

Investigación y Conservación
sobre **Murciélagos**
en el Ecuador



Diego G. **Tirira** y
Santiago F. **Burneo**
Editores

Tirira y Burneo

Editores

Investigación y Conservación sobre

Murciélagos en el Ecuador



2012

Diego G. Tirira y Santiago F. Burneo

Editores

**INVESTIGACIÓN Y CONSERVACIÓN
SOBRE MURCIÉLAGOS
EN EL ECUADOR**

PUBLICACIÓN ESPECIAL

9

2012

Pontificia Universidad Católica del Ecuador

Fundación Mamíferos y Conservación

Asociación Ecuatoriana de Mastozoología

PONTIFICIA UNIVERSIDAD CATÓLICA DEL ECUADOR

Dr. Manuel Corrales Pascual, S.J.
RECTOR

Ing. Pablo Iturralde Ponce
VICERRECTOR

Dr. Carlos Acurio Velasco
DIRECTOR GENERAL ACADÉMICO

Magister Jesús Aguinaga Zumárraga
DIRECTOR DEL CENTRO DE PUBLICACIONES

Dr. Hugo Navarrete Zambrano
DECANO DE LA FACULTAD DE CIENCIAS EXACTAS Y NATURALES

MIEMBROS DEL COMITÉ EJECUTIVO DEL CENTRO DE PUBLICACIONES

Magíster Jesús Aguinaga Zumárraga
PRESIDENTE

Dr. Hugo Reinoso Luna
Dr. Luis María Gavilanes Del Castillo
VOCALES

Centro de Publicaciones
Av. 12 de Octubre 1076 y Roca
Telfs.: (593-2) 2991711

Corrección de estilo y ortografía:
Alfonso Sánchez

ISBN: 978-9942-11-674-1
No. De derecho autoral: 039818

Quito, octubre de 2012

Impresión: Imprenta PPL.

IMPRESO EN ECUADOR

INVESTIGACIÓN Y CONSERVACIÓN SOBRE MURCIÉLAGOS EN EL ECUADOR

PUBLICACIÓN ESPECIAL

9

Las “publicaciones especiales” sobre los mamíferos del Ecuador son de aparición ocasional.

Todos los derechos reservados. Se prohíbe su reproducción total o parcial por cualquier mecanismo, físico o digital.

© Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador, 2012.

Por favor, se sugiere que cite esta obra de la siguiente manera:

Si cita toda la obra:

Tirira, D. G. y S. F. Burneo (eds.). 2012. Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador. Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.

Si cita un artículo:

Autor(es). 2012. Título del artículo. Pp. 00–00, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.

Esta publicación puede ser obtenida por medio de intercambio con publicaciones afines, o bajo pedido a:

Fundación Mamíferos y Conservación
mamiferos@mamiferosdeecuador.com
www.editorial.murcielagoblanco.com

Pontificia Universidad Católica del Ecuador
fcen@puce.edu.ec
www.puce.edu.ec

Editores:	Diego G. Tirira (diego_tirira@yahoo.com). Santiago F. Burneo (sburneo@puce.edu.ec).
Diseño de portada:	Christian Tufiño.
Artes y diagramación:	Editorial Murciélago Blanco.
Elaboración de mapas:	Santiago F. Burneo y Diego G. Tirira.
Foto de portada:	<i>Lonchophylla handleyi</i> (Chiroptera, Phyllostomidae)/Diego G. Tirira.
Foto de contraportada:	<i>Trachops cirrhosus</i> (Chiroptera, Phyllostomidae)/Diego G. Tirira.

PRÓLOGO

El estudio de la diversidad biológica del mundo ha apasionado a muchos seres humanos a lo largo de la historia. El avance de la ciencia depende del espíritu de entrega, entusiasmo y compromiso que los científicos puedan expresar. Plinio el Viejo, hace casi 2 000 años, decía: “La verdadera gloria consiste en hacer lo que merece escribirse y en escribir lo que merece leerse; vivir así hará al mundo más feliz simplemente por vivir en él”. Escribir sobre la vida que habita el planeta es sin duda un placer. Quienes lo hacen son una fracción pequeñísima de los humanos en el mundo; los cuales, sin duda contribuyen a la felicidad del resto de la gente.

El conocimiento científico de los murciélagos no tiene más de 300 años de historia. De hecho, se trata de un grupo de mamíferos que ha registrado un elevado número de especies, pero dadas las dificultades técnicas para estudiarlos, todavía nos falta muchísimo por aprender.

La historia evolutiva de los murciélagos se remonta a más de 50 millones de años; los fósiles de murciélagos más antiguos conocidos hasta hoy, tienen poco más de 52 millones de años, animales que ya son claramente reconocibles como murciélagos. Esto quiere decir que el origen de los únicos mamíferos verdaderamente voladores probablemente se inició hace más de 65 millones de años, posiblemente hacia finales del Cretácico. Gracias a los muy escasos fósiles de murciélagos existentes, hoy sabemos que la capacidad de volar precedió a la capacidad de ecolocalización. Los relojes moleculares calculados hasta hoy indican que las familias conocidas de murciélagos en el mundo tuvieron su origen de 35 a 55 millones de años atrás, mientras que los géneros de ciertos grupos, como los filostominos, tienen un origen que se remonta entre 11 y 15 millones de años.

De las más de 1 300 especies de murciélagos que hoy son conocidas en el mundo, más de 300 habitan en el continente americano. Dentro de esta parte del planeta, se ha demostrado que el pie de monte de Los Andes centrales, en su cara oriental, fue el centro de origen de varios grupos de filostómidos. Los esfuerzos por conocer esta fauna de quirópteros tienen una historia de casi cien años, pero no es sino hasta las últimas tres décadas cuando decididamente se inició un auge en el estudio de los murciélagos de América del Sur.

Específicamente, la fauna que puebla la República del Ecuador había sido estudiada principalmente (y de manera muy preliminar, como nos lo dice el primer capítulo del libro), por científicos extranjeros durante la primera parte del siglo XX; pero no es sino hasta los últimos treinta años cuando los científicos ecuatorianos se integran como una potencia a nivel continental para estudiar a los murciélagos.

Me da mucho gusto poder comentar mis perspectivas sobre este espléndido libro compilado y cuidadosamente editado por dos conocidos autores ecuatorianos, Diego G. Tirira y Santiago F. Burneo. Dieciocho capítulos que nos muestran un panorama rico y diverso de los distintos estudios realizados en el Ecuador, los cuales proporcionarán al lector una extraordinaria introducción al co-

nocimiento y apreciación de este importante grupo de mamíferos. Es de resaltar con gran orgullo que los autores de los capítulos son principalmente ecuatorianos; pero es evidente, en una muestra de verdadera colaboración científica y de gran alcance, hay capítulos que cuentan con la participación de autores de otros países como Bolivia, los Estados Unidos de América y España, por lo menos.

El que Diego Tirira y Santiago Burneo, dos jóvenes ecuatorianos sean los líderes de un esfuerzo como este, es un indicador claro de la madurez científica de ese país que augura un extraordinario futuro, productivo e innovador, para toda la región Andina.

Hoy tenemos ya líderes científicos de escala mundial en varios países de Latinoamérica. También tenemos la Red Latinoamericana para la Conservación de los Murciélagos (RELCOM), fundada en Mérida, Yucatán, México, en 2007, la cual hoy cuenta con socios y aliados en casi todos los países continentales de Latinoamérica y en varios países isleños del Caribe. Con productos como este volumen sobre los murciélagos del Ecuador es evidente que el futuro está a la vista, es brillante y prometedor.

El grupo de autores que han preparado los capítulos de este libro da muestra del gran avance científico y de la diversidad de temas que hoy se abordan en el estudio de los murciélagos del Ecuador. Estos autores, jóvenes en su mayoría, demuestran que el compromiso, la entrega y el entusiasmo son herramientas que derrotan a cualquier contravenencia, cualquier fuerza negativa. Sus conocimientos son sólidos, innovadores y aportan con mucha información nueva sobre los murciélagos; no hay duda que este libro pone al Ecuador en el mapa como una potencia surgente en el plano de la ciencia y la conservación de la biodiversidad.

Ciertamente, Plinio el Viejo estaría muy complacido de ver este esfuerzo, al comprobar, fuera de toda duda, que en el Ecuador hay científicos que hacen lo que debe escribirse y que escriben lo que debe leerse, lo que hace del Ecuador y de todo el continente americano, una región más feliz.

Rodrigo A. Medellín
Instituto de Ecología
Universidad Nacional Autónoma de México
México, DF
Septiembre, 2012

PREFACIO

Como ha pasado con todos quienes fuimos estudiantes y luego profesionales de la mastozoología en el Ecuador, los obstáculos para la investigación han sido una constante a superar desde un inicio. Salidas de campo, búsqueda de bibliografía, levantamiento de fondos y otras actividades similares iniciaron con poca experiencia previa y se completaban con mucha entrega y sacrificio. Pero, para repetir la frase de Albert Einstein: “La experiencia es la única fuente de conocimiento”, experiencia que la hemos obtenido de todas aquellas complicaciones que debimos enfrentar, mientras adquiríamos diversos conocimientos, han permitido lograr el resultado que ahora tienen en sus manos.

La presente obra nace de iniciativas e ideas de un grupo de jóvenes investigadores ecuatorianos con una especial afición por los quirópteros, las cuales se concretaron hace pocos años en un primer gran evento, el Primer Simposio Ecuatoriano sobre Investigación y Conservación de Murciélagos, que se llevó a cabo en la Pontificia Universidad Católica del Ecuador. La organización de este primer simposio no solamente resultó en un número mayor de participantes y trabajos de investigación del que se habían anticipado, sino que logró una gran aceptación entre los participantes por la alta calidad de los trabajos presentados y el apoyo generoso de especialistas de renombre internacional como Jesús Molinari (Venezuela), Luis F. Aguirre (Bolivia), Sergio Solari (Perú) y Bernal Rodríguez-H. (Costa Rica).

Este evento, junto con la participación de científicos ecuatorianos en otros foros internacionales, abrió el camino para la formación de la Asociación Ecuatoriana de Mastozoología (AEM), organización sin fines de lucro cuyos objetivos están dirigidos precisamente a la investigación y conservación de mamíferos. Una de las primeras acciones de la AEM fue la organización del Primer Congreso Ecuatoriano de Mastozoología, que incluyó el Segundo Simposio sobre Investigación y Conservación de Murciélagos. Una vez más estos eventos tuvieron una gran acogida por parte de estudiantes y profesionales de la zoología gracias a la calidad de las presentaciones y al apoyo de importantes mastozoólogos, como Robert J. Baker (Texas, EE.UU.), Bruce D. Patterson (Illinois, EE.UU.) y Hugo Mantilla-Meluk (Colombia).

Los dos simposios realizados sobre murciélagos han sido el inicio del viaje que culmina hoy, con la edición de la novena publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador: *Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador*. Esta obra es un compendio de importantes artículos que giran en torno al orden Chiroptera, en temas históricos, ecológicos, biogeográficos y taxonómicos. Encontrarán entre sus páginas estudios bibliográficos, notas ecológicas y de distribución, revisiones taxonómicas detalladas y artículos conceptuales sobre la diversidad de este importante grupo de mamíferos de nuestro país.

Pero, sin lugar a dudas, el trabajo más importante que se ofrece en la presente obra es el presentado por Diego G. Tirira, titulado *Murciélagos del Ecuador: una referencia geográfica, taxonómica y bibliográfica*, un compendio actualizado del estado del conocimiento sobre la diversidad, taxonomía y distribución del orden Chiroptera en el país. Este catálogo cuenta más de 560 referencias bibliográficas que incluyen información sobre los nombres científicos de cada taxón, autor y año de su descripción, historia taxonómica, subespecies y sinónimos en caso de tenerlos, distintos nombres con los cuales diferentes trabajos se han referido al taxón, localidad tipo, distribución global y en el Ecuador y comentarios que aclaran el estado taxonómico actual y los estudios científicos que sobre estas especies se han realizado en el país. Por estas razones, este trabajo está llamado a convertirse en una referencia obligada para futuras investigaciones de la fauna de quirópteros del Ecuador y de la región.

Esperamos que herramientas como el presente libro, los simposios, la formación de asociaciones, grupos de especialistas y la participación en redes profesionales, que actualmente se encuentran disponibles, motiven a las nuevas generaciones de mastozoólogos a capacitarse y desarrollar investigaciones sobre la gran diversidad de murciélagos del Ecuador, su ecología, comportamiento e historia natural, ya que, para la gran diversidad de nuestro país, trabajos como los presentados en esta obra son realmente el inicio de un gran proyecto de investigación que sigue pendiente.

Santiago F. Burneo
Editor
Agosto, 2012

AGRADECIMIENTOS

Esta obra se concibió en mayo de 2009, durante la realización del Primer Simposio Ecuatoriano sobre Investigación y Conservación de Murciélagos en el Ecuador; por lo cual varios de sus artículos fueron presentados durante dicho evento. En tal circunstancia, queremos expresar nuestro agradecimiento a las personas e instituciones que hicieron posible la realización de este simposio; en especial a la Escuela de Biología de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador (PUCE), sede del evento; a la Secretaría Nacional de Ciencia y Tecnología (SENACYT, actual SENESCYT), al Programa de Maestría en “Biodiversidad en áreas tropicales y su conservación”, de la Universidad Internacional Menéndez Pelayo, de Madrid, España, por su apoyo económico.

A la Fundación Mamíferos y Conservación, por el auspicio económico durante la edición de esta obra, fondo que fue conseguido gracias al producto de las ventas de la segunda edición del *Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador*.

A la Asociación Ecuatoriana de Mastozoología, por el apoyo económico a la edición de este volumen.

Al Centro de Publicaciones de la PUCE, por el apoyo económico para la corrección de estilo y la impresión de esta obra.

A Hugo Navarrete, Decano de la Facultad de Ciencias Exactas y Naturales de la PUCE, por invitarnos a publicar dentro de su institución y por todo el apoyo brindado a la obra.

A Rodrigo A. Medellín, por escribir el Prólogo.

A Kelly Swing, por su revisión y edición de los *Abstracts* que se incluyen en este volumen.

A los autores y coautores que aportaron con sus artículos.

A Christian Tufiño, por su participación en la diagramación y elaboración de los artes finales del libro.

A Alfonso Sánchez, por sus correcciones al texto final.

A Liset Tufiño, por su apoyo durante la diagramación y edición de esta publicación.

Al Archivo Murciélago Blanco, por las fotografías que se incluyen en algunos artículos.

Diego G. Tirira y Santiago F. Burneo

AUTORES

Gabriela Arévalo

Escuela de Biología,
Universidad Central del Ecuador,
Quito, Ecuador.
gabyarevalos@hotmail.com

Alfonso Arguero

Institución 1:
Instituto de Ciencias Biológicas,
Escuela Politécnica Nacional,
Apdo. 17-01-2759.
Quito, Ecuador.
esantos441@hotmail.com
cienciasbiologicas.epn.edu.ec

Institución 2:
Universidad Internacional Menéndez Pelayo,
Isaac Peral 23, 28040.
Madrid, España.

Arturo Baile

Universidad Internacional Menéndez Pelayo,
Isaac Peral 23, 28040.
Madrid, España.

Kathrin Barboza M.

Institución 1:
Centro de Estudios en Biología Teórica y Aplicada
Cochabamba, Bolivia.

Institución 2:
Programa para la Conservación de los Murciélagos
de Bolivia (PCMB).
Cochabamba, Bolivia.
batikathrincita@gmail.com

Institución 3:
Universidad Internacional Menéndez Pelayo,
Isaac Peral 23, 28040.
Madrid, España.

Carlos E. Boada

Institución 1:
Museo de Zoología,
Escuela de Ciencias Biológicas,
Pontificia Universidad Católica del Ecuador.
Av. 12 de Octubre 1076 y Roca.
Quito, Ecuador.
boada_carlos@hotmail.com
zoologia.puce.edu.ec/vertebrados/

Institución 2:
Fundación Mamíferos y Conservación.
Conjunto Pinar de la Sierra 8-16.
Conocoto, Quito, Ecuador.
www.fundacion.mamiferosdeecuador.com

Santiago F. Burneo

Museo de Zoología,
Escuela de Ciencias Biológicas,
Pontificia Universidad Católica del Ecuador.
Av. 12 de Octubre 1076 y Roca.
Quito, Ecuador.
sburneo@puce.edu.ec
zoologia.puce.edu.ec/vertebrados/

Gissela de la Cadena

Universidad Internacional Menéndez Pelayo,
Isaac Peral 23, 28040.
Madrid, España.

Tjítte de Vries

Escuela de Ciencias Biológicas.
Pontificia Universidad Católica del Ecuador.
Av. 12 de Octubre 1076 y Roca.
Quito, Ecuador.
tdevries@puce.edu.ec
www.puce.edu.ec

Andrés Eras M.

Laboratorio de Zoología,
Departamento de Ciencias de la Vida,
Escuela Politécnica del Ejército (ESPE).
Sangolquí, Ecuador.
www.espe.edu.ec

Jaime Guerra

Escuela de Ciencias Ambientales,
Universidad San Francisco de Quito,
Cumbayá, Quito, Ecuador.
jaime_fguerra@yahoo.com

Octavio Jiménez-Robles

Universidad Internacional Menéndez Pelayo,
Isaac Peral 23, 28040.
Madrid, España.
octavio.jimenez.robles@gmail.com

Paola Moscoso R.

Escuela de Ciencias Biológicas,
Pontificia Universidad Católica del Ecuador.
Av. 12 de Octubre 1076 y Roca, Quito, Ecuador.
sindarin85@yahoo.com
zoologia.puce.edu.ec/vertebrados/

Carlos A. Narváez

Departamento de Ciencias Naturales,
Universidad Técnica Particular de Loja.
Loja, Ecuador.
carlosnarvaez@me.com

Carlos A. Padilla

Estación Científica Yasuní,
Escuela de Ciencias Biológicas,
Pontificia Universidad Católica del Ecuador.
Av. 12 de Octubre 1076 y Roca.
Quito, Ecuador.
capadillav@puce.edu.ec

Wilmer E. Pozo R.

Centro de Investigaciones IASA,
Departamento de Ciencias de la Vida,
Escuela Politécnica del Ejército (ESPE),
Sangolquí, Ecuador.
wepozo@espe.edu.ec, www.espe.edu.ec

Marco V. Salazar

Departamento de Ciencias Naturales,
Universidad Técnica Particular de Loja,
Loja, Ecuador.
mvsalazar@utpl.edu.ec

Francisco Sánchez-Karste

Universidad Internacional Menéndez Pelayo,
Isaac Peral 23, 28040,
Madrid, España.

Richard D. Stevens

Department of Biological Sciences,
107 Life Sciences Building,
Louisiana State University,
Baton Rouge, Louisiana, EE.UU.

Kelly Swing

Escuela de Ciencias Ambientales,
Universidad San Francisco de Quito,
Cumbayá, Quito, Ecuador.
kswing@usfq.edu.ec

J. Sebastián Tello

Institución 1:
Louisiana State University,
107 Life Sciences Building,
Baton Rouge, Louisiana, EE.UU.
jtello1@lsu.edu, jsebastiantello@gmail.com

Institución 2:
Museo de Zoología,
Escuela de Ciencias Biológicas,
Pontificia Universidad Católica del Ecuador,
Av. 12 de Octubre 1076 y Roca.
Quito, Ecuador.
Institución 3:
Center for Conservation and Sustainable Development,
Missouri Botanical Garden,
St. Louis, Missouri, EE.UU.

Diego G. Tirira

Fundación Mamíferos y Conservación,
Conocoto, Quito, Ecuador.
diego_tirira@yahoo.com
www.fundacion.mamiferosdelecuador.com
www.murcielagoblanco.com

Gabriela Toscano

Escuela de Ciencias Biológicas,
Pontificia Universidad Católica del Ecuador,
Av. 12 de Octubre 1076 y Roca.
Quito, Ecuador.
gaby_toscanom@yahoo.com

Darwin Valle T.

Ecuanaativa,
Macará 11-25 y Azuay, Loja, Ecuador.
darwinvalle@gmail.com

CONTENIDO

Prólogo	5
Prefacio	7
Agradecimientos	9
Autores	11
Contenido	13
Siglas y abreviaturas utilizadas	16

HISTORIA

Revisión histórica de los murciélagos en el Ecuador Diego G. Tirira	17
Identidad del <i>Vespertilio guayaquilensis</i> de Pineda, 1790 Diego G. Tirira	33

ECOLOGÍA

Observaciones sobre dispersión de semillas por murciélagos en la alta Amazonía del sur de Ecuador Alfonso Arguero, Octavio Jiménez-Robles, Francisco Sánchez-Karste, Arturo Baile, Gissela de la Cadena y Kathrin Barboza M.	37
Efecto borde sobre murciélagos filostómidos en la Amazonía ecuatoriana Gabriela Toscano y Santiago F. Burneo	47

Quirópteros presentes en bosques riparios de fincas ganaderas y agrícolas de Santo Domingo de los Tsáchilas, Ecuador	61
Wilmer E. Pozo R. y Andrés Eras M.	

Aspectos ecológicos del murciélago pescador menor (<i>Noctilio albiventris</i>) (Chiroptera, Noctilionidae) y su uso como bioindicador en la Amazonía ecuatoriana	69
Diego G. Tirira y Tjitte de Vries	

DIVERSIDAD Y DISTRIBUCIÓN

Murciélagos, características ambientales y efectos de mitad de dominio	91
J. Sebastián Tello y Richard D. Stevens	

Murciélagos de la parte andina de la provincia de Carchi, Ecuador	105
Diego G. Tirira y Carlos E. Boada	

La familia Emballonuridae en el Ecuador: un análisis de registros y colecciones científicas	123
Diego G. Tirira y Gabriela Arévalo	

Modelamiento de la distribución del murciélago blanco común (<i>Diclidurus albus</i>) (Chiroptera, Emballonuridae) en Ecuador	171
Paola Moscoso R., Santiago F. Burneo y Diego G. Tirira	

NOTAS ECOLÓGICAS

Reporte de un caso de canibalismo de <i>Trinycteris nicefori</i> (Chiroptera, Phyllostomidae) en la Amazonía ecuatoriana	179
Diego G. Tirira	

Comentarios sobre la dieta de <i>Artibeus obscurus</i> (Chiroptera, Phyllostomidae) en la Amazonía ecuatoriana	183
Diego G. Tirira y Carlos A. Padilla	

NOTAS SOBRE DISTRIBUCIÓN GEOGRÁFICA

Presencia confirmada de <i>Lonchophylla cadenai</i> Woodman y Timm, 2006 (Chiroptera, Phyllostomidae) en Ecuador	185
Diego G. Tirira	

Extensión de la distribución de <i>Chrotopterus auritus</i> (Peters, 1856) (Chiroptera, Phyllostomidae) para el suroccidente de Ecuador	195
Diego G. Tirira, Santiago F. Burneo y Darwin Valle T.	
Extensión de la distribución de <i>Vampyrum spectrum</i> (Linnaeus, 1758) (Chiroptera, Phyllostomidae) para el suroccidente de Ecuador	201
Carlos A. Narváez, Marco V. Salazar, Diego G. Tirira y Santiago F. Burneo	
Comentarios sobre la distribución de <i>Amorphochilus schnablii</i> Peters, 1877 (Chiroptera, Furipteridae) en Ecuador	209
Diego G. Tirira, Santiago F. Burneo, Kelly Swing, Jaime Guerra y Darwin Valle T.	
Comentarios sobre registros notables de murciélagos cola de ratón (Chiroptera, Molossidae) para el Ecuador	217
Diego G. Tirira	

CATÁLOGO

Murciélagos del Ecuador: una referencia geográfica, taxonómica y bibliográfica	235
Diego G. Tirira	

ÍNDICE

Índice de nombres científicos	327
--------------------------------------	-----

SIGLAS Y ABREVIATURAS UTILIZADAS

Siglas y acrónimos:

AMNH	American Museum of Natural History, Nueva York, Nueva York, EE.UU.
BMNH	British Museum of Natural History, Londres, Inglaterra, Reino Unido.
EPN	Museo de Historia Natural Gustavo Orcés, Escuela Politécnica Nacional, Quito, Ecuador.
MECN	Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales, Quito, Ecuador.
QCAZ	Museo de Zoología de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador, de Quito.
PUCE	Pontificia Universidad Católica del Ecuador.
SNAP	Sistema Nacional de Áreas Protegidas.
UICN	Unión Internacional para la Conservación de la Naturaleza (= IUCN).
USNM	United States National Museum of Natural History, Washington, DC, EE.UU.

Otras siglas o acrónimos utilizados se especifican dentro de los respectivos artículos.

Abreviaturas:

a.C.	años antes de Cristo.	ha	hectárea(s).
AUC	área bajo la curva (<i>area under the curve</i>).	I	incisivo(s).
B	bosque.	M	molar(es).
BP	Bosque Protector.	N	norte.
C	canino(s).	obs. pers.	observación personal.
cf.	confrontar, compárese con.	P	premolar(es).
col.	colectado por.	p./pp.	página/páginas.
com. pers.	comunicación personal.	PN	Parque Nacional.
comp.	compilador.	RB	Reserva Biológica.
d.C.	años después de Cristo.	RE	Reserva Ecológica.
e.g.	por ejemplo.	reg.	registrado por.
EB	Estación de Biodiversidad.	RPF	Reserva de Producción Faunística.
EC	Estación Científica.	S	sur.
ed./eds.	editor/editores.	sd	sexo desconocido.
en prep.	publicación en preparación.	sic	cita textual.
E	este.	sp./spp.	especie/especies.
<i>et al.</i>	y colaboradores.	W.	oeste.

Otras abreviaturas utilizadas se explican en los respectivos artículos. No se incluyen en este apartado abreviaturas o símbolos correspondientes al Sistema Métrico Decimal.

REVISIÓN HISTÓRICA DE LOS MURCIÉLAGOS EN EL ECUADOR

HISTORICAL OVERVIEW OF THE BATS IN ECUADOR

Diego G. Tirira

Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.
Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.
Correo electrónico de contacto: diego_tirira@yahoo.com

RESUMEN

Se presenta una revisión histórica sobre el conocimiento que sobre el orden Chiroptera se tiene en el Ecuador. Se hace una introspección que se inicia con la búsqueda de la evidencia fósil existente en el país, la cual es incipiente, con excepción de algunos registros bien documentados provenientes de las islas Galápagos. Luego se indaga a través de las culturas prehispánicas sobre los orígenes de la interrelación “ser humano-murciélagos”, la cual se evidencia en numerosas iconografías y en algunos restos óseos asociados con asentamientos humanos, particularmente en la región Costa. Este recorrido histórico continúa con un recuento de los principales investigadores y aportes que han marcado el conocimiento científico del orden Chiroptera en el país. Dentro del Ecuador hispanico, se hace notar la casi ausencia de documentos que narren la presencia de estos mamíferos voladores, aunque los pocos encontrados son analizados debido a la relevante información histórica que presentan. Se establece que 1790 es el año del nacimiento de la mastozoología científica en el Ecuador, con la visita de la Expedición Malaspina, durante la cual se describe la primera especie de murciélagos con una localidad tipo en el país. Esta revisión histórica continúa por el siglo XIX, con la documentación de expediciones científicas europeas que se llevaron a cabo en el país, las cuales permitieron la colección de importante material y la posterior descripción de varias especies nuevas para la ciencia. Seguidamente, se analiza el aporte que dieron diferentes científicos entre finales del siglo XIX y a lo largo del siglo XX. Para terminar, se describen los acontecimientos que a partir de la década de 1980 cambiaron la historia del conocimiento científico del orden Chiroptera en el país, con el consecuente apareamiento de los primeros investigadores ecuatorianos y sus contribuciones.

Palabras claves: conocimiento científico, culturas prehispánicas, descripciones de especies, investigadores, publicaciones.

ABSTRACT

This article presents an historical overview on our knowledge of the order Chiroptera in Ecuador. It begins with the search for fossil evidence in the country which is in its infancy, with the exception of some well-documented records from the Galapagos Islands. Then it explores pre-Hispanic origins of the “man-bat” relationship, represented in numerous iconographic artifacts and some skeletal remains associated with human settlements, particularly in the coastal region. This historical journey continues

with an account of the principal investigators and contributions that have shaped the scientific knowledge of the order Chiroptera in the country. During early Hispanic influence in Ecuador, documents that treat these flying mammals were nearly non-existent, although the few encountered have been analyzed due their historical relevance. The year 1790 is recognized as the beginning of the scientific study of mammals in Ecuador, with the visit of the Malaspina Expedition, during which the first species of bat with a type locality in the country was described. This historical review continues through the nineteenth century, with documentation of European scientific expeditions that were carried out in the country, which allowed the collection of important material and the subsequent description of several new species. Later, contributions made by scientists from the late nineteenth century and throughout the twentieth century are analyzed. Finally, key events from the 1980's changed the history of scientific knowledge of the order Chiroptera in the country are covered, with the consequent appearance of the first Ecuadorian researchers and their contributions.

Keywords: Descriptions of species, pre-Hispanic cultures, publications, researchers, scientific knowledge.

INTRODUCCIÓN

No queda duda que a lo largo de la historia de la humanidad, de una u otra forma, los murciélagos han sido animales enigmáticos para el ser humano. En la cultura Maya, por ejemplo, llegaron a ser considerados como animales sagrados; mientras que en la China y en otras culturas del sudeste asiático, se considera hasta hoy en día que son símbolos de buena suerte, fertilidad y felicidad (Morton, 1989; obs. pers.).

En Ecuador, la trascendencia e importancia que tuvieron los murciélagos en ciertas culturas prehispánicas, especialmente en la región Costa (Gutiérrez-Usillos, 2002), lamentablemente, no se han conservado hasta la actualidad. Por el contrario, varios mitos injustificados (como la transmisión de enfermedades), han motivado que estos mamíferos voladores sean perseguidos por parte del ser humano, situación que se ha incrementado por las pérdidas económicas que los verdaderos murciélagos vampiros causan a la ganadería.

Este pobre interés por los murciélagos del país empezó con la llegada de los colonizadores españoles a inicios del siglo XVI. Tal es el caso que en los tres primeros siglos de presencia hispánica se producirán apenas dos documentos (de Pedro Pizarro y Juan de Velasco) en el actual Ecuador, trabajos que presentarán alguna información referente a este grupo de mamíferos, la cual sí bien es interesante en términos históricos, poco aporta al conocimiento científico.

Dentro de la historia científica del país, se considera que el punto de partida del conocimiento de los murciélagos en el Ecuador se dio en 1790, con

la llegada de la Expedición Malaspina procedente de España, un inicio que no fue particularmente prolífico, ya que en los próximos 100 años apenas se produciría una decena de publicaciones.

El conocimiento de este grupo zoológico, dentro de las fronteras del país, tampoco ha sido destacado, ya que la primera publicación ecuatoriana (escrita por Franz Spillmann, un científico austriaco) apareció recién en 1929; mientras que la primera contribución de un investigador ecuatoriano (Luis Albuja y su *Murciélagos del Ecuador*), se publicó apenas en 1982.

Afortunadamente, el aporte de investigadores extranjeros, a partir de 1890 y a lo largo del siglo XX, unido a las contribuciones científicas de ecuatorianos, las cuales desde la década de 1990 se han incrementado notablemente, ha hecho que en los actuales momentos, el orden Chiroptera sea uno de los más estudiados en el país; a pesar de lo cual, la alta diversidad que tiene, hace que la información conocida todavía sea incipiente para la mayoría de sus especies.

EVIDENCIA FÓSIL

De forma general, en el planeta existen pocas evidencias fósiles sobre murciélagos, debido principalmente a que son animales pequeños con huesos frágiles, lo cual no ha facilitado su conservación a lo largo del tiempo (Tirira, 1998). En el caso de Ecuador, poca es la información paleontológica sobre el orden Chiroptera, ausencia que se piensa se ha visto favorecida por las condiciones climáticas mayormente húmedas que imperan en buena parte del país.



Figura 1. Vasija de cerámica prehispánica decorada con murciélagos en vuelo perteneciente a la fase III de la cultura Chorrera (de 600 a 300 a.C.). Fue encontrada en Alajuela, provincia de Manabí. Foto de D. G. Tirira tomada en el Museo Presley Norton de Guayaquil.

La primera publicación conocida corresponde al científico austriaco Franz Spillmann (1938: 376), quien documentó restos fósiles en el sector La Carolina, península de Santa Elena, a los cuales identificó como pertenecientes al género *Vespertilio*; sin embargo, Hoffstetter (1952) duda sobre la identificación de esta material, al cual considera que posiblemente ni siquiera se trate de un quiróptero. Si bien no se especifica la edad de estos hallazgos, se atribuye que corresponderían al Pleistoceno (con una antigüedad superior a 12 000 años), dado que en el mismo sector se han encontrado numerosos restos fósiles de otras especies de mamíferos atribuidas a esta época geológica (Hoffstetter, 1952).

Steadman (1986) y Steadman *et al.* (1991) también comentaron sobre el hallazgo de restos fósiles de murciélagos en cavernas de las islas Floreana y Santa Cruz (Galápagos), correspondientes a *Lasiurus blossevillii*, animales que se piensa fueron depredados por una especie de lechuza (familia Tytonidae). Estos registros han sido ubicados dentro del Holoceno, con una antigüedad estimada de 8 500 a 500 años (Steadman *et al.*, 1991).

Otra información sobre quirópteros fósiles en el Ecuador corresponde a una comunicación personal que apareció en Czaplewski *et al.* (2005: 777), en donde se indica del hallazgo de

seis taxones de murciélagos holocénicos en la hacienda La Calera, provincia de Carchi, Ecuador, información que si bien se considera importante, dada su generalidad, poco aporta al conocimiento de los murciélagos fósiles del país.

HISTORIA PREHISPÁNICA

La presencia del orden Chiroptera dentro de las culturas prehispánicas del actual Ecuador fue prolífica, en especial en la región Costa. La presente revisión histórica, expone los hallazgos más relevantes en orden cronológico, de acuerdo con los períodos en los cuales se desarrollaron las culturas aborígenes.

Período Formativo Temprano

Existen evidencias de una estrecha interrelación entre mamíferos y los antiguos pobladores del actual territorio ecuatoriano, la cual se piensa se remonta a unos 10 000 años de antigüedad (Gutiérrez-Usillos, 2002); sin embargo, la evidencia más antigua de esta relación con el orden Chiroptera recién aparece al final del período Formativo Temprano (de 3 400 a 1 500 a.C.), con el hallazgo de un esqueleto de murciélago asociado a un entierro funerario de una mujer de 15 a 20 años de edad, en el sitio Capa de Perro, valle de Jama, al norte de la provincia de

Manabí, correspondiente a la fase VIII de la cultura Valdivia (con una antigüedad estimada de 1 600 a.C.; Zeidler *et al.*, 1998; Staller, 2000). Para Stothert (2003), este hallazgo demostraría prácticas shamánicas, en las cuales el murciélago representa el vuelo mágico y posiblemente alguna interacción con sacrificios de sangre, lo cual indica que este mamífero volador ocupaba un puesto importante dentro de las creencias de la cultura Valdivia, junto con el jaguar, la serpiente y ciertas especies de aves, como el águila.

Período Formativo Tardío

En el período Formativo Tardío (entre 1 300 y 500 a.C.), se ha registrado el hallazgo de figuras iconográficas pertenecientes a la cultura Chorrera, con una antigüedad de 800 a 300 a.C. (Gutiérrez-Usillos, 2002; MPN, 2007), entre las provincias de Manabí, Santa Elena y Guayas. Dentro de esta cultura, se piensa que el murciélago representaba fuerzas espirituales que se materializaban en el mundo natural (MPN, 2007), las cuales se cree que tenían vínculos mágicos con la fertilidad y la sangre; por lo cual, estos seres estarían relacionados con rituales shamánicos (Stothert, 2003).

La forma habitual de representar al murciélago en esta cultura fue en vasijas, con forma de cuenco-efigie, en donde el fondo o interior de la vasija corresponde al cuerpo del animal, mientras que la cabeza aparece en uno de sus bordes y las alas formaban parte del contorno de la vasija (Lathrap *et al.*, 1975; Gutiérrez-Usillos, 2002; MPN, 2007). En esta misma cultura, se han encontrado botellas que muestran figuras de murciélagos en vuelo de frente y de perfil (figura 1) y otras que denotan la presencia de una cola, lo cual indica que se trataría de una especie de la familia Molossidae.

Período de Desarrollo Regional

En el período de Desarrollo Regional (de 500 a.C. y 500 d.C.), aparecen representaciones iconográficas de murciélagos dentro de la cultura Tumaco-La Tolita, las cuales se atribuye que corresponden a la etapa de mayor esplendor que tuvo esta cultura (entre 200 a.C. y 400 d.C.; Gutiérrez-Usillos, 2002), la misma que se ubicaba en el extremo noroccidental del país, al norte de la provincia de Esmeraldas, y el extremo suroccidental de

Colombia (Cadena y Bouchard, 1980). Las figuras encontradas, a pesar de no ser abundantes, demuestran el conocimiento que tenían sobre estos mamíferos, lo cual ha llevado a pensar que el murciélago era uno de los seres más importantes en su cultura (Gutiérrez-Usillos, 2002).

Las iconografías de murciélagos de la cultura Tumaco-La Tolita representan figurillas de forma naturalista o estilizada (Gutiérrez-Usillos, 2002), en las cuales se nota claramente las membranas alares y caudal, así como la presencia de un apéndice nasal, lo cual no deja duda que se trataba de murciélagos de la familia Phyllostomidae (Cadena y Bouchard, 1980). En esta cultura, también se han encontrado máscaras de cerámica que han sido atribuidas a una especie de murciélago vampiro (seguramente *Desmodus rotundus*), así como figuras que muestran una hoja nasal prominente, vertical y triangular, que recuerda al murciélago nariz de lanza (*Lonchorhina aurita*); además, también se ha reportado la representación de murciélagos en forma de ralladores (Adoum y Valdez, 1989; Gutiérrez-Usillos, 2002).

Otra cultura dentro del período de Desarrollo Regional que ha representado iconografías de murciélagos es Bahía (entre 300 y 100 a.C.), en la provincia de Manabí (Gutiérrez-Usillos, 2002); entre sus restos se han encontrado ocarinas (silbatos primitivos) que representan murciélagos con las alas extendidas y, en algunos casos, cola evidente (Hickmann, 1986; Gutiérrez-Usillos, 2002). El cuerpo de las ocarinas aparece redondeado, lo cual se piensa era para facilitar la emisión de sonidos determinados (Gutiérrez-Usillos, 2002).

También se han encontrado numerosas representaciones de murciélagos en ocarinas y sellos de las culturas Tejar (entre 300 a.C. y 200 d.C.), Jambelí (entre 190 a.C. y 95 d.C.) y Guangala (entre 100 a.C. y 750 d.C.), todas en la Costa centro y sur del país, dentro del mismo período de Desarrollo Regional (Estrada *et al.*, 1962; Holm y Crespo, 1981; Gutiérrez-Usillos, 2002).

Período de Integración

El murciélago durante el período de Integración (de 500 a 1 532 d.C.), fue uno de los animales simbólicos fundamentales en la región Costa, con un significado importante dentro del mundo mágico-religioso de las culturas (Estrella,

2006: 244), lo cual se evidencia en las numerosas representaciones iconográficas y restos óseos asociados con yacimientos arqueológicos (Gutiérrez-Usillos, 2002).

Los restos óseos de murciélagos asociados con seres humanos dentro de este período corresponden a las culturas Atacames-Balao (alrededor de 1 100 d.C.) y Jama-Coaque II (entre 690 y 1 435 d.C.), aunque no es claro el motivo de esta asociación, así como la identidad de las especies involucradas (Gutiérrez-Usillos, 2002). Dentro de la cultura Jama-Coaque II, en el sitio de San Isidro, provincia de Manabí, se encontraron restos dentales y mandibulares de una especie de murciélago, los cuales, por su tamaño grande, Stahl (1994) ha atribuido que corresponden al género *Artibeus*.

En la cultura Manteño-Huancavilca (de 700 a 900 d.C.), dentro del mismo período, las representaciones iconográficas de murciélagos fueron abundantes, especialmente en formas aplanadas, grabadas en sellos o en torteros, lo cual hace suponer que sus formas eran usadas como símbolos o identificadores de algo no determinado (que podría ser un grupo social, una función o una idea; Gutiérrez-Usillos, 2002). Estas representaciones, si bien son sencillas y de trazos geométricos poco estilizados, han captado rasgos característicos del orden Chiroptera que ha permitido reconocerlos (Gutiérrez-Usillos, 2002). Otra tipo de trabajos en cerámica que elaboraba con frecuencia esta cultura ha sido la de ocarinas antropomorfas con máscaras de murciélagos (Hickmann, 1986).

En las representaciones de artistas manteños se ha evidenciado que procuraban retratar dos formas básicas de quirópteros, una de las cuales se atribuye que correspondería al murciélago vampiro común (*Desmodus rotundus*), con el hocico corto y redondeado y las orejas amplias; frente a otra con el hocico pronunciado y las orejas triangulares (Gutiérrez-Usillos, 2002).

La representación de murciélagos hematófagos, se piensa que podría tener alguna relación con sacrificios humanos, debido a su vínculo con la sangre (Gutiérrez-Usillos, 2002), como se ha atribuido en la cultura Mochica de Perú (Bourget, 1990).

Un rasgo característico que ha sido evidente en la cultura Manteño-Huancavilca, es que los murciélagos al parecer eran considerados como elementos asociados con la fertilidad y lo mas-

culino, ya que en las representaciones iconográficas encontradas se pueden observar formas que estarían a un órgano sexual masculino, lo cual estaría relacionado con un símbolo de poder o de jerarquía por parte de los caciques de esta cultura (Gutiérrez-Usillos, 2002).

Otro hallazgo interesante en esta cultura ha sido la representación de un murciélago rodeado por dos peces en un tortero, lo cual sugiere que existía una relación entre estos organismos, lo cual posiblemente indicaría que se trata de un murciélago pescador (*Noctilio leporinus*; Gutiérrez-Usillos, 2002).

En la región Sierra, dentro de este mismo período, no existe evidencia que el murciélago tuviera un culto similar al documentado para la Costa de Ecuador, con excepción de un pectoral de oro encontrado en la cultura Negativo del Carchi (alrededor de 900 d.C.), el cual presenta algunos rasgos en común con los identificados en las culturas de la Costa; pero además, se piensa que estaría asociado con la reproducción y la maternidad, ya que en su vientre se evidencia una cabeza y un cuerpo alado, lo cual podría representar a una cría (Gutiérrez-Usillos, 2002). Mientras que no se ha encontrado información para la región Amazónica.

PREHISTORIA CIENTÍFICA

La documentación escrita de la presencia de murciélagos en el actual territorio ecuatoriano, desde la llegada de los conquistadores españoles hasta antes de la aparición de trabajos científicos, es de poca relevancia. Se conoce apenas un par de escritos que, de forma general, describen o mencionan la presencia de este grupo de mamíferos.

La primera mención conocida corresponde a la obra de Pedro Pizarro (1571), una crónica sobre el descubrimiento y conquista española de los actuales territorios de Ecuador y Perú. Pizarro indica que en su encuentro con Atahualpa, el último soberano Inca, observó que este llevaba una suave manta de color pardo oscuro sobre los hombros, la cual llamó su atención por su finura; al preguntarle de qué estaba hecha, Atahualpa le contestó que era de unos “pájaros que andan de noche en Puerto Viejo [actual Portoviejo, Manabí] y Tumbes, que muerden a los indios” (Pizarro 1571 [1986]: 66).

Si bien esta crónica puede resultar inverosímil, no es lejana de la realidad que la cultura Man-

teño-Huancavilca (donde se encuentra Portoviejo) se haya destacado en la actividad textil (Gutiérrez-Usillos, 2002). Lo cual llama la atención es el uso de pelo de murciélago para preparar una manta; sin embargo, existe evidencia que en México y en otras culturas del continente utilizaban pelo de conejo o plumón de aves entremezclados con algodón, con lo cual obtenían hilos de una suave textura (Gutiérrez-Usillos, 2002); mientras que Garcilaso de la Vega (1609) indica que en época incaica, en el actual Perú, se hilaba pelo de vizcachas (Chinchillidae) para elaborar textiles.

Además, si se relaciona con la evidencia iconográfica explicada anteriormente, sobre la importancia del murciélago en las culturas de la Costa central de Ecuador durante el período de Integración, no llama la atención que el inca Atahualpa haya buscado vestir una prenda construida con pelo de este animal, ya que, como se ha indicado, el murciélago era un símbolo de masculinidad, poder y fertilidad; por lo cual, sus representaciones eran atribuidas a caciques y jefes de las comunidades (Gutiérrez-Usillos, 2002).

Desde un punto de vista científico, quizá la información de mayor relevancia que aparece en el libro de Pedro Pizarro es el comentario que hace alusión a la conducta hematófaga; pues hasta donde se sabe, no existe un documento anterior que haya reportado esta forma de comportamiento.

Luego de la obra de Pizarro, tuvieron que transcurrir más de 200 años para que a fines del siglo XVIII aparezca un segundo documento. Se trata de la *Historia Natural del Reino de Quito* del sacerdote jesuita de origen riobambeño Juan de Velasco, fechado en 1789, pero publicado por primera vez apenas en 1841.

El trabajo de Juan de Velasco, aparte de ser el primer aporte histórico de una persona nacida en el actual territorio ecuatoriano, tiene poca relevancia científica. En su texto se refiere al orden Chiroptera de forma genérica como “avechuchos volantes” e indica que este grupo de animales “no suele entrar en la nomenclatura de los cuadrúpedos”. De Velasco describe cuatro especies de murciélagos, a las cuales se refiere por nombres en lengua quichua, de la siguiente manera:

- “*Hatu-mashu*, o gran murciélago, solo de climas calientes, tiene el cuerpo como una rata grande, es de color oscuro y lana larga, abiertas sus

alas tienen tres palmos de punta a punta”. Se piensa que el texto hace referencia al gran falso vampiro (*Vampyrum spectrum*), dado que sería la única especie que en América tropical tendría una envergadura de más de 60 cm (equivalente a los tres palmos indicados).

- “*Puca-mashu*, de color medio rojo en el cuerpo y las alas pardas, es la mitad menor que el pasado, propio de climas algo calientes y solo en los despoblados donde sangran a las bestias”. Por la conducta mencionada, sin duda se refiere al murciélago vampiro común (*Desmodus rotundus*); aunque por la descripción, podría tratarse de varias especies de murciélagos.
- “*Uqui-mashu*, de color pardo, del tamaño del precedente, es común en climas benignos y aún fríos. Entra en las viviendas y sangra también a la gente si la halla dormida”. Se trata también de *Desmodus rotundus*.
- “*Yana-mashu*, es el menor de todos, con el cuerpo y color de un ratón casero y con las alas negras, el cual es también común en climas fríos”. Si bien la descripción es demasiado general, se piensa que hace referencia a una especie de *Myotis* (posiblemente *M. oxyotus*, una de las más comunes del género en tierras altas, Tirira, 2007).

Como se ha visto, las descripciones que realizó Juan de Velasco son generales y aportan con poca información relevante; además, no utilizó el esquema de nomenclatura binomial, a pesar que para aquella época dicha corriente había recorrido Europa y contagiado a muchos naturalistas; por lo cual, no cabe duda que Juan de Velasco (exiliado en Italia mientras escribía su obra), conociera el trabajo de Linnaeus (1758).

HISTORIA CIENTÍFICA

La historia científica del conocimiento del orden Chiroptera en el Ecuador se considera al período comprendido entre la escritura del primer documento que haya utilizado el sistema de nomenclatura binomial y la aparición del primer investigador ecuatoriano. El avance de la historia científica de los murciélagos en el Ecuador, según el número de contribuciones publicadas o producidas (para las no publicadas, como es el caso de numerosas tesis), se puede apreciar en la figura 2.

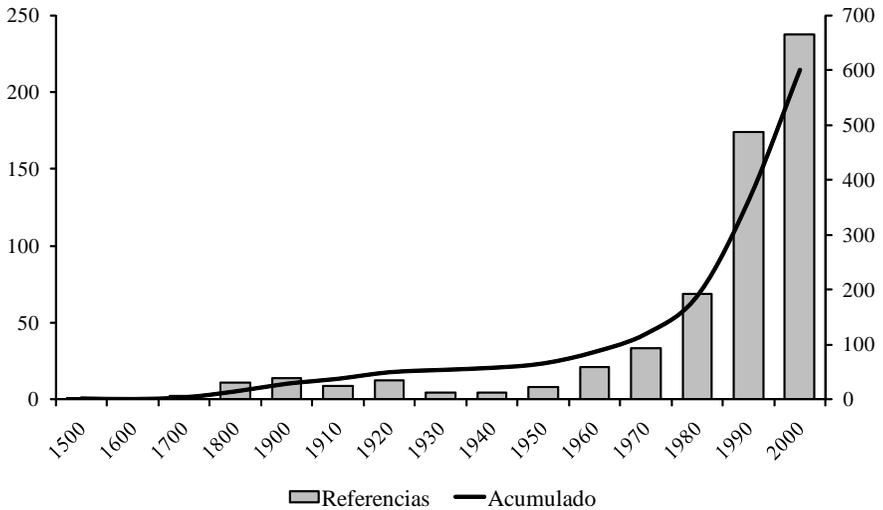


Figura 2. Contribuciones científicas producidas sobre murciélagos del Ecuador según la década de publicación o edición (en el caso de los documentos no publicados). La línea sólida representa los valores acumulados.

Nace la historia científica

Se ha establecido que el punto de partida del conocimiento científico de los murciélagos en el Ecuador se dio a fines del siglo XVIII, con la llegada de la Expedición Malaspina al puerto de Guayaquil en 1790, enviada por el Reino de España, la cual tuvo como objetivo visitar sus colonias alrededor del mundo, en las cuales se debían realizar estudios zoológicos, geológicos, químicos y físicos (Estrella, 1996).

Parte de la Expedición Malaspina fue el marino y naturalista español, nacido en la actual Guatemala, Antonio Pineda, quien estaba encargado del estudio de la fauna. Pineda permaneció en el puerto de Guayaquil y sus alrededores durante cuatro semanas, luego de lo cual preparó un manuscrito titulado: *Descripción de aves, cuadrúpedos y peces del puerto de Guayaquil* (Pineda, 1790 [1996]), en donde describió siete especies de mamíferos, para lo cual siguió los esquemas científicos que se utilizaban en la época, el mismo que incluyó descripciones en latín y el uso de terminología científica, según las bases de la nomenclatura binomial propuesta por Linnaeus (1758); por lo cual, se considera a este documento como el punto de inicio de la mastozoología científica en el Ecuador (Tirira, 2008).

Una de las especies descritas por Pineda (1790 [1996]) fue un murciélago al que denominó *Vespertilio guayaquilensis*. Estrella (1996) indicó que dicha especie se trataría del murciélago vampiro común (*Desmodus rotundus*), basado únicamente en la información de la dieta hematófaga a la cual hacía mención Pineda en su manuscrito; sin embargo, en una revisión detallada de la descripción, Tirira (2012a) llegó a la conclusión que el ejemplar descrito se trataba de un macho adulto de *Phyllostomus hastatus*.

Antes de reanudar su viaje alrededor del mundo, Pineda envió su manuscrito a España para su publicación. Desafortunadamente, dos años más tarde, en 1792, Pineda falleció a causa de una enfermedad tropical en la isla Luzón, archipiélago de las Filipinas; por lo cual, el manuscrito permaneció olvidado en archivos históricos de Madrid hasta que fue descubierto a fines de la década de 1980 y publicado en 1996, por el historiador ecuatoriano Eduardo Estrella (Estrella, 2004).

Tiempo de expediciones

El siglo XIX no fue particularmente prolífico en cuanto al aporte al conocimiento de los murciélagos del Ecuador; sin embargo, se dieron algunas contribuciones relevantes, especialmente generadas como

resultado de diferentes expediciones científicas desarrolladas por naturalistas y viajeros europeos, las cuales aportaron principalmente con la descripción de algunas especies nuevas para la ciencia.

El primer aporte corresponde a la expedición llevada a cabo por el naturalista italiano Caetano Osculati, quien entre 1847 y 1848 viajó por Ecuador. En su visita, Osculati recorrió el país desde el puerto de Guayaquil hasta Quito, para luego dirigirse hacia el río Napo y continuar su viaje por la Amazonía de Perú, para terminarlo en Pará (Belém), Brasil, en la desembocadura del río Amazonas (Osculati, 1854). Un producto de este viaje fue la primera descripción publicada de una especie de murciélago para el Ecuador: *Vespertilio osculatii* Cornalia, 1849 (= *Myotis nigricans osculatii*), cuya localidad tipo indicada es: “*Regionibus equatorialibus, secus Fl. Napo decursum* [Regiones ecuatorianas, por el curso del río Napo]”, la cual fue restringida a Santa Rosa d’Oas, río Napo, Ecuador, por Osculati (1854), quien se refirió a esta especie como *Vespertilio quixensis*.

Entre 1856 y 1860, el científico británico Robert F. Tomes publicó cuatro artículos que incluyeron información de varias especies de murciélagos para el Ecuador, sobre material colectado por el expedicionario inglés Louis Fraser. Dentro de estas publicaciones, destaca en 1856 la descripción de una nueva especie de murciélago para el país: *Hyonycteris albiventer* (= *Thyroptera tricolor albiventer*), con localidad tipo: Ecuador, Napo, río Napo, “cerca de Quito”. Tomes también publicó los primeros listados de especies de mamíferos para el país; de los cuales, en 1858 incluyó ocho taxones de murciélagos para la zona de Gualaquiza, provincia de Morona Santiago; mientras que en 1860(a y b), listó cinco especies en cada artículo para otras regiones ecuatoriales, aunque las localidades de colección aparecen confusas o no fueron indicadas. Otro aporte relevante del trabajo de Tomes (1860b) fue la mención, por primera vez, de una relación estrecha de *Noctilio leporinus* con el agua y con una dieta ictiófaga, sobre la base de observaciones en el río Esmeraldas realizadas por L. Fraser.

Pocos años más tarde, la Comisión Científica del Pacífico enviada por el gobierno de España, visitó territorio ecuatoriano entre 1864 y 1865; dentro de esta expedición participó el zoólogo y explorador español Marcos Jiménez de la Espa-

da, quien estuvo a cargo de compilar información sobre la fauna. La ruta seguida por la expedición fue similar a la realizada por C. Osculati. Su viaje inició en Guayaquil, para seguir hacia Guaranda y Quito, de donde partió a la región oriental, con rumbo a Papallacta, Baeza y Archidona, para continuar por territorio peruano y terminar en Pará, Brasil (Jiménez de la Espada *et al.*, 1998). A su regreso a España, Jiménez de la Espada publicó algunos documentos sobre sus investigaciones de fauna, en los cuales comentó sobre sus observaciones de murciélagos, en particular sobre su encuentro con algunos ejemplares de *Thyroptera tricolor* en la localidad de Baeza, provincia de Napo (Jiménez de la Espada, 1870).

Además, con el material colectado por Jiménez de la Espada a su paso por territorio ecuatoriano, Ángel Cabrera preparó algunos manuscritos, entre los cuales describió cinco especies de murciélagos: *Vespertilio espadae* (= *Eptesicus innoxius*) y *Myotis thomasi* (= *Myotis oxyotus*), en 1901; *Noctilio zaparo* (= *N. albiventris*), en 1907; y *Phyllostomus hastatus curaca* (= *P. h. hastatus*) y *Molossops aequatorianus* (= *Cabreramops aequatorianus*), en 1917.

La última de las expediciones científicas realizadas en el siglo XIX correspondió al naturalista italiano Enrico Festa, quien visitó Ecuador entre 1895 y 1898, producto de la cual colectó abundante material zoológico, el cual incluyó más de un centenar de pieles de mamíferos, especialmente murciélagos y primates, colección que fue depositada en el Museo di Zoologia ed Anatomia Comparata della R. Università di Torino y fue la base para la preparación de tres artículos científicos, uno de ellos dedicado al orden Chiroptera (en 1906), el cual destaca por incluir la primera lista de murciélagos del Ecuador, la cual fue organizada según las regiones geográficas del país: Ecuador occidental con 26 especies, Ecuador oriental con 17, Región Interandina con tres especies y Región Andina con una sola especie, para un total de 36 especies de murciélagos que eran conocidas para el Ecuador a inicios del siglo XX.

Primer período de crecimiento

La última década del siglo XIX y las tres primeras del siguiente conforman el denominado primer período de crecimiento del conocimiento científico sobre los murciélagos del Ecuador (figura 2).

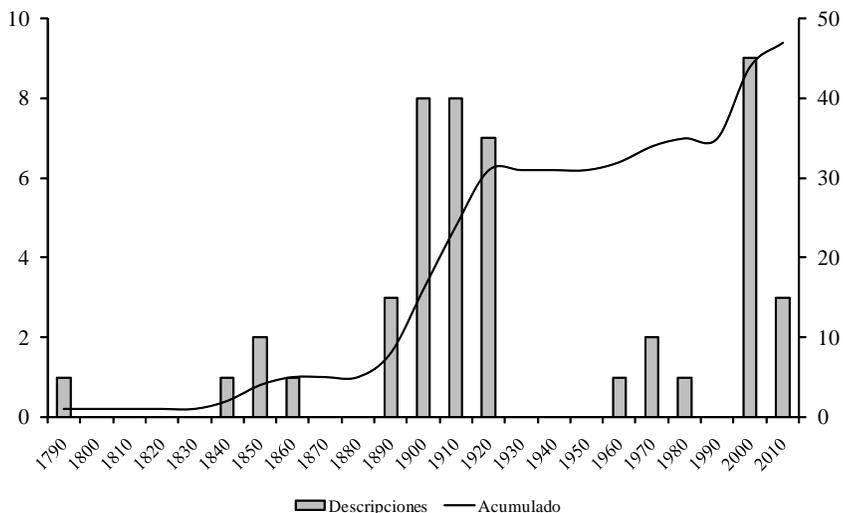


Figura 3. Número de taxones de murciélagos descritos con localidad tipo en Ecuador, entre 1790 y 2012, según las décadas en que fueron descritos. La línea sólida representa los valores acumulados.

Durante estos años se describieron 26 taxones con localidad tipo en el país (figura 3), lo cual representa un 55% del total de taxones de murciélagos descritos hasta el presente.

Durante este período destacan tres científicos que publicaron numerosos artículos y describieron una veintena de taxones de murciélagos para el Ecuador; son los siguientes (véase referencias de estos y otros autores en Tirira, 2000 y 2012b):

- Michael Oldfield Thomas, del British Museum of Natural History, de Londres, describió siete especies de quirópteros y publicó alrededor de 15 artículos con información sobre murciélagos ecuatorianos. Sus aportes aparecieron entre 1880 y 1928.
- Joel A. Allen, del American Museum of Natural History (AMNH), de Nueva York, describió seis especies y publicó unos 10 artículos en los cuales incluyó especímenes de murciélagos colectados en el país. Publicó entre 1892 y 1916.
- Harold E. Anthony, también del AMNH, fue el único de este grupo que visitó Ecuador, producto de lo cual describió cinco taxones y publicó igual número de documentos con información sobre el orden Chiroptera entre 1921 y 1926.

En este período, también destaca el trabajo del zoólogo español Ángel Cabrera, ya indicado anteriormente, quien entre 1901 y 1917 describió cinco taxones de murciélagos ecuatorianos. Otros investigadores también describieron especies en estos años fueron: Gerrit S. Miller, Jr. (en 1902), Knud Andersen (1906), Einer Lönnberg (1921).

En este período también aparecieron otros científicos que aportaron con sus publicaciones; se trata de Glover Allen, Paul Rivet y E. Trouessart.

Al final del primer período de crecimiento apareció el primer documento científico publicado en Ecuador que hizo referencia al orden Chiroptera, titulado *Sobre un nuevo tipo de dentadura en los quirópteros*, escrito por el científico austriaco Franz Spillmann, el mismo que fue publicado en los Anales de la Universidad Central de Quito, en 1929.

Período de transición

Entre 1930 y la aparición del primer científico ecuatoriano dedicado a la investigación de murciélagos (a fines de la década de 1970), se produce un período que ha sido denominado como de transición, el cual se caracteriza por un decrecimiento considerable en el número de publicaciones, así como en la descripción de nuevas especies de murciélagos con localidad tipo en Ecuador.

Este decrecimiento es particularmente notorio en los primeros 30 años (entre las décadas de 1930 y 1950; figura 2), tiempo durante el cual, no se describió un solo taxón de murciélago para el país (figura 3). Esta disminución en la producción científica que se había iniciado décadas atrás, se piensa que estuvo relacionada directamente con la depresión económica de 1929 y la Segunda Guerra Mundial, eventos que afectaron a buena parte del planeta. A partir de la década de 1960 se dio un leve crecimiento en el número de publicaciones, tendencia que continuó en la década siguiente (figuras 2 y 3).

Durante este período, apenas se describieron tres taxones, dos subespecies nuevas para la ciencia y una redescrición (con su neotipo), lo cual claramente demuestra la pobre producción científica de este período, comparado con los 26 taxones descritos en el período anterior. Los científicos que realizaron las descripciones fueron William B. Davis (describió la forma *thomasi* de *Eptesicus brasiliensis*, en 1966; además, publicó otros documentos hasta 1978), James Dale Smith (describió la subespecie *carteri* de *Mormoops megalophylla*, en 1972) y Richard K. LaVal (redescribió *Myotis oxyotus* con un neotipo, en 1973).

Otros investigadores que destacaron por sus publicaciones durante el período de transición fueron Colin C. Sanborn (cuyas contribuciones aparecieron entre 1932 y 1955) y George G. Goodwin (de 1942 a 1963), ambos de los Estados Unidos de América. Los mayores aportes de estos científicos, unidos a los de W. B. Davis, fueron dirigidos a revisiones taxonómicas de algunos géneros de murciélagos neotropicales, entre las cuales se incluyó material ecuatoriano.

En este período también aparecieron las primeras publicaciones de Alfred L. Gardner y Don E. Wilson, quienes serán en las próximas décadas destacados mastozoólogos dedicados al estudio de los quirópteros neotropicales.

Otros investigadores que contribuyeron con información relevante sobre los murciélagos ecuatorianos durante el período de transición fueron: Rollin H. Baker, André Brosset, Dillford C. Carter, Jean Dorst, Judith L. Eger, E. W. Gudger, Philip Hershkovitz, Eleanor M. Laurie, Ronald H. Pine, Randolph L. Peterson, J. R. Tamsitt, R. Daniel Thompson y William D. Webster.

HISTORIA MODERNA

La historia moderna está claramente definida por la presencia de investigadores ecuatorianos en el estudio de los murciélagos en el Ecuador, contribución que se inició en 1980, con la publicación de un primer documento, y continúa hasta el presente.

La primera contribución ecuatoriana

En la segunda mitad de la década de 1970 apareció quien es considerado como el primer mastozoólogo ecuatoriano y quien llegará a convertirse en uno de los primeros latinoamericanos dedicados al estudio de los quirópteros neotropicales. Se trata de Luis Albuja, quien junto con Jorge Urgilés, llevó adelante un inventario de los murciélagos del Ecuador, para lo cual recorrieron numerosas localidades del país, bajo el auspicio del Departamento de Ciencias Biológicas de la Escuela Politécnica Nacional (EPN), de Quito.

Para el estudio de los quirópteros, Albuja debió vencer numerosos obstáculos ante la falta de bibliografía especializada y la carencia de asesoría científica al no existir otros mastozoólogos en el país.

Las primeras contribuciones de Albuja en la mastozoología ecuatoriana fueron: en 1980 publicó con otros autores el *Estudio preliminar de los vertebrados ecuatorianos*, una obra de referencia obligatoria hasta el presente; en 1981 presentó en la Universidad Central del Ecuador su tesis doctoral *Los murciélagos del Ecuador*, en coautoría con Jorge Urgilés; mientras que en 1982 publicó la primera edición del libro *Murciélagos del Ecuador*, el cual tiene el mérito de ser el primer aporte específico para un grupo zoológico que se haya publicado en Ecuador y uno de los primeros libros sobre murciélagos escrito para un país en Latinoamérica.

En el plano científico, no cabe duda que la mayor contribución de *Murciélagos del Ecuador* fue incluir por primera vez toda la información que para el orden Chiroptera se conocía en aquel momento en el país; además, incrementó en 18 especies la diversidad previamente conocida, para un total de 105 especies de quirópteros.

Durante el resto de la década de 1980, Albuja fue el único especialista de murciélagos que tuvo el Ecuador. En sus estudios, emprendió numerosas colecciones de quirópteros en buena parte del territorio nacional, las cuales principalmente aportaron al conocimiento de la diversidad

Tabla 1. Descripciones de especies de murciélagos en las cuales han intervenido investigadores ecuatorianos, en orden cronológico.

Especie descrita	Participó	Colección donde reposa el holotipo
<i>Lophostoma aequatorialis</i> Baker, Fonseca, Parish, Phillips y Hoffmann, 2004	René M. Fonseca†	QCAZ
<i>Lophostoma yasuni</i> Fonseca y Pinto, 2004 ¹	René M. Fonseca† y C. Miguel Pinto	QCAZ
<i>Anoura fistulata</i> Muchhala, Mena-V. y Albuja, 2005	Patricio Mena-V. y Luis Albuja	EPN
<i>Lonchophylla orcesi</i> Albuja y Gardner, 2005	Luis Albuja	EPN
<i>Micronycteris giovanniae</i> Baker y Fonseca, 2006 ¹	René M. Fonseca†	QCAZ
<i>Sturnira koopmanhilli</i> McCarthy, Albuja y Alberico, 2006	Luis Albuja	EPN
<i>Eumops wilsoni</i> Baker, McDonough, Swier, Larsen, Carrera y Ammerman, 2009	Juan Pablo Carrera	QCAZ
<i>Sturnira perla</i> Jarrín-V. y Kunz, 2011	Pablo Jarrín-V.	QCAZ

¹ Estas especies fueron publicaciones póstumas de René M. Fonseca.

de especies, con la adición de nuevos registros, colecciones que convirtieron al museo de la EPN en el más importante del país y en uno de los más grandes del mundo, en cuanto a mastofauna ecuatoriana (Tirira, 1995–2012).

En esta década y la siguiente, Albuja publicó algunos artículos científicos, especialmente dentro de la Revista Politécnica, editada por su misma institución (véase referencias en Tirira, 2000 y 2012b). También en 1999 apareció la segunda edición de su libro *Murciélagos del Ecuador*.

Un investigador que colaboró con Albuja en varios estudios durante la década de 1980 y parte de 1990 fue Patricio Mena-V., quien apareció como coautor en algunos de sus trabajos.

La segunda contribución ecuatoriana

A inicios de la década de 1990 entró en escena otro investigador ecuatoriano, Diego G. Tirira, quien fue la primera persona del país que llevó a cabo un estudio ecológico sobre una especie de murciélago: “Aspectos ecológicos del murciélago pescador menor *Noctilio albiventris affinis* (Chiroptera, Noctilionidae) en la baja Amazonía ecuatoriana” (Tirira, 1994; Tirira y de Vries, 1994, 2012), investigación que se llevó a cabo en la Reserva de Producción Faunística Cuyabeno, bajo el auspicio de la Escuela de Ciencias Bio-

lógicas de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador (PUCE), de la ciudad de Quito.

Tirira inició sus investigaciones en el Museo de Zoología de la PUCE (QCAZ), de la cual fue su primer curador de mamíferos, entre 1995 y 1999. Para 1990, la colección del QCAZ albergaba una pequeña muestra de unos 400 mamíferos; de los cuales, 150 eran murciélagos. Dos décadas más tarde, este museo ha llegado a convertirse en la más grande colección de mamíferos del Ecuador que existe en el mundo, tanto en diversidad de especies, como en número de especímenes almacenados (con unos 13 000 registros, 8 000 de los cuales son quirópteros).

En este primer período, Tirira inició la producción de una serie de “Publicaciones especiales sobre los mamíferos del Ecuador”, de la cual es su editor y autor principal, serie cuyo primer volumen apareció en 1998 y hasta 2012 ha editado nueve números y otros se encuentran en preparación. Dentro de esta serie destaca la publicación de los primeros libros que documentan de forma completa la diversidad de mamíferos en el país, en los cuales se incluye importante información sobre el orden Chiroptera: *Mamíferos del Ecuador* (1999) y *Guía de campo de los mamíferos del Ecuador* (2007); y las dos ediciones de los *Libros Rojos de los mamíferos del Ecuador* (2001, 2011).

El mayor aporte que Tirira ha dado a la mastozoología del país en la década de 1990 no está ligado a sus publicaciones, sino en motivar la aparición de nuevos investigadores, entre quienes destacan Santiago F. Burneo (quien reemplazó a Tirira en la curaduría de la colección de mamíferos del QCAZ), Carlos E. Boada y Pablo Jarrín-V., quienes a su vez motivaron a otros nuevos investigadores, que han llevado a convertir a la PUCE en la más importante institución formadora de mastozoólogos profesionales del país y también han aportado para el crecimiento de la colección de mamíferos del QCAZ.

El segundo período de crecimiento

Tuvieron que transcurrir 100 años para que la investigación científica de los murciélagos del Ecuador vuelva a vivir un nuevo período de crecimiento, el cual se repite en circunstancias totalmente diferentes, especialmente por la notable contribución de científicos ecuatorianos.

Se considera como el punto de inicio de este nuevo período de crecimiento la publicación del primer libro de Diego Tirira, en 1998; acontecimiento que estuvo acompañado con otros hechos, como fue la aparición de una nueva generación de jóvenes mastozoólogos, desde 1995 y la realización del primer seminario sobre mamíferos del Ecuador, en 1996. Este período de crecimiento ha tenido un incremento constante (véase figuras 2 y 3) y continúa hasta el presente.

El mayor aporte de nuevos científicos, como ya se comentó, vino de estudiantes graduados en la PUCE, quienes han llevado a cabo diversos estudios sobre el conocimiento de los quirópteros del país, tanto en aspectos de ecología, como en taxonomía, distribución geográfica y conservación; dentro de este grupo de jóvenes investigadores destacan Juan Pablo Carrera, René M. Fonseca†, María R. Marchán-Rivadeneira, C. Miguel Pinto y J. Sebastián Tello; además de Ariana Apezteguia, Carlos A. Carrión B., David A. Donoso, Santiago Espinosa, Paula Iturralde-Pólit, David Lasso, C. Alfonso Molina-Hidalgo, Paola Moscoso R., M. Viviana Narváez, Pamela Rivera-Parra y Gabriela Toscano (véanse referencias de estos investigadores en Tirira, 2012b).

De forma paralela, durante la primera década del siglo XXI han aparecido investigadores provenientes de otras ciudades y universidades del país, los cuales también han contribuido al cono-

cimiento de este grupo zoológico; entre quienes destacan: Wilmer E. Pozo (de la Escuela Politécnica del Ejército, de Sangolquí), Jaime Salas Z. (de la Universidad Estatal de Guayaquil), Christian Loaiza (de la Universidad Nacional de Loja), Carlos A. Narváez y Marco V. Salazar (de la Universidad Técnica Particular de Loja), Alfonso Arguero y Freddy Trujillo (de la Universidad Central del Ecuador y EPN, de Quito), entre otros.

Además de los nuevos mastozoólogos mencionados, debe añadirse el aporte que han dado los investigadores señalados en las décadas pasadas: Luis Albuja y Patricio Mena-V. (de la EPN) y Diego G. Tirira, Santiago F. Burneo, Carlos E. Boada y Pablo Jarrín-V. (de la PUCE).

Durante este segundo período de crecimiento también se han descrito 12 especies de murciélagos cuya localidad tipo está en Ecuador; de las cuales, en ocho de ellas, participaron por primera vez científicos ecuatorianos (tabla 1)

El aporte extranjero

Los acontecimientos narrados a partir de 1980 no estuvieron separados de la participación de científicos extranjeros, cuyas contribuciones también se han incrementado progresivamente.

Entre los científicos extranjeros que más han aportado al conocimiento de los murciélagos ecuatorianos destaca Robert J. Baker, de Texas Tech University (TTU), quien en los actuales momentos es uno de los mayores conocedores de la taxonomía de murciélagos neotropicales. Sus contribuciones han aparecido desde la década de 1970 (aunque en un inicio no incluyó material colectado en Ecuador) y se extienden hasta el presente, entre las cuales se incluye la descripción de tres especies (tabla 1).

Baker también ha aportado a la formación de numerosos científicos latinoamericanos con sus estudios de posgrado, entre los cuales se encuentran los ecuatorianos J. P. Carrera, R. M. Fonseca†, M. R. Marchán-Rivadeneira y C. M. Pinto. Baker visitó Ecuador en 2001 y 2004, dentro de las Expediciones Sowell que organizó TTU en cooperación con el QCAZ.

Otros investigadores extranjeros que visitaron el país en este período y que aportaron con posteriores publicaciones sobre sus colecciones u observaciones, destacan, en orden alfabético: Louis H. Emmons, Alfred L. Gardner, Thomas H. Kunz, Thomas E. Lee, Jr., Timothy J. McCar-

thy, Gary F. McCracken, Molly M. McDonough, Nathan Muchhala, Roger H. Rageot y David W. Steadman, todos de los Estados Unidos de América; además de Mark D. Engstrom, Burton K. Lim y Fiona A. Reid, de Canadá; Carlos Ibáñez, de España; y J. Eric Hill, de Inglaterra.

A entre listado se deben añadir los nombres de Charles O. Handley Jr., J. Knox Jones, Jr., Karl F. Koopman, Nancy B. Simmons, Robert S. Voss y Neal Woodman, también norteamericanos, quienes a pesar de no haber realizado trabajo científico sobre murciélagos en el Ecuador, han sido autores de algunas publicaciones relevantes.

Dentro de los investigadores latinoamericanos que han aportado al conocimiento de los murciélagos del Ecuador, destacan: Liliana M. Dávalos y Hugo Mantilla-Meluk, de Colombia; Ricardo Moratelli, de Brasil; Richard Cadenillas, Víctor R. Pacheco, Sergio Solari y Paul M. Velazco, de Perú, entre otros.

EPÍLOGO

Es innegable el crecimiento que ha tenido la mastozoología ecuatoriana en las dos últimas décadas. También no queda duda que las buenas relaciones internacionales que se tienen con numerosas instituciones, especialmente universidades y museos de Norteamérica y Europa; además, obviamente, de Latinoamérica, han permitido un intenso intercambio de conocimientos, así como el desarrollo de cuantiosas investigaciones, con la consiguiente publicación de sus resultados.

Todavía queda mucho trabajo por realizar. De hecho, varias regiones del país aún permanecen desconocidas o los muestreos implementados han sido insuficientes, por lo cual se piensa que todavía estamos lejos de conocer la verdadera diversidad de murciélagos que alberga el Ecuador. Esta situación se demuestra fácilmente al analizar el constante incremento que en las últimas décadas han tenido los listados de especies del país. Por ejemplo, para 1982 Ecuador registraba 105 especies de quirópteros, diversidad que se incrementó a 118 en 1991, 132 en 1999, 143 en 2007 y 167 en 2012 (Tirira, 2012b), lo cual indica un aumento del 57% en un período de 30 años.

También se debe notar que en los últimos ocho años se han descrito 12 nuevas especies de murciélagos cuya localidad tipo está en Ecuador; resultados que demuestran lo mucho que

resta por descubrir y, en consecuencia, el arduo trabajo que es necesario llevar a cabo.

Las preguntas que surgen en este momento son: ¿Cuántas especies nuevas de murciélagos todavía restan por describir?, ¿Cuántas especies presentes en países vecinos también se encuentran en Ecuador, pero todavía no han sido descubiertas?, ¿Cuánto tiempo durará este segundo período de crecimiento?, ¿Habrá un período de receso, como ocurrió en el siglo pasado?, y ¿Cuáles serán las características que se deberán enfrentar cuando llegue un tercer período de crecimiento? Solo el tiempo responderá a estas preguntas; mientras tanto, hay mucho trabajo por realizar.

AGRADECIMIENTOS

A las personas e instituciones que han colaborado con información para preparar este artículo, tanto en las bibliotecas consultadas, como en los museos y colecciones científicas visitados. A Ernesto Salazar, por la información provista sobre las culturas prehispánicas del país. Al Museo Presley Norton, por permitirme tomar la fotografía que se incluye en la figura 1.

LITERATURA CITADA

- Adoum, R. y F. Valdez (eds.). 1989. Nuestro pasado: La Tolita. Banco Central del Ecuador. Quito.
- Albuja, L. 1982. Murciélagos del Ecuador. 1a edición. Departamento de Ciencias Biológicas, Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.
- Albuja, L. y A. L. Gardner. 2005. A new species of *Lonchophylla* Thomas (Chiroptera: Phyllostomidae) from Ecuador. *Proceedings of the Biological Society of Washington* 118(2): 442-449.
- Albuja, L. y J. Urgilés. 1981. Los murciélagos del Ecuador. Tesis de doctorado en Biología. Universidad Central del Ecuador. Quito.
- Albuja, L., M. Ibarra, J. Urgilés y R. Barriga. 1980. Estudio preliminar de los vertebrados ecuatorianos. Editorial Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Baker, R. J. y R. M. Fonseca. 2007. *Micronycteris giovanniae* Baker and Fonseca, new species. Pp. 735-739, en: Morphological and molecular variation within little big-eared bats of the genus *Micronycteris* (Phyllostomidae: Micronycterinae) from San Lorenzo, Ecuador (R. M.

- Jiménez de la Espada, M., F. de P. Martínez, M. Almagro y J. Isern. 1998. El gran viaje. Ediciones Abya-Yala y Agencia Española de Cooperación Internacional. Quito.
- Lathrap, D. W., D. Collier y H. Chandra. 1975. Ancient Ecuador: Culture, clay, and creativity, 3000–300 BC. Field Museum of Natural History. Chicago.
- Linnaeus, C. 1758. *Systema Naturae per regna tria naturae, secundum classis, ordines, genera, species cum characteribus, differentiis, synonymis, locis*. Laurentii Salvii. Estocolmo.
- McCarthy, T. J., L. Albuja y M. S. Alberico. 2006. A new species of Chocoan *Sturmira* (Chiroptera: Phyllostomidae: Stenodermatinae) from western Ecuador and Colombia. *Annals of Carnegie Museum* 75(2): 97–110.
- Morton, P. A. 1989. Murciélagos tropicales americanos. Fondo Mundial para la Naturaleza y Bat Conservation International. Austin, Texas.
- MPN (Museo Presley Norton). 2007. Vida y costumbres de los pobladores del Ecuador antiguo. Museo Presley Norton y Banco Central del Ecuador. Guayaquil.
- Muchhala, N., P. Mena-V. y L. Albuja. 2005. A new species of *Anoura* (Chiroptera: Phyllostomidae) from the Ecuadorian Andes. *Journal of Mammalogy* 86(3): 457–461.
- Osculati, C. 1854. *Esplorazione delle Regioni Equatoriali: lungo il Napo ed il fiume delle Amazzoni frammento di un viaggio fatto nelle due Americhe negli anni 1846–47–48*. 2a edición. Fratelli Centenari e Comp. Milán.
- Pineda, A. 1790 [1996]. *Zoología y ornitología de Guayaquil*. Pp. 113–171, en: *La expedición Malaspina 1789–1794*. Tomo VIII. Trabajos zoológicos, geológicos, químicos y físicos en Guayaquil, de Antonio Pineda Ramírez (E. Estrella). Ministerio de Defensa, Museo Naval y Lunweg Editores. Barcelona y Madrid.
- Pizarro, P. 1571. *Relación del descubrimiento y conquista de los reinos del Perú*. Pontificia Universidad Católica del Perú (1986). Lima.
- Spillmann, F. 1929. Sobre un nuevo tipo de dentadura en los quirópteros. *Anales de la Universidad Central (Quito)* 42(267): 25–32.
- Spillmann, F. 1938. Die fossilen pferde Ekuadors der gattung *Neohippus*. *Palaeobiologica* 6(2): 372–393.
- Stahl, P. W. 1994. Evaluación cualitativa de las especies animales del valle de Jama. Pp. 186–198, en: *Arqueología regional del norte de Manabí, Ecuador*. Volumen 1: medio ambiente, cronología cultural y subsistencia prehistórica en el valle del río Jama (J. A. Zeidler y D. M. Pearsall, eds.). Department of Anthropology, University of Pittsburgh y Ediciones Libri Mundi. University of Pittsburgh Memoires in Latin American Archaeology 8. Pittsburgh y Quito.
- Staller, J. E. 2000. Figurinas Valdivia VII–VIII del sitio San Lorenzo del Mate, provincia del Guayas y la transición Valdivia-Machalilla. *Miscelánea Antropológica Ecuatoriana* 9: 99–133.
- Steadman, D. W. 1986. Holocene vertebrate fossils from Isla Floreana, Galapagos, Ecuador. *Smithsonian Contributions to Zoology* 413(1–4): 1–103.
- Steadman, D. W., T. W. Stafford, Jr., D. J. Donahue y A. T. Jull. 1991. Chronology of Holocene vertebrate extinction in the Galapagos Islands. *Quaternary Research (Duluth)* 36(1): 126–133.
- Stohtert, K. E. 2003. Expression of ideology in the Formative Period of Ecuador. Pp. 337–421, en: *Archaeology of Formative Ecuador* (J. S. Raymond y R. L. Burger, eds.). *Dumbarton Oaks Research Library and Collection*. Washington, DC.
- Tirira, D. G. 1994. Aspectos ecológicos del murciélago pescador menor, *Noctilio albiventris affinis* (Chiroptera: Noctilionidae) y su uso como bioindicador en la Amazonía ecuatoriana. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Tirira, D. G. 1995–2012. *Red Noctilio*. Base de información no publicada sobre los mamíferos del Ecuador. Grupo Murciélago Blanco. Quito.
- Tirira, D. G. 1998. Historia natural de los murciélagos neotropicales. Pp. 31–56, en: *Biología, sistemática y conservación de los mamíferos del Ecuador* (D. G. Tirira, ed.). 1a edición. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 1. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 1999. *Mamíferos del Ecuador*. Museo de Zoología, Pontificia Univer-

- sidad Católica del Ecuador y SIMBIOE. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 2. Quito.
- Tirira, D. G. 2000. Listado bibliográfico sobre los mamíferos del Ecuador. EcoCiencia y SIMBIOE. Boletines bibliográficos sobre la biodiversidad del Ecuador 2. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 3. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 2001. Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. 1a edición. SIMBIOE, EcoCiencia, Ministerio del Ambiente y UICN. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 4. Quito.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 7. Quito.
- Tirira, D. G. 2008. Estado actual del conocimiento de los mamíferos del Ecuador. Pp. 1–13, *en*: Memorias, XXXII Jornadas Ecuatorianas de Biología. Sociedad Ecuatoriana de Biología y Universidad Técnica Particular de Loja. Loja, Ecuador.
- Tirira, D. G. (ed.). 2011. Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. 2a edición. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Tirira, D. G. 2012a. Identidad del *Vespertilio guayaquilensis* de Pineda, 1790. Pp. 33–36, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. 2012b. Murciélagos del Ecuador: una referencia geográfica, taxonómica y bibliográfica. Pp. 235–326, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. y T. de Vries. 1994. Aspectos reproductivos del murciélago pescador *Noctilio albiventris affinis* (Chiroptera: Noctilionidae) en la Amazonía ecuatoriana. Revista de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador 22(58): 69–82.
- Tirira, D. G. y T. de Vries. 2012. Aspectos ecológicos del murciélago pescador menor (*Noctilio albiventris*) y su uso como bioindicador en la Amazonía ecuatoriana. Pp. 69–90, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tomes, R. F. 1856. On three genera of Vespertilionidae, *Furipterus*, *Natalus* and *Hyonycteris*, with the description of two new species. Proceedings of the Zoological Society of London 1856: 172–181.
- Tomes, R. F. 1858. Notes on a collection of Mammalia made by Mr. Fraser at Gualaquiza. Proceedings of the Zoological Society of London 1858: 546–549.
- Tomes, R. F. 1860a. Notes on a second collection of Mammalia made by Mr. Fraser in the Republic of Ecuador. Proceedings of the Zoological Society of London 1860: 211–221.
- Tomes, R. F. 1860b. Notes on a third collection of Mammalia made by Mr. Fraser in the Republic of Ecuador. Proceedings of the Zoological Society of London 1860: 260–268.
- Zeidler, J. A., P. W. Stahl y M. J. Sutliff. 1998. Shamanic elements in a terminal Valdivia burial, northern Manabí, Ecuador: Implications for mortuary symbolism and social ranking. Pp. 109–120, *en*: Recent advances in Archaeology of the Northern Andes. In Memory of Gerardo Reichel-Dolmatoff (A. Oyuela-Caycedo y J. S. Raymond, eds.). The Institute of Archaeology, University of California. Monograph 39. Los Angeles.

Recibido: 15 de julio de 2012

Aceptado: 31 de julio de 2012

IDENTIDAD DEL *VESPERTILIO GUAYAQUILENSIS* DE PINEDA, 1790

IDENTITY OF *VESPERTILIO GUAYAQUILENSIS* OF PINEDA, 1790

Diego G. Tirira

Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.
Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.
Correo electrónico de contacto: diego_tirira@yahoo.com

RESUMEN

Se comenta sobre la identidad de la primera especie de murciélago descrita para la fauna de Ecuador, con el nombre de *Vespertilio guayaquilensis*, realizada por el naturalista español Antonio Pineda durante la Expedición Malaspina que recorrió los territorios de la corona española en América y Asia entre 1789 y 1794. Este manuscrito permaneció inédito por cerca de 200 años, hasta que finalmente fue publicado en 1996. Se discute la validez del nombre científico y su posible uso dentro de la taxonomía contemporánea.

Palabras claves: Expedición Malaspina, Guayaquil, identificación, *Phyllostomus hastatus*, siglo XVIII.

ABSTRACT

A comment is presented on the identity of the first species described for the bats of Ecuador with the name of *Vespertilio guayaquilensis*, conducted by Antonio Pineda, a Spanish naturalist who participated in the Malaspina Expedition, which crossed the territories of the Spanish crown in America and Asia between 1789 and 1794. This manuscript remained unpublished for nearly 200 years until it was finally published in 1996. The validity of the scientific name and its possible use in modern taxonomy is discussed.

Keywords: Guayaquil, identification, Malaspina Expedition, *Phyllostomus hastatus*, 18th century.

El primer aporte a la zoología científica en el Ecuador corresponde a la Expedición Malaspina, la cual llegó al puerto de Guayaquil en 1790, enviada por el reino de España para recorrer durante cinco años (entre 1789 y 1794) sus posesiones en América y Asia (Estrella, 2004). Dentro de esta expedición participó Antonio Pineda, un marino y naturalista español quien fue el encargado del estudio de la fauna.

Pineda permaneció en Guayaquil y sus alrededores durante cuatro semanas (entre el 4 y el 28 de octubre de 1790), con cuyos resultados preparó un manuscrito titulado: *Descripción de aves, cuadrúpedos y peces del puerto de Guayaquil* (Estrella, 1996). Este manuscrito describe siete especies de mamíferos, 41 de aves y una de reptil; para lo cual, Pineda utilizó por primera vez en la historia de la mastozoología ecuatoria-

na el sistema de nomenclatura binomial y la forma de clasificación y de descripción de la fauna propuesta por Linnaeus (1758).

Antes de reanudar su viaje alrededor del mundo, Pineda envió su manuscrito a España para su publicación, junto con los ejemplares colectados para que sean depositadas en el Real Gabinete de Historia Natural de Madrid (actual Museo Nacional de Ciencias Naturales, MNCN) (Estrella, 1996). Pineda falleció en 1792 a causa de una enfermedad tropical en las Filipinas; por lo cual, su manuscrito permaneció olvidado durante 200 años, hasta que a fines de la década de 1980 fue descubierto en archivos históricos de Madrid por el investigador ecuatoriano Eduardo Estrella y publicado en 1996 (Estrella, 2004).

Las descripciones que realizó Pineda (1790 [1996]) en muchos casos son suficientemente detalladas, si se compara con otros científicos de la época, como el mismo Linneo, cuyas descripciones de la fauna eran limitadas en cuanto a la información que proveían. Por su parte, de forma general, Pineda incluyó en todas las descripciones un encabezado, en el cual indicaba el orden y género de la especie descrita y el nombre científico atribuido o asignado; luego una breve descripción en latín, una descripción detallada en español y algunas medidas seleccionadas, las cuales estaban expresadas en pulgadas. Además, Pineda señalaba el nombre vulgar con el cual la especie era conocida en la localidad y alguna información ecológica, en especial referente al hábitat en donde fue capturado cada espécimen.

Dentro de las descripciones que realizó Pineda aparece una especie de murciélago, a la cual denominó *Vespertilio guayaquilensis*, o “murciélago de Guayaquil”. Estrella (1996) atribuyó que se trataba de la especie hematófaga *Desmodus rotundus*, debido a que en la parte final de la información provista por Pineda señala que se trata de animales que “chupan la sangre de los caballos...”.

Al realizar una revisión detallada de la descripción que presenta Antonio Pineda, se encontraron varias características determinantes que han permitido establecer la identidad de la especie a la cual se refería el naturalista español, según se explica a continuación:

No queda duda que el ejemplar descrito por Pineda pertenece a la familia Phyllostomidae, pues

se indica que las “narices... [son] dos agujeritos pequeños dentro de una copa de embudo, en cuya parte superior se eleva un cartílago agudo lanceolado como una oreja”, comentario que hace referencia claramente a la hoja nasal, la cual es una característica de diagnóstico para la familia.

También es inequívoco afirmar que se trata de un miembro de la subfamilia Phyllostominae, pues Pineda indica que “abierta la boca el plano de los dientes está en zig zag”, en alusión al patrón en forma de *W* que en vista superior se puede apreciar únicamente en los molares de esta subfamilia, dentro de los filostómidos (Tirira, 2007). Pineda además señala que el individuo descrito “en el centro del pecho... tiene un orificio (tal vez el ombligo)”, característica que claramente indica la glándula que, dentro de la familia Phyllostomidae, aparece en la mayoría de miembros de la subfamilia indicada, la cual por lo general aparece más desarrollada o es más evidente en machos adultos (obs. pers. en ejemplares del Museo de Zoología QCAZ), como el ejemplar al cual hace referencia Pineda: “genital prominente cilíndrico..., los testes no se le ven”.

Otra característica determinante que indica Pineda y que ha aportado en la identificación es la siguiente: “labio inferior con muesca guarnecida de tubérculos”; un rasgo característico que dentro de la subfamilia Phyllostominae únicamente aparece en los géneros *Phylloderma* y *Phyllostomus*.

Pineda también da información sobre el número de dientes, su forma y ubicación, pero es algo inexacto, aunque denota la observación minuciosa que llevó a cabo para desarrollar su descripción, información que era prescindida por la mayoría de zoólogos de la época (e.g., Linneo, É. Geoffroy, Pallas): “...en la mandíbula superior con dos incisivos, un gran canino a cada lado, otro distante más pequeño y seis molares o menos número pues no se distingue su división...”.

La información determinante que permitió definir la especie fueron las dimensiones señaladas: “vuelo 17 1/2 pulgadas; longitud del cuerpo 4 y 4”. Estas medidas corresponden a los siguientes valores, dentro del Sistema Métrico Decimal: envergadura (vuelo) 444,5 mm y longitud de la cabeza y el cuerpo juntos 107,9 mm; lo cual denota que se trata de un espécimen bastante grande. Según ejemplares revisados en el

QCAZ, estas medidas restringen a tres opciones dentro de la subfamilia Phyllostominae; una de ellas, dentro del ya mencionado género *Phyllostomus*; por lo cual, se trataría de *P. hastatus*.

La especie *Phyllostomus hastatus* (Pallas, 1767) (figura 1), con localidad tipo en Surinam, ya había sido descrita antes de la visita de Pineda al puerto de Guayaquil; por lo cual, en el supuesto caso de que su manuscrito hubiera sido publicado a finales del siglo XVIII, su nombre no hubiera tenido validez de acuerdo con el principio de prioridad que rige en la Comisión Internacional de Nomenclatura Zoológica (ICZN). Aunque sí hubiera tenido validez para referirse a la subespecie correspondiente al occidente de Los Andes: *P. h. panamensis*, descrita por J. A. Allen (1904), con localidad tipo en Chiriquí, Panamá (Tirira, 2008; Williams y Genoways, 2008), forma que alcanzaría también el noroccidente de Perú (Pacheco *et al.*, 2007).

En el escenario actual, *Vespertilio guayaquilensis* Pineda, 1996, con localidad tipo en Guayaquil, Ecuador, debe considerarse como un sinónimo menor de *Phyllostomus hastatus* y como un nombre válido alternativo en caso de que en el futuro se determine que las poblaciones de los bosques secos del suroccidente de Ecuador y noroccidente de Perú presenten una variación intraespecífica con aquellas de los bosques húmedos de la región del Chocó.

Sobre el ejemplar descrito por Pineda (el holotipo) no se tiene más información. Estrella (1996: 74, 76) indica que mucho del material colectado por el naturalista español se echó a perder durante su estadía en Guayaquil debido a las condiciones climáticas y a la acción de “moscas perseguidoras de carnes”, las cuales depositaron sus huevos en las pieles preparadas. En una de sus cartas, Pineda da cuenta de una lista del material que fue enviado a España, con fecha 14 de octubre de 1790, en la cual no figura ningún murciélago, por lo que es posible que el ejemplar nunca haya viajado a Europa. Además, en el MNCN de Madrid, tampoco se conserva material que la Expedición Malaspina haya colectado en Guayaquil (J. Barreiro, curadora de mastozoología del MNCN, com. pers.); por lo cual, ante la ausencia del ejemplar, de considerarse en el futuro que *guayaquilensis* es un taxón válido, será necesaria la designación de un neotipo.



Figura 1. *Phyllostomus hastatus*. Foto de archivo tomada por Diego G. Tirira.

AGRADECIMIENTOS

A Santiago F. Burneo y Ma. Alejandra Camacho, de la sección de Mastozoología del Museo de Zoología de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador, por permitirme revisar material de su colección para corroborar esta identificación. A Josefina Barreiro, del Museo Nacional de Ciencias Naturales, de Madrid, por la información proporcionada sobre la Expedición Malaspina.

LITERATURA CITADA

- Allen, J. A. 1904. New bats from tropical America, with note on species of *Otopterus*. Bulletin of the American Museum of Natural History 20: 227–237.
- Estrella, A. 2004. Malaspina en la Real Audiencia de Quito. Revista Ecuador Terra Incognita 29: 36–42.
- Estrella, E. 1996. La expedición Malaspina 1789–1794. Tomo VIII. Trabajos zoológicos, geológicos, químicos y físicos en Guayaquil de Antonio Pineda Ramírez. Ministerio de Defensa, Museo Naval y Lunweg Editores. Barcelona y Madrid.
- Linnaeus, C. 1758. Systema Naturae per regna tria naturae, secundum classis, ordines,

- genera, species cum characteribus, differentiis, synonymis, locis. Laurentii Salvii. Estocolmo.
- Pacheco, V. R., R. Cadenillas, S. Velazco, E. Salas y U. Fajardo. 2007. Noteworthy bat records from the Pacific Tropical rainforest region and adjacent dry forest in northwestern Peru. *Acta Chiropterologica* 9(2): 409–422.
- Pallas, P. S. 1767. Vespertiliones in genere. *En: Spicilegium Zoologica quibus novae et obscurae animalium species iconibus, descriptionibus atque commentariis illustrantur*. G. A. Lange. Berlín.
- Pineda, A. 1790 [1996]. Zoología y ornitología de Guayaquil. Pp. 113–171, *en: La expedición Malaspina 1789–1794*. Tomo VIII. Trabajos zoológicos, geológicos, químicos y físicos en Guayaquil, de Antonio Pineda Ramírez (E. Estrella). Ministerio de Defensa, Museo Naval y Lunberg Editores. Barcelona y Madrid.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.
- Tirira, D. G. 2008. Mamíferos de los bosques húmedos del noroccidente de Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco y Proyecto PRIMENET. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 7. Quito.
- Williams, S. L. y H. H. Genoways. 2008 [2007]. Subfamily Phyllostominae Gray, 1825. Pp. 255–300, *en: Mammals of South America*. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.

Recibido: 31 de mayo de 2012

Aceptado: 23 de junio de 2012

OBSERVACIONES SOBRE DISPERSIÓN DE SEMILLAS POR MURCIÉLAGOS EN LA ALTA AMAZONÍA DEL SUR DE ECUADOR

OBSERVATIONS ON SEED DISPERSAL BY BATS IN A RAINFOREST OF THE UPPER AMAZON IN SOUTHERN ECUADOR

Alfonso Arguero^{1,2}, Octavio Jiménez-Robles², Francisco Sánchez-Karste²,
Arturo Baile², Gissela de la Cadena² y Kathrin Barboza M.^{2,3}

¹Instituto de Ciencias Biológicas, Escuela Politécnica Nacional, Quito, Ecuador.

²Universidad Internacional Menéndez Pelayo, Madrid, España.

³Centro de Estudios en Biología Teórica y Aplicada, Cochabamba, Bolivia.

Correo electrónico de contacto: esantos441@hotmail.com

RESUMEN

Los murciélagos frugívoros son importantes en la dinámica de los ecosistemas neotropicales. En este estudio se buscó observar qué especies de plantas corresponden con las semillas dispersadas por los murciélagos de la Estación Biológica Wisui, en la cordillera del Cutucú. Para ello, durante cinco noches se capturaron 67 murciélagos. Todos los individuos atrapados fueron identificados y marcados *in situ*. Con estos registros, se elaboraron curvas de acumulación de especies, se evaluó la eficiencia del muestreo, se hicieron curvas de rango abundancia para observar la estructura de la comunidad y se observó la proporción de los distintos gremios alimenticios. Los individuos se mantuvieron durante 30 minutos en bolsas de tela con el fin de obtener sus heces fecales. Estas fueron analizadas en busca de semillas, pulpa y restos de insectos. Las semillas fueron identificadas a nivel de morfoespecie en base a una colección de referencia existente. Se cuantificó la presencia de cada morfoespecie hallada en cada muestra de heces, considerándose como eventos de dispersión y se observó la importancia relativa de las diferentes especies de murciélagos como dispersoras de semillas. Los datos obtenidos revelaron la dominancia de murciélagos frugívoros (15 sobre un total de 23 especies registradas). De ellos, para 10 especies se obtuvieron datos de 28 eventos de dispersión sobre 12 morfoespecies de semillas. De acuerdo con los nichos ecológicos de las plantas, las semillas más dispersadas correspondieron a árboles de los últimos estadios de sucesión, epífitas y hemiepífitas. Los murciélagos más abundantes y que tuvieron más eventos de dispersión fueron *Carollia brevicauda* y *Sturnira magna*, que parecen comportarse como frugívoros generalistas, mientras que otras especies aportaron pocos datos y en algún caso correspondieron con el único evento de dispersión para alguna de las morfoespecies de semillas encontradas. Con estos resultados, se piensa que los frugívoros menos abundantes son igualmente importantes para la dinámica de la vegetación a pesar de tener un nicho alimenticio probablemente más estrecho y quizás más especialista. Esto apoya la hipótesis de la redundancia ecológica dentro de las comunidades de murciélagos frugívoros neotropicales y debe ser tenida en cuenta para la conservación de este tipo de ecosistemas y gestiones forestales del área.

Palabras claves: amplitud de nicho, murciélagos frugívoros, Phyllostomidae, redundancia ecológica.

Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.).

Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y

Asociación Ecuatoriana de Mastozoología.

Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9: 37–46, Quito (2012).

ABSTRACT

Fruit-eating bats play an important function in vegetation dynamics of Neotropical ecosystems. In this study we observed which seeds of plants are dispersed by the bat assemblage in Wisui Biological Station, Cordillera del Cutucú. We caught 67 bats in five nights employing mist nets. All individuals caught were identified and marked in situ. With these records we made species accumulation curves, evaluated the sampling efficiency by means of a richness estimator, made rank-abundance curves for observing the community structure and observed the trophic guild proportions. Captured individuals were maintained for 30 minutes in cloth bags for obtaining their feces. In these, either seed, insect or fruit-flesh presence was analyzed. Seeds were identified to morpho-species level based on a reference collection. We quantified presence of each morpho-species in the feces, and considering each defecation a potential dispersal event, we determined relative importance of each bat species in seed dispersal. Our data revealed dominance of frugivorous bats (15 of 23 captured species). For 10 species, we obtained data for 28 dispersal events of 12 seed morphospecies. According to plant ecological niches, the most dispersed were trees of the latest succession stages, epiphytes and hemi-epiphytes. The most abundant bats and those with more dispersal events were *Carollia brevicauda* and *Sturnira magna*, which seem to behave as generalist frugivores, while other species provided few data which in some cases were the only dispersal event for some of the seed morphospecies. With these results, we think these rarer frugivores are also important for vegetation dynamics beyond having narrower, more specialized trophic niches. This follows the ecological redundancy hypothesis within Neotropical frugivorous bat communities and must be taken into account for the conservation of this kind of ecosystems and forestry management in the area.

Keywords: Amazon, niche width, seed dispersal, ecological redundancy, frugivorous bats, Phyllostomidae.

INTRODUCCIÓN

Las interacciones planta-animal pueden ser tan relevantes en términos ecológicos que pueden llegar a afectar a biocenosis enteras, como es el caso de la sucesión ecológica, la cual se define como un cambio secuencial en las abundancias relativas de las especies dominantes en una comunidad (Muscarella y Fleming, 2007).

Los animales pueden influir en la estructura y composición de las comunidades vegetales y modificar el cambio sucesional mediante diferentes mecanismos, como la descomposición de la hojarasca, el reciclaje de nutrientes, la productividad primaria, la composición de comunidades de plantas, la dispersión de hongos micorrizógenos, la polinización de plantas y la dispersión de semillas (Muscarella y Fleming, 2007). Dentro de estos procesos, los mutualismos son especialmente importantes en la polinización y la dispersión de semillas, ya que además de su relevancia ecológica, implican importantes procesos de coevolución (Muscarella y Fleming, 2007).

Una de las principales maneras en que los animales contribuyen a los cambios sucesionales en los ecosistemas tropicales es la dispersión de semillas. Se ha estimado que entre un 50 y 90% de los árboles y arbustos tropicales tienen frutos carnosos como adapta-

ción para ser consumidos por vertebrados (Muscarella y Fleming, 2007). De hecho, la importancia de los vertebrados como dispersores de semillas en ecosistemas tropicales ha sido ampliamente documentada (e.g., Gorchoff *et al.*, 1993; Galindo-González *et al.*, 2000; Arteaga *et al.*, 2006; Griscom *et al.*, 2007).

En el neotrópico, los murciélagos cumplen un papel importante dentro de la dinámica ecológica de los bosques (Bonaccorso, 1979; Charles-Dominique, 1986; Gorchoff *et al.*, 1995; Galindo-González, 1998; Medellín y Gaona, 1999; Lim y Engstrom, 2001; Muscarella y Fleming, 2007). Concretamente, buena parte de los murciélagos de la familia Phyllostomidae (subfamilias Carollinae y Stenodermatinae), viven un mutualismo con numerosas especies de plantas (quiropterocoria), al alimentarse de los frutos que estas producen, lo cual permite que sus semillas sean dispersadas en las heces de los murciélagos (Bonaccorso, 1979). Por esta razón, muchas plantas neotropicales de diferentes familias han coevolucionado con estos dispersores, de forma que existe toda una compleja red de interacciones mutualistas entre murciélagos frugívoros y las semillas de las plantas que dispersan (Galindo-González, 1998).

Dentro del gremio de los murciélagos frugívoros neotropicales, para evitar la redundancia



Figura 1. Ubicación del área de estudio: Estación Biológica Wisui, provincia de Morona Santiago, Ecuador.

ecológica, se observa cierta segregación de nichos de distinta amplitud, de forma que hay especies abundantes de dieta generalista, mientras que hay otras menos frecuentes y con una dieta más especializada (Lou y Yurrita, 2005).

Existen algunos estudios sobre la segregación de nicho alimenticio por parte de murciélagos filostómidos frugívoros (e.g., Dumont, 1999; Lou y Yurrita, 2005). Según Lou y Yurrita (2005), las especies más emparentadas que coexisten en una comunidad deben diferir en su nicho ecológico. A pesar de la potencial relevancia de este tipo de segregación, hasta donde alcanza nuestro conocimiento todavía son escasos los estudios que la han documentado, particularmente para las comunidades de la Amazonía occidental o de las cordilleras subandinas (e.g., Cutucú y Cóndor). En este contexto, el presente estudio ofrece una evaluación preliminar de las interacciones que existen entre los murciélagos frugívoros de una localidad de la Alta Amazonía del sur de Ecuador y las plantas que dispersaron durante el período de muestreo. Específicamente, se busca contribuir al conocimiento de la comunidad de murciélagos de la zona y de su rol en la dinámica de la vegetación local, como base para futuros estudios más extensos sobre este tipo de interacción planta-murciélago en la Alta Amazonía ecuatoriana.

ÁREA DE ESTUDIO

La presente investigación se desarrolló en las inmediaciones de la Estación Biológica Wisui

(02°07'S, 77°44'W; 650 m; figura 1), la cual se localiza en la parroquia Macuma, cantón Taisaha, provincia de Morona Santiago, dentro de las estribaciones nororientales de la cordillera del Cutucú, margen derecha del río Tayuntza, el cual forma parte del sistema fluvial de los ríos Macuma, Morona, Marañón y Amazonas.

La estación biológica se encuentra próxima al Centro Ecológico Shuar Wisui, la cual incluye unas 3 000 ha de bosque primario en buen estado de conservación, presenta un rango altitudinal que va de 650 a 1 360 m. La vegetación de la zona ha sido clasificada como Bosque siempreverde piemontano de la Amazonía (Sierra, 1999). En el área de estudio se han identificado varios tipos de hábitats que son ocupados por los murciélagos: bosque primario, bosque secundario, zonas de pastizales, cultivos y bosque de galería.

METODOLOGÍA

El estudio de campo se realizó entre las noches del 26 de febrero y 2 de marzo de 2009. Para la captura de murciélagos se utilizaron cinco redes de neblina de 12 x 3 m, colocadas durante dos noches en un parche de bosque secundario contiguo al bosque primario y luego durante tres noches en el interior de bosque primario. Las redes estuvieron abiertas por aproximadamente cinco horas por noche, entre las 18:30 y las 23:30 horas, para un esfuerzo total de muestreo de 750 m² en 25 horas/red y 125 horas/red para el estudio.

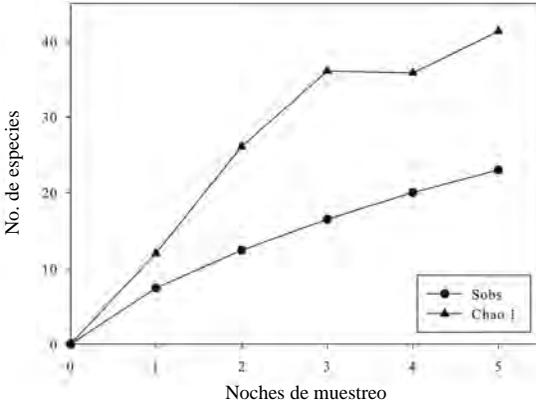


Figura 2. Curvas de acumulación de especies observadas (Sobs) y del estimador *Chao 1*, según las capturas efectuadas en el presente estudio.

Los murciélagos capturados se determinaron con la ayuda de claves de identificación presentes en Anderson (1997), Albuja (1999) y Gardner (2008).

En el caso de identificaciones dudosas, se colectaron los ejemplares y fueron ingresados en la colección de mamíferos del Instituto de Ciencias Biológicas de la Escuela Politécnica Nacional, de la ciudad de Quito. Los individuos liberados fueron marcados mediante perforaciones en las alas (véase Vargas *et al.*, 2006), para no repetir los ejemplares recapturados en las estimaciones de diversidad.

Los murciélagos capturados se introdujeron en bolsas de tela durante 30 minutos, con la finalidad que defecuen debido al estrés (Tordoya y Moya, 2006). Las heces fueron recogidas en las bolsas de tela o directamente de las redes, cuando los murciélagos fueron capturados. Las muestras obtenidas fueron depositadas en sobres individuales de papel “cebolla” para evitar la aparición de hongos y permitir su posterior análisis.

Se analizó el contenido de las heces con la ayuda de lupas de campo de 10 aumentos, con lo cual se diferenciaron las semillas de restos de pulpa e insectos. Las semillas se identificaron a nivel de morfoespecie según su forma, tamaño, color y textura, para lo cual fue de ayuda la comparación con una colección de semillas de referencia procedentes de otro estudio de dispersión llevado a cabo en un bosque de neblina

montano, entre 1 800 y 2 400 m de altitud, en la vecina provincia de Zamora Chinchipe, Ecuador (Almeida y Arguero, 2005).

Se cuantificó la presencia de las diferentes morfoespecies de semillas en cada muestra fecal, considerándose como eventos de dispersión. Por tanto, se dio la posibilidad que el número de eventos de dispersión sea superior al número de muestras fecales, al encontrarse más de un tipo de semilla en la muestra. También se registró la presencia de pulpa sin semillas o restos de insectos.

De forma complementaria, se elaboraron curvas de acumulación de especies con los registros de capturas de murciélagos, calculándose la eficiencia del muestreo mediante el estimador *Chao 1* (Feinsinger, 2003). Además, para observar la estructura de la comunidad de murciélagos, se hicieron curvas de rango-abundancia (Feinsinger, 2003) y se observó la proporción de los distintos gremios alimenticios, según Kalko (1997).

Con los eventos de dispersión hallados, se observó la importancia relativa de las diferentes especies de murciélagos como dispersoras de semillas.

RESULTADOS

Se capturaron 67 individuos correspondientes a 23 especies de murciélagos: 21 Phyllostomidae, de las subfamilias Desmodontinae (una especie), Glossophaginae (dos), Phyllostominae (tres especies), Carollinae (cinco) y Stenodermatinae (10); y dos Vespertilionidae (tabla 1).

Tabla 1. Especies de murciélagos capturados en el área de la Estación Biológica Wisui. Gremio trófico: Ca = carnívoro, Fr = frugívoro, He = hematófago, In = insectívoro, Ne = nectarívoro.

Especie	Acronimo	No. de individuos		Gremio trófico
		Bosque secundario	Bosque primario	
PHYLLOSTOMIDAE				
Desmodontinae				
<i>Desmodus rotundus</i>	Drot	-	1	He
Glossophaginae				
<i>Anoura aequatoris</i>	Aaeq	1	-	Ne
<i>Choeroniscus minor</i>	Cmin	-	2	Ne
Phyllostominae				
<i>Mimon crenulatum</i>	Mcre	1	-	In
<i>Tonatia saurophila</i>	Tsau	1	-	In, Fr
<i>Trachops cirrhosus</i>	Tcir	1	-	Ca
Carollinae				
<i>Carollia brevicauda</i>	Cbrev	7	10	Fr
<i>Carollia castanea</i>	Ccas	1	-	Fr
<i>Carollia perspicillata</i>	Cper	1	2	Fr
<i>Rhinophylla fischeriae</i>	Rfis	3	-	Fr
<i>Rhinophylla pumilio</i>	Rpum	-	3	Fr
Stenodermatinae				
<i>Sturnira magna</i>	Smag	5	3	Fr
<i>Sturnira oporaphilum</i>	Sopo	-	3	Fr
<i>Artibeus obscurus</i>	Aobs	-	4	Fr
<i>Dermanura anderseni</i>	Dand	-	4	Fr
<i>Dermanura gnoma</i>	Dgno	-	1	Fr
<i>Enchisthenes hartii</i>	Ehar	-	2	Fr
<i>Platyrrhinus helleri</i>	Phel	1	-	Fr
<i>Platyrrhinus infuscus</i>	Pinf	-	4	Fr
<i>Vampyressa thuyone</i>	Vthy	-	3	Fr
<i>Vampyroides caraccioli</i>	Vcar	-	1	Fr
VESPERTILIONIDAE				
Vespertilioninae				
<i>Lasiurus blossevillii</i>	Lblo	-	1	In
Myotinae				
<i>Myotis nigricans</i>	Mnig	-	1	In
TOTAL		22	45	

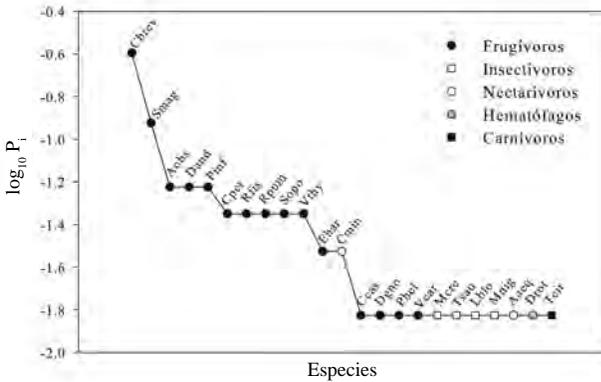


Figura 3. Curva de rango-abundancia, en la cual se observa la estructura de la comunidad de murciélagos del bosque de la Estación Biológica Wisui capturados durante el período de estudio. Los gremios alimenticios están representados por distintos símbolos y colores. Para acrónimos véase tabla 1.

Se encontró que 13 especies viven en bosque primario, siete en bosque secundario y tres especies ocupan los dos tipos de bosque. El hábitat para cada especie encontrada en el área de estudio se presenta en la tabla 1.

Según se observa en la figura 2, el estimador *Chao 1* predijo 41 especies para el esfuerzo de muestreo empleado.

En la curva de rango abundancia destacan por su posición más alta *Carollia brevicauda* y *Sturnira magna*, seguidas de otras especies frugívoras (figura 3).

Se encontró que los distintos gremios alimenticios de las comunidades de quirópteros neotropicales de la Amazonía estuvieron representados (figura 3): frugívoros (15 especies), insectívoros (cuatro), nectarívoros (dos), hematófagos (una) y depredadores de pequeños vertebrados (una especie).

De las especies capturadas, *Tonatia saurophila* es considerada como insectívora ocasionalmente frugívora (Aguirre, 2007); mientras que otras 15 especies son consideradas especialmente frugívoras, de las cuales solo 10 aportaron con datos para nuestro análisis, repartidos en un total de 28 eventos de dispersión correspondientes a 12 morfoespecies de plantas: dos árboles de bosque primario, tres árboles pioneros, tres plantas de sotobosque, dos epífitas y dos hemiepífitas (tabla 2). Además, se registraron cuatro hallazgos de insectos y dos de pulpa de frutos (tabla 2).

DISCUSIÓN

En el área de la Estación Biológica Wisui, de acuerdo con el hábitat que ocupan los quirópteros, el mayor número de especies se encontraron en bosque primario. Este hecho probablemente se debe a un mayor esfuerzo de muestreo en bosque maduro (15 horas), en comparación con el bosque secundario (10 horas), y probablemente también se deba a que durante el trabajo de campo se pudo observar que había una mayor disponibilidad de alimento en el bosque maduro.

La curva de acumulación de especies presenta una fuerte pendiente al final del período de muestreo (figura 2). Además, según el estimador *Chao 1* para el esfuerzo de muestreo empleado, se espera todavía registrar otras 18 especies de murciélagos. Por lo tanto, se considera que una importante parte de la diversidad de murciélagos en el área de estudio todavía no ha sido encontrada. De hecho, un estudio posterior incrementó la diversidad de murciélagos a 37 especies, con una nueva estimación del índice *Chao 1* a 45 especies (Sánchez-Karste, 2010).

La comunidad de murciélagos observada es heterogénea en cuanto a la abundancia de especies. Mientras que *Carollia brevicauda* y *Sturnira magna* fueron las especies abundantes, otras resultaron raras. Este patrón es similar al observado en otras comunidades de murciélagos neotropicales (Kalko et al., 1996a; Lou y Yurrita, 2005).

Tabla 2. Semillas, pulpa e insectos registrados en las heces de los murciélagos capturados en la Estación Biológica Wisui. Se muestran las morfoespecies de plantas agrupadas por su ecología y familia. Para acrónimos véase tabla 1.

Morfoespecies de plantas	Especies de murciélagos										Total plantas
	Carollinae					Stenodermatinae					
	Cbre	Ccas	Cper	Rfis	Rpum	Smag	Sopo	Aobs	Dand	Pinf	
Plantas epífitas:											
Araceae	1	-	-	-	-	4	-	1	-	-	6
<i>Anthurium</i> sp. 1	1	-	-	-	-	3	-	1	-	-	5
<i>Anthurium</i> sp. 2	-	-	-	-	-	1	-	-	-	-	1
Hemiepífitas:											
Marcgraviaceae	2	-	2	1	-	2	-	-	-	-	7
<i>Marcgravia helversiana</i>	1	-	2	-	-	2	-	-	-	-	5
<i>Marcgravia</i> sp.	1	-	-	1	-	-	-	-	-	-	2
Plantas de sotobosque:											
Piperaceae	1	1	-	-	-	3	-	-	-	-	5
<i>Piper</i> sp. 1	1	1	-	-	-	-	-	-	-	-	2
<i>Piper</i> sp. 2	-	-	-	-	-	1	-	-	-	-	1
<i>Piper</i> sp. 3	-	-	-	-	-	2	-	-	-	-	2
Árboles de bosque primario:											
Moraceae	-	-	-	-	1	-	-	-	-	-	1
<i>Ficus</i> sp.	-	-	-	-	1	-	-	-	-	-	1
Clusiaceae	1	-	1	-	-	-	-	-	1	-	3
<i>Clusia</i> sp.	1	-	1	-	-	-	-	-	1	-	3
Árboles pioneros:											
Clusiaceae	3	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3
<i>Vismia</i> sp.	3	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3
Cecropiaceae	-	-	-	-	-	-	-	1	-	1	2
<i>Cecropia</i> sp. 1	-	-	-	-	-	-	-	1	-	-	1
<i>Cecropia</i> sp. 2	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1	1
Semillas sin determinar	-	-	-	-	-	-	1	-	-	-	1
Pulpa	2	-	1	-	1	-	-	-	-	-	4
Insectos	2	-	-	-	-	-	-	-	-	-	2
Total murciélagos	12	1	4	1	2	9	1	2	1	1	34

Los murciélagos frugívoros (15 especies de las 23 registradas), fueron los dominantes, entre los cuales destacan, como ya se ha señalado, *Carollia brevicauda* y *Sturnira magna*. Esta proporción dentro de la especies frugívoras concuerda con estudios previos de comunidades de murciélagos neotropicales (Kalko *et al.*, 1996b; Lou y Yurrita, 2005).

Es importante indicar que con la metodología empleada únicamente se registraron murciélagos que se desplazan por la parte baja del bosque y que habitualmente son capturados en redes de neblina. Con otro tipo de muestreos, como el uso de redes de dosel, se aumentaría el número de especies registradas y se exploraría un nuevo estrato en el bosque.

Al obtener un volumen de datos pequeño sobre los eventos de dispersión, no es posible llegar a conclusiones consistentes sobre la repartición de recursos entre los murciélagos frugívoros de la Estación Biológica Wisui. Por lo tanto, es necesario indicar la necesidad de un mayor esfuerzo de muestreo con la finalidad de obtener un volumen importante de datos de dispersión. Sin embargo, si se toma en cuenta esta nota de precaución, cabe destacar que los eventos de dispersión observados corresponden a plantas de distinta ecología: plantas de sotobosque (cinco eventos de dispersión), epífitas (seis), hemiepífitas (siete), árboles pioneros (cinco) y árboles de bosque primario (cuatro eventos). Esto sugiere una buena repartición del uso de recursos disponibles en el momento del estudio.

Anthurium sp. 1 (epífita), *Marcgravia helversiana* (hemiepífitas) y *Clusia* sp. (árbol de bosque primario), fueron las plantas con más eventos de dispersión (cinco, cinco y tres, respectivamente) y con más especies dispersoras (tres). Por lo tanto, a pesar que se capturaron especies que se desplazan por la parte baja del bosque, fue posible observar que durante el período de muestreo se alimentaron preferentemente de frutos de estratos superiores. Además, estas plantas son habitualmente de bosque primario, especialmente *Clusia* sp., por lo cual los datos de dieta obtenidos demostrarían una preferencia por forrajear en este hábitat e indicarían una buena dinámica de la vegetación de los últimos estados sucesionales. Existen algunas referencias sobre la importancia de los murciélagos filostómidos frugívoros en los primeros estados de sucesión (e.g., Galindo-González, 1998; Galindo-González *et al.*, 2000;

Arteaga *et al.*, 2006; Muscarella y Fleming, 2007), pero no sobre su papel en la dispersión de plantas propias de bosques maduros.

En siete morfoespecies de plantas se observaron eventos de dispersión por una sola especie de murciélago (seis de ellas con un solo dato; de las cuales, cinco fueron el único registro de dispersión para una especie de murciélago). Parece haber una tendencia de que los murciélagos frugívoros menos abundantes sean especies de amplia distribución, especializadas en ciertos frutos que tienen una baja disponibilidad, como ya lo indicaron Kalko *et al.* (1996a) y Lou y Yurrita (2005). Así por ejemplo, *Carollia castanea*, con un solo registro de dispersión en nuestro estudio correspondiente a *Piper* sp. 1, es una especie que tiene amplia distribución (Simmons, 2005; Aguirre, 2007) y una especialista con una fuerte dependencia en espigas de Piperáceas que las toma del sotobosque (Bonaccorso *et al.*, 2007).

Los murciélagos más abundantes, *Carollia brevicauda* y *Sturnira magna*, muestran una dieta variada, con seis morfoespecies de semillas e insectos para la primera y cinco morfoespecies de semillas para la segunda. *Carollia brevicauda* es una especie normalmente abundante y considerada como una frugívora generalista (Emmons y Feer, 1999; Aguirre, 2007), mientras que llama la atención la dominancia de *S. magna*, una especie cuya abundancia relativa en Ecuador va de no común a frecuente (Tirira, 2007) y de la cual hasta ahora no se disponían datos sobre su alimentación (Tamsitt y Häuser, 1985; Aguirre, 2007). En este estudio se registraron dos especies de *Anthurium*, dos de *Piper* y *Marcgravia helversiana*, los mismos constituyen los primeros datos sobre la dieta de *S. magna*.

Según los resultados obtenidos, la comunidad de murciélagos frugívoros está dominada por un par de especies abundantes y generalistas, a la vez que contiene otras especies capturadas con menor frecuencia, pero que igualmente son importantes por tener un nicho de dispersión, que aunque es menos amplio, tiene una importancia para el mantenimiento de la diversidad total al dedicarse con mayor preferencia a la dispersión de ciertas especies de plantas que no son explotadas por las especies generalistas. Bien es cierto que con el volumen de datos obtenidos no es posible apoyar esta hipótesis de forma contundente; además, se debe tener en cuenta que precisamen-

te el mayor número de registros de dispersión correspondieron a las especies de murciélagos más abundantes, por el mismo hecho que son capturadas con mayor frecuencia.

Para concluir, la redundancia ecológica entre los dispersores estudiados parecería que no es excesivamente alta, observándose cierto grado de repartición de los recursos y de la función ecológica de dispersar las semillas de las distintas plantas del bosque (Galindo-González, 1998; Galindo-González *et al.*, 2000); por lo cual para la conservación de la integridad del ecosistema deberían tenerse en cuenta todos estos dispersores (Walker, 1992).

En este estudio se obtuvieron evidencias del importante papel que cumplen los murciélagos frugívoros en el ciclo biológico de muchas especies de plantas en los bosques neotropicales, así como en la dispersión de sus semillas y, por lo tanto, en su buen mantenimiento, así como en fenómenos de sucesión ecológica (Galindo-González, 1998; Galindo-González *et al.*, 2000; Muscarella y Fleming, 2007). También es evidente la necesidad de que estos animales sean tomados en cuenta en las gestiones forestales, dada la importancia del papel que desempeñan en la dinámica ecológica de los bosques neotropicales.

AGRADECIMIENTOS

Este trabajo se realizó dentro del programa de maestría en “Biodiversidad en áreas tropicales y su conservación”, auspiciada por el Consejo Superior de Investigaciones Científicas (CSIC) de España, la Universidad Internacional Menéndez Pelayo (UIMP) de Madrid y la Universidad Central del Ecuador (UCE), de Quito. Agradecemos a estas instituciones, así como a la comunidad shuar de Wisui (Ecuador) y al Missouri Botanical Garden (St. Louis, EE.UU.), por la creación de la Estación Biológica de Wisui como un centro de educación, investigación y conservación y por la atención brindada durante el transcurso de este estudio. Octavio Jiménez-Robles, Kathrin Barboza y Arturo Baile disfrutaron además de becas financiadas por el CSIC. Agradecemos a BIOTA-PCMB de Bolivia y a la Escuela Politécnica Nacional del Ecuador por el préstamo del material de campo. También queremos dar nuestro reconocimiento a Jesús Muñoz, Director del programa de posgrado indicado, por su excelente trabajo y apoyo. A Santiago F. Burneo por la elaboración del mapa.

LITERATURA CITADA

- Aguirre, L. F. (ed.). 2007. Historia natural, distribución y conservación de los murciélagos de Bolivia. Centro de Ecología y Difusión Simón I. Patiño. Santa Cruz de la Sierra.
- Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.
- Almeida, K. y A. Arguero. 2005. Dispersión de semillas por aves, murciélagos y viento en áreas alteradas del bosque montano del suroriente ecuatoriano. Tesis de licenciatura en Biología. Universidad Central del Ecuador. Quito.
- Anderson, S. 1997. Mammals of Bolivia: taxonomy and distribution. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 231: 1–652.
- Arteaga, L. L., L. F. Aguirre y M. I. Moya. 2006. Seed rain produced by bats and birds in forest islands in a Neotropical savanna. *Biotropica* 38(6): 718–724.
- Bonaccorso, F. J. 1979. Foraging and reproductive ecology in the Panamanian bat community. *Bulletin of the Florida State Museum of Biological Science* 24: 359–408.
- Bonaccorso, F. J., J. R. Winkelmann, D. Shin, C. I. Agrawal, N. Aslami, C. Bonney, A. Hsu, P. E. Jekielek, A. K. Knox, S. J. Kopach, T. D. Jennings, J. R. Lasky, S. A. Menesale, J. H. Richards, J. A. Rutland, A. K. Sessa, L. Zhaurova y T. H. Kunz. 2007. Evidence for exploitative competition: comparative foraging behavior and roosting ecology of short-tailed fruit bats (Phyllostomidae). *Biotropica* 39(2): 249–256.
- Charles-Dominique, P. 1986. Inter-relations between frugivorous vertebrates and pioneer plants: *Cecropia*, birds and bats in French Guayana. Pp. 119–135, *en*: Frugivores and seed dispersal (A. Estrada y T. H. Fleming, eds.). Dr W. Junk Publishers. Dordrecht, Holanda.
- Dumont, E. R. 1999. The effect of food hardness on feeding behaviour in frugivorous bats (Phyllostomidae): and experimental study. *Journal of Zoology* 248(2): 219–229.
- Emmons, L. H. y F. Feer. 1999. Mamíferos de los bosques húmedos de América tropical: una guía de campo. 1a edición en español. Editorial FAN (Fundación Amigos de la Naturaleza). Santa Cruz de la Sierra.
- Feinsinger, P. 2003. El diseño de estudios de campo para la conservación de la biodiversidad.

- Editorial FAN (Fundación Amigos de la Naturaleza). Santa Cruz de la Sierra.
- Galindo-González, J. 1998. Dispersión de semillas por murciélagos: su importancia en la conservación y regeneración del bosque tropical. *Acta Zoológica Mexicana* (nueva serie) 73: 57–74.
- Galindo-González, J., S. Guevara y V. J. Sosa. 2000. Bat and bird generated seed rains at isolated trees in pastures in a tropical rainforest. *Conservation Biology* 14(6): 1693–1703.
- Gardner, A. L. (ed.). 2008 [2007]. *Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats*. The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gorchov, D. L., F. Cornejo, C. F. Ascorra y M. Jaramillo. 1993. The role of seed dispersal in the natural regeneration of rain forest after strip-cutting in the Peruvian Amazon. *Vegetatio* 107–108: 339–349.
- Gorchov, D. L., F. Cornejo, C. F. Ascorra y M. Jaramillo. 1995. Dietary overlap between frugivorous birds and bats in the Peruvian Amazon. *Oikos* 74(2): 235–250.
- Griscom, H. P., E. K. V. Kalko y M. S. Ashton. 2007. Frugivory by small vertebrates within a deforested, dry tropical region of Central America. *Biotropica* 39(2): 278–282.
- Kalko, E. K. V. 1997. Diversity in tropical bats. Pp. 13–43, *en*: *Tropical diversity and systematics* (H. Ulrich, ed.). Zoologisches Forschungsinstitut y Museum Alexander Koenig. Bonn.
- Kalko, E. K. V., C. O. Handley, Jr. y D. Handley. 1996a. Organization, diversity and long-term dynamics of a Neotropical bat community. Pp. 503–553, *en*: *Long-term studies of vertebrate communities* (M. L. Cody y J. A. Smallwood, eds.). Academic Press. San Diego.
- Kalko, E. K. V., E. A. Herre y C. O. Handley, Jr. 1996b. Relation of fig fruit characteristics to fruit-eating bats in the New and Old World tropics. *Journal of Biogeography* 23(4): 565–576.
- Lim, B. K. y M. D. Engstrom. 2001. Bat community structure at Iwokrama Forest, Guyana. *Journal of Tropical Ecology* 17(5): 647–665.
- Lou, S. y C. L. Yurrita. 2005. Análisis de nicho alimentario en la comunidad de murciélagos frugívoros de Yaxhá, Petén, Guatemala. *Acta Zoológica Mexicana* (nueva serie) 21(1): 83–94.
- Medellín, R. A. y O. Gaona. 1999. Seed dispersal by bats and birds in forest and disturbed habitats of Chiapas, México. *Biotropica* 31(3): 478–485.
- Muscarella, R. y T. H. Fleming. 2007. The role of frugivorous bats in tropical forest succession. *Biological Reviews* 82(4): 573–590.
- Sánchez-Karste, F. J. 2010. Caracterización de la mastofauna con énfasis en micromamíferos voladores y terrestres en un bosque de la cordillera del Kutukú, Estación Biológica Wisui, provincia de Morona Santiago, Ecuador. Tesis de maestría. Universidad Internacional Menéndez Pelayo. Madrid.
- Sierra, R. (ed.). 1999. Propuesta preliminar de un sistema de clasificación de vegetación para el Ecuador continental. Proyecto INEFAN-GEF/BIRF y EcoCiencia. Quito.
- Simmons, N. B. 2005. Order Chiroptera. Pp. 312–529, *en*: *Mammal species of the World, a taxonomic and geographic reference* (D. E. Wilson y D. M. Reeder, eds.). 3a edición. The Johns Hopkins University Press. Baltimore.
- Tamsitt, J. R. y C. Häuser. 1985. *Sturnira magna*. *Mammalian Species* 240: 1–4.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.
- Tordoya, J. y M. I. Moya. 2006. Protocolo para evaluar dieta de murciélagos frugívoros. Pp. 53–57, *en*: *Métodos estandarizados para el estudio de murciélagos en bosques montanos* (M. I. Galarza y L. F. Aguirre, eds.). BIOTA. Cochabamba.
- Vargas, A., M. I. Galarza y L. F. Aguirre. 2006. Protocolo para el estudio de comunidades de murciélagos (Phyllostomidae). Pp. 12–22, *en*: *Métodos estandarizados para el estudio de murciélagos en bosques montanos* (M. I. Galarza y L. F. Aguirre, eds.). BIOTA. Cochabamba.
- Walker, B. H. 1992. Biodiversity and ecological redundancy. *Conservation Biology* 6(1): 18–23.

Recibido: 23 de febrero de 2010

Aceptado: 15 de julio de 2011

EFECTO DE BORDE SOBRE MURCIÉLAGOS FILOSTÓMIDOS EN LA AMAZONÍA ECUATORIANA

EDGE EFFECT ON PHYLLOSTOMIDS BATS IN THE ECUADORIAN AMAZON

Gabriela Toscano¹ y Santiago F. Burneo^{2,3}

¹ Escuela de Ciencias Biológicas, Pontificia Universidad Católica del Ecuador.

Av. 12 de Octubre 1076 y Roca, Quito, Ecuador.

² Museo de Zoología, Escuela de Ciencias Biológicas, Pontificia Universidad Católica del Ecuador.

Av. 12 de Octubre 1076 y Roca, Quito, Ecuador.

³ Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.

Correo electrónico de contacto: gaby_toscanom@yahoo.com

RESUMEN

Se analizó la composición y abundancia de murciélagos de la familia Phyllostomidae a lo largo de un gradiente de distancia de 1 200 m, a partir de una carretera construida en Chiro Isla (Orellana, Ecuador), para determinar un posible efecto de borde. También se analizó la distribución de especies en diferentes tipos de hábitat (bosque de tierra firme, bosque temporalmente inundado, pantano y cuerpos de agua). Con el uso de redes de neblina se capturaron 253 individuos pertenecientes a tres familias, 36 especies y seis gremios alimenticios; de los individuos capturados, 249 correspondieron a la familia Phyllostomidae, distribuidos dentro de 33 especies. La riqueza de especies fue mayor en el bosque de tierra firme, aunque los cuerpos de agua presentaron alta riqueza, a pesar de los pocos puntos de muestreo. Las especies mayormente capturadas fueron *Carollia brevicauda*, *C. castanea*, *Artibeus obscurus* y *Rhinophylla pumilio*, las cuales representaron el 52% del total de capturas (n = 129). Los histogramas de frecuencias de captura muestran claramente que hay una tendencia a disminución de la abundancia de especies comunes con la distancia desde el borde de bosque. Los murciélagos nectarívoros (subfamilias Glossophaginae y Lonchophyllinae) están ausentes en las cercanías al borde y están mejor representados hacia los 900 m de distancia. Especies con necesidades de hábitat y alimento especializadas, características de interior de bosque, como *Chrotopterus auritus*, *Tonatia saurophila* y *Vampyrum spectrum*, fueron encontradas a partir de los 300 m de distancia, lo cual sugiere que desde este punto se trata de un bosque poco perturbado. Especies de las subfamilias Carollinae y Stenodermatinae (Frugívoros Recogedores de Sotobosque) están ampliamente distribuidas en todo el gradiente de distancia, pero su abundancia es mayor en los primeros 100 m y disminuye hacia el interior. *Carollia brevicauda* estuvo presente en todas las distancias y hábitats analizados; sin embargo, la mayor abundancia de esta especie y de *Artibeus obscurus* se observó en los primeros 100 m y decreció marcadamente hacia los 1 000 m de distancia. Los resultados obtenidos demostrarían que estas especies pueden ser buenas indicadoras de fragmentación de hábitats.

Palabras claves: Carollinae, Chiro Isla, diversidad, provincia de Orellana, Stenodermatinae.

Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.).

Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y

Asociación Ecuatoriana de Mastozoología.

Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9: 47–60, Quito (2012).

ABSTRACT

We analyzed Phyllostomidae composition and abundance along a gradient from the forest edge to the interior of 1,200 m in Chiro Isla (Orellana, Ecuador) in order to assess a possible border effect due to the construction of a road. We also analyzed the distribution of four habitat types (terra firme, temporarily flooded forest, swamp and water bodies). By mist-netting, 253 individuals were captured belonging to three families, 36 species and six feeding guilds; 249 individuals and 33 species belonging to the Phyllostomidae. Species richness was greater within terra firme forest, but also water bodies were relatively rich despite few sampling points. *Carollia brevicauda*, *C. castanea*, *Artibeus obscurus* and *Rhinophylla pumilio* were the most abundant species, representing 52% of all captures ($n = 129$). Capture frequency histograms show a tendency to diminish abundance of common species towards the forest interior. Nectarivorous species (Glossophaginae and Lonchophyllinae) were absent near the forest edge, being captured 900 m away from the road. Species with specialized habitat and feeding requirements like *Chrotopterus auritus*, *Tonatia saurophila*, and *Vampyrum spectrum*, were found 300 m away from the edge, suggesting that this could be an undisturbed forest. Species of the subfamilies Carollinae and Stenodermatinae (categorized as gleaning frugivores that typically specialize on highly cluttered landscapes) were widely distributed along the gradient, but more often captured within the first 100 m of disturbed areas, diminishing towards 1,000 m in the intact interior. *Carollia brevicauda* was present at all distances and habitat types. This species along with *Artibeus obscurus* were more abundant in the first 100 m from edges. Thus, these species appear to be useful indicators of habitat disruption.

Keywords: Carollinae, Chiro Isla, diversity, edge effect, Orellana Province, Stenodermatinae.

INTRODUCCIÓN

Efecto de borde se define como el resultado de la interacción entre dos ecosistemas adyacentes o cualquier cambio en la distribución de una variable que ocurre en la transición entre hábitats (López-Barrera, 2004). Los bordes influyen sobre una serie de procesos ecológicos que tienen un efecto sobre la diversidad y regeneración de los bosques, así como también se observan cambios sobre condiciones abióticas como intensidad de luz, viento, temperatura, humedad y en los flujos de nutrientes y contaminantes (Dale *et al.*, 2000; Weathers *et al.*, 2001).

Las carreteras son predominantes en muchos paisajes, cuya presencia se encuentra en constante incremento; por lo general, están asociadas con efectos negativos en la integridad biótica, como dispersión de especies exóticas y modificaciones en la conducta de los animales al ocasionar cambios en el área de vida, movimientos, éxito reproductivo y respuestas de escape (Trombulak y Frissell, 2000).

La familia más diversa de murciélagos en el neotrópico es Phyllostomidae, la cual abarca más del 60% de las especies de murciélagos de Sudamérica (Fenton *et al.*, 1992). Debido a su amplia radiación ecológica, los murciélagos filostómidos

muestran una alta diversidad taxonómica y ecológica. Además de ser abundantes, son fáciles de capturar en redes de neblina, son tróficamente diversos y participan en procesos que contribuyen a la regeneración rápida de los bosques (Cosson *et al.*, 1999; Medellín *et al.*, 2000), por lo cual tienen un gran potencial como indicadores de perturbación ambiental, con un rol importante en el mantenimiento de la diversidad de los trópicos (Medellín *et al.*, 2000). La declinación en el número de individuos o especies de murciélagos es una consecuencia directa de la alteración, fragmentación o deterioro de sus hábitats (Wickramasinghe *et al.*, 2003), causadas principalmente por actividades antropogénicas.

En estudios donde se han utilizado a los murciélagos como indicadores de perturbación para evaluar el estado de conservación de áreas determinadas, se ha encontrado una correlación entre la perturbación del bosque y la riqueza y abundancia de murciélagos, lo cual demuestra que la especialización ecológica es responsable de la poca habilidad de ciertas especies a adaptarse a cambios en el hábitat (Fenton *et al.*, 1992; Medellín *et al.*, 2000; Schulze *et al.*, 2000; Clarke *et al.*, 2005).

El impacto de las actividades humanas en los bosques puede ser evaluado mediante el es-

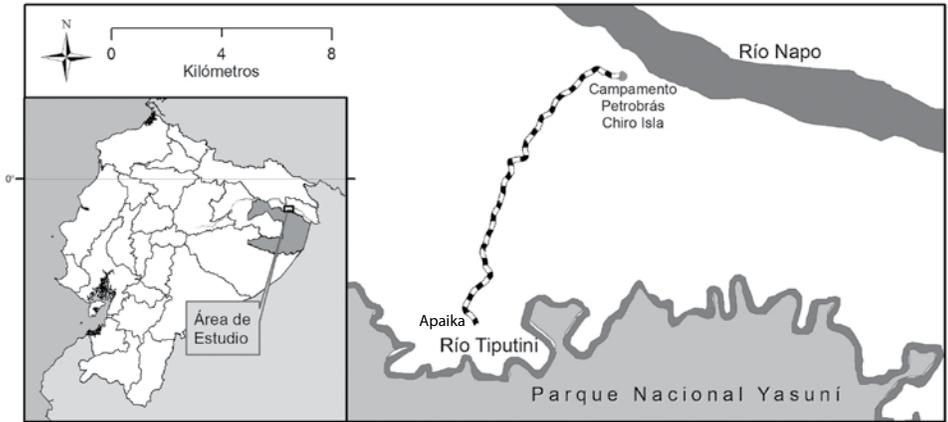


Figura 1. Ubicación del área de estudio y de la carretera construida dentro de la comunidad de Chiro Isla, área de amortiguamiento del Parque Nacional Yasuní, provincia de Orellana.

tudio de grupos taxonómicos indicadores del estado del hábitat. Para ser útiles como bioindicadores, los taxones deben ser abundantes, de amplia distribución, diversos tanto en su ecología, taxonomía y posición en la cadena trófica, deben ser fáciles de capturar y con una respuesta a los cambios de una manera cuantitativa y predecible (Noss, 1990; Medellín *et al.*, 2000).

La rapidez con la cual los bosques en la Amazonía se destruyen puede tener efectos profundos en la dinámica de las poblaciones biológicas (Bierregaard *et al.*, 1992). Recientemente se ha empezado a dar importancia a estudios en los fragmentos de bosque y su efecto sobre la función y estructura del ecosistema. Diferentes estudios han demostrado que existen cambios en la composición de las comunidades de murciélagos debido a alteraciones en el hábitat (e.g., Fenton *et al.*, 1992; Medellín *et al.*, 2000; Schulze *et al.*, 2000; Carrión, 2005; Clarke *et al.*, 2005); sin embargo, no existen estudios publicados sobre los efectos de dichas perturbaciones en comunidades de murciélagos en la Amazonía de Ecuador.

ÁREA DE ESTUDIO

El área de estudio se encuentra en el norte de la Amazonía ecuatoriana, incluye parte de la zona de amortiguamiento del Parque Nacional Yasuní,

en la comunidad quichua de Chiro Isla, provincia de Orellana (figura 1), la cual forma parte del proyecto de desarrollo del Bloque Petrolero 31, a cargo de la compañía Petrobrás Energía Ecuador.

El tipo de vegetación dentro del área estudiada corresponde a Bosque húmedo tropical y Bosque muy húmedo tropical de la cuenca baja de la Amazonía (Cañadas-Cruz, 1983; Sierra, 1999). La topografía es relativamente plana, por lo cual en época de lluvia el área se inunda debido a la abundancia de ríos y esteros que la atraviesan. Esta zona se encuentra entre 212 y 227 m de altitud y presenta una temperatura media anual de 25,8°C, con una precipitación promedio de 235,9 mm al año (Hijmans *et al.*, 2005).

METODOLOGÍA

El trabajo efectivo de campo fue de 83 días, entre los meses de agosto y diciembre de 2005, con un total de 1 200 horas/red. Se ubicaron cinco puntos de estudio a lo largo de la vía Chiro Isla-Apalka, que se ubica entre los ríos Napo y Tiputini y permite el acceso al Bloque 31 (figura 1). Durante el período de campo, la vía se encontraba en construcción y tiene una longitud de 12,8 km. A partir de los puntos de trabajo seleccionados se establecieron transectos de alrededor de 1 100 m de longitud desde la carretera hacia el interior del bosque, divididos en segmentos cada 20 m.

Cada transecto fue dividido en cinco segmentos de 200 m cada uno, en los cuáles se colocaron 10 redes de neblina por noche, a una distancia de 20 m cada una, las cuales permanecieron abiertas entre las 18:00 y las 22:00 horas. Cada transecto fue muestreado por un período de 15 noches consecutivas (tres noches por segmento), durante cinco meses.

Adicionalmente al estudio de efecto de borde, se tomaron datos sobre el tipo de hábitat para analizar la composición de las especies de murciélagos filostómidos. Se muestreó un total de 224 puntos, de los cuales 151 pertenecieron a bosque de tierra firme, 17 a bosque temporalmente inundado, 42 a pantano y 14 a cuerpos de agua, como arroyos, esteros y ríos.

Los individuos capturados fueron identificados con la ayuda de las claves de identificación disponibles en Albuja (1999) y Tirira (1999, 2007). Los ejemplares colectados fueron depositados en el Museo de Zoología de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador (QCAZ). Para especies comunes, de fácil identificación en el campo, se capturó solamente un número representativo de individuos.

La clasificación gremial de las especies registradas se realizó mediante la propuesta de Kalko *et al.* (1996). Para determinar especies comunes se siguió la clasificación de Tirira (2007) y para las especies raras, se aplicaron los criterios de Clarke *et al.* (2005), quienes determinan que especies raras son aquellas que presentan menos de 0,5% del total de las capturas, información que se corroboró con la propuesta por Tirira (2007).

Se utilizó el índice de diversidad de Margalef, en el cual mientras más alto es el valor, es mayor la diversidad (Magurran, 1988).

RESULTADOS

El total de murciélagos filostómidos capturados durante el período de estudio fue de 249 individuos, agrupados en 22 géneros y 33 especies (tabla 1, figura 2). Este grupo se subdividió en cinco subfamilias, cuyo porcentaje con respecto a la diversidad fue mayor para Stenodermatinae, con 13 especies un 41%; seguida por Phyllostominae, con 11 (32%); Carollinae, con cinco (15%); Glossophaginae, con tres (9%); y Lonchophyllinae; con una especie (3% del total de especies capturadas en este estudio; figura 3).

Al tomar en cuenta la abundancia de especies capturadas, Carollinae presentó el mayor nú-

mero, con 124 capturas que equivale a un 50%; seguida por Stenodermatinae, con 82 individuos (33%); Phyllostominae, con 37 (15%); Glossophaginae, con cinco (2%); y Lonchophyllinae, con una captura (0,4%; figura 3).

Patrones de composición de comunidades

La distribución de las especies en los rangos de distancias (figura 4), presenta que la tasa de captura de individuos fue mayor en dos puntos: (0–100 m y 700–800 m). La distribución de las capturas se ajustan a una tendencia logarítmica, con un valor de $r = 0,5298$ ($p = 0,094$).

Los gráficos de tasa de captura de las subfamilias presentan una pendiente claramente negativa, con la abundancia que disminuye hacia los 1 000 m de distancia (figura 5).

Gremios alimenticios

Se registraron cinco gremios alimenticios: carnívoro recogedor de sotobosque (CRS), frugívoro recogedor de sotobosque (FRS), insectívoro recogedor de sotobosque (IRS), nectarívoro (NE) y omnívoro recogedor de sotobosque (ORS). La figura 6 muestra la diversidad y abundancia de los murciélagos capturados, agrupados por los gremios alimenticios a los cuales pertenecen, en donde FRS mostró la mayor abundancia de especies, con el 56% del total registrado ($n = 19$). IRS, ORS y NE representaron para cada gremio el 12% de los registros (con cuatro especies capturadas por gremio); mientras que para CRS el valor fue de 9%, correspondiente a tres especies (*Chrotopterus auritus*, *Trachops cirrhosus* y *Vampyrum spectrum*). Con respecto a la abundancia relativa, FRS presentó un total de 205 capturas (82%), seguido por IRS, con 21 capturas (8%), ORS, con nueve (4%), CRS, con ocho (3%) y NE, con seis capturas (2%).

Especies comunes y raras

La figura 7 muestra el análisis de la abundancia de especies comunes y raras con respecto a los rangos de distancia, en donde se observa que la abundancia de las especies comunes disminuye con la distancia del borde, mientras que la abundancia de las especies raras permanece constante a lo largo del gradiente de distancia. La línea de tendencia muestra una distribución lineal con un valor de $r = 0,59$ ($p = 0,056$), con una pendiente negativa que muestra claramente que la

Tabla 1. Especies de murciélagos capturadas en el estudio de Chiro Isla (Orellana). Gremios indicados: CRS = Carnívoro recogedor del sotobosque (RS), FRS = Frugívoro RS, IRS = Insectívoro RS, NE = Nectarívoro y ORS = Omnívoro RS. La clasificación de abundancia se realizó en base a Clarke *et al.* (2005) y Tirira (2007).

Subfamilia	Especie	No. de individuos	Gremio	Abundancia
Glossophaginae (3)	<i>Anoura cf. aequatoris</i>	2	NE	No clasificada
	<i>Choeroniscus minor*</i>	1	NE	Poco común
	<i>Glossophaga soricina</i>	2	NE	Frecuente
Lonchophyllinae (1)	<i>Lonchophylla thomasi</i>	1	NE	Poco común
Phyllostominae (11)	<i>Chrotopteris auritus</i>	1	CRS	Raro
	<i>Lophostoma silvicolum*</i>	16	IRS	Frecuente
	<i>Micronycteris megalotis</i>	2	IRS	Frecuente
	<i>Micronycteris minuta</i>	1	IRS	Poco común
	<i>Mimon crenulatum</i>	2	IRS	Frecuente
	<i>Phyllostomus discolor</i>	2	ORS	Poco común
	<i>Phyllostomus elongatus</i>	3	ORS	Frecuente
	<i>Phyllostomus hastatus</i>	2	ORS	Común
	<i>Tonatia saurophila*</i>	2	ORS	Frecuente
	<i>Trachops cirrhosus</i>	6	CRS	Poco común
	<i>Vampyrum spectrum</i>	1	CRS	Raro
Carollinae (5)	<i>Carollia brevicauda</i>	51	FRS	Común
	<i>Carollia castanea</i>	29	FRS	Común
	<i>Carollia perspicillata</i>	11	FRS	Común
	<i>Rhinophylla fischeriae</i>	8	FRS	Raro
	<i>Rhinophylla pumilio</i>	25	FRS	Común
Stenodermatinae (13)	<i>Sturnira lilium</i>	4	FRS	Común
	<i>Sturnira magna</i>	10	FRS	Poco común
	<i>Artibeus lituratus</i>	2	FRS	Común
	<i>Artibeus obscurus</i>	24	FRS	Común
	<i>Artibeus planirostris</i>	15	FRS	Común
	<i>Dermanura anderseni</i>	7	FRS	Frecuente
	<i>Dermanura glauca</i>	3	FRS	Frecuente
	<i>Chiroderma trinitatum</i>	2	FRS	Raro
	<i>Enchisthenes hartii</i>	1	FRS	Raro
	<i>Mesophylla macconnelli</i>	5	FRS	Frecuente
	<i>Platyrrhinus helleri</i>	1	FRS	Frecuente
	<i>Vampyressa thuyone</i>	4	FRS	Común
	<i>Vampyriscus bidens*</i>	3	FRS	Poco común
Total (33 especies)		249		

* Fotografía de archivo disponible.

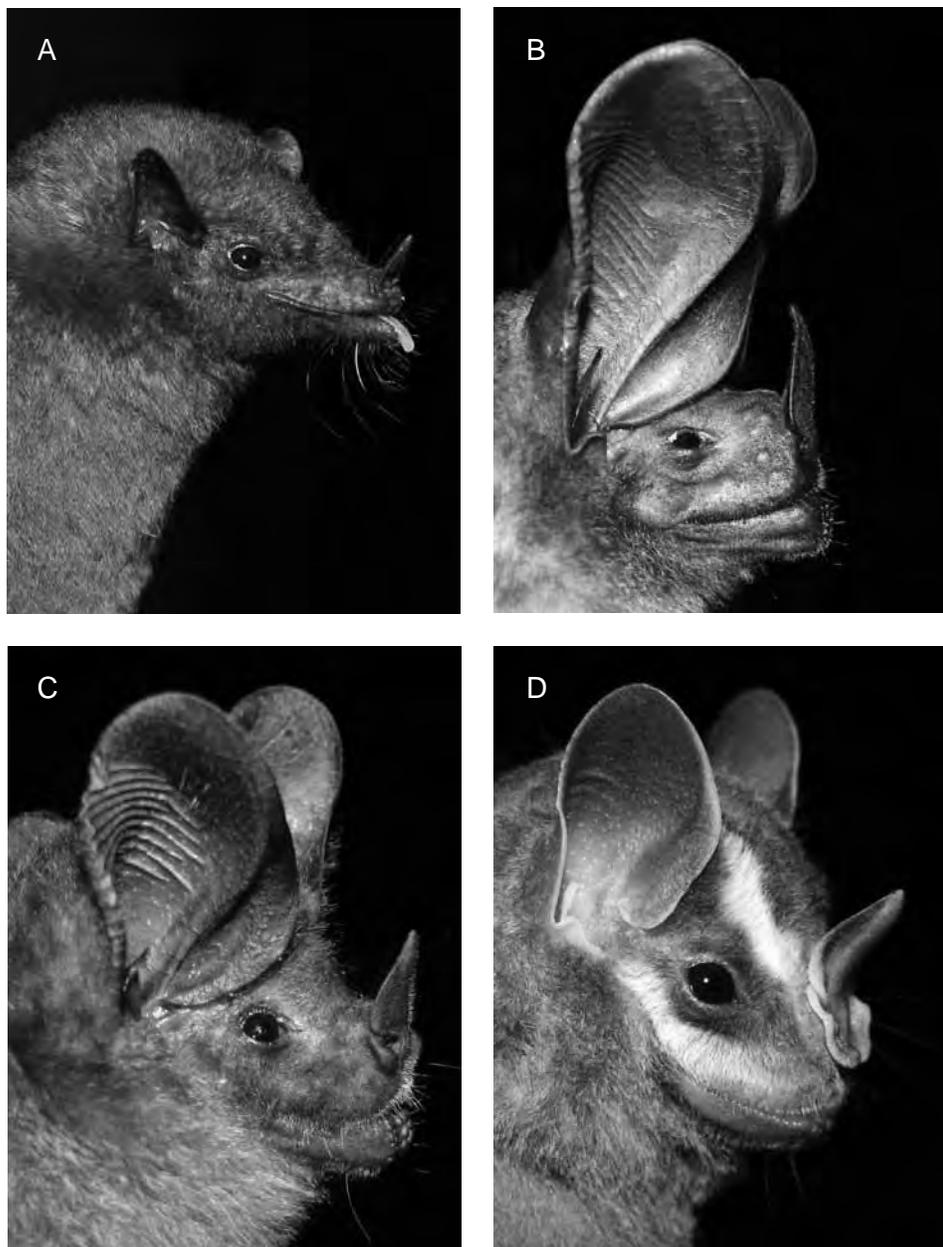


Figura 2. Especies de murciélagos registradas: [A] murciélago longirostro menor (*Choeroniscus minor*); [B] murciélago de orejas redondas de garganta blanca (*Lophostoma silvicolum*); [C] murciélago grande de orejas redondas (*Tonatia saurophila*); [D] murciélago de orejas amarillas de dos dientes (*Vampyriscus bidens*). Fotos de archivo de Diego G. Tirira.

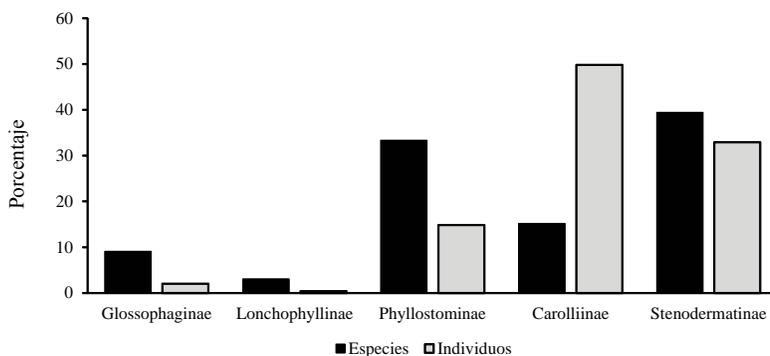


Figura 3. Frecuencia y abundancia de especies de murciélagos filostómidos (Phyllostomidae) que han sido registradas en el estudio de Chiro Isla (provincia de Orellana), según las subfamilias a las cuales pertenecen.

abundancia de especies comunes disminuye en relación con la distancia al borde.

En cuanto a la abundancia, las especies comunes en el estudio fueron: *Carollia brevicauda*, con 51 registros (que corresponden al 20,5% del total de individuos capturados), *Carollia castanea*, con 29 individuos (11,7%), *Artibeus obscurus*, con 24 (9,6%), *Rhinophylla pumilio*, con 25 (10%), *Artibeus planirostris*, con 15 (6,3%) y *Carollia perspicillata*, con 11 registros (4,4% del total de capturas). Las especies clasificadas como raras fueron: *Choeroniscus minor*, *Chrotopterus auritus*, *Vampyrum spectrum*, *Rhinophylla fischeriae* y *Enchisthenes hartii*, con un registro cada una. Las otras especies de murciélagos filostómidos registradas en el estudio fueron clasificadas como frecuentes y poco comunes (tabla 1).

Al analizar la distribución de cada especie en el transecto lineal (figura 8), se observa que existe una tendencia de disminuir la abundancia conforme se incrementa la distancia del borde de bosque, con una pendiente negativa y valores de $r = 0,68$ ($p = 0,20$) para *Artibeus obscurus*; $r = 0,66$ ($p = 0,026$) para *Carollia brevicauda*; $r = 0,449$ ($p = 0,092$) para *C. perspicillata*; $r = 0,43$ ($p = 0,182$) para *Rhinophylla pumilio*; y $r = 0,40$ ($p = 0,214$) para *A. planirostris*.

Diversidad y abundancia según los diferentes tipos de hábitat

En el hábitat de tierra firme se encontraron 182 individuos correspondientes a 31 especies; en

pantano se obtuvieron 26 registros de 14 especies; en bosque temporalmente inundado 22 individuos agrupados en 13 especies y en cuerpos de agua se registraron 19 individuos agrupados en nueve especies. La especie más abundante en todos los hábitats estudiados fue *Carollia brevicauda*, con 26 registros en bosque de tierra firme, 11 en pantano, seis en bosque temporalmente inundado y siete en cuerpos de agua.

El índice de diversidad para el bosque de tierra firme fue de $DMg = 29,8$; para pantano y para bosque temporalmente inundado fue de $DMg = 12,7$; mientras que los cuerpos de agua obtuvieron un índice de $DMg = 8,7$.

Otras familias registradas

Durante el presente estudio también se capturaron otros cuatro ejemplares de murciélagos correspondientes a tres especies y familias: un ejemplar de *Peropteryx macrotis* (Emballonuridae), uno de *Thyroptera tricolor* (Thyropteridae) y dos de *Myotis nigricans* (Vespertilionidae). Estos cuatro individuos pertenecen al gremio de insectívoros voladores, que representa un 1,5% del total de capturas durante el estudio.

DISCUSIÓN

La tasa de captura mostró dos picos de abundancia (figura 4); el primero de ellos al inicio del transecto (entre los 0–100 m), posiblemente explicado por la perturbación que provocó la construcción de la carretera, lo cual concuerda con el

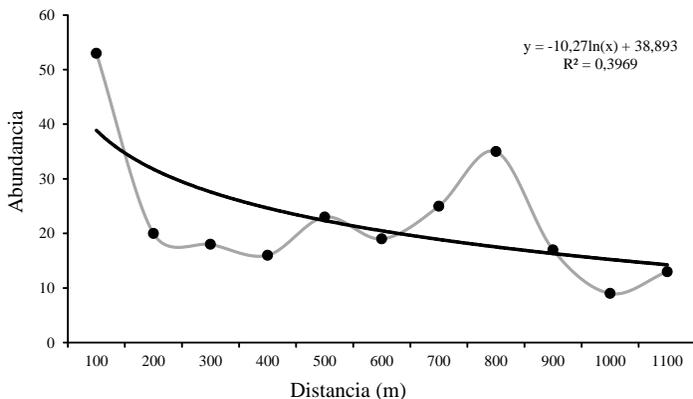


Figura 4. Distribución de las capturas (línea gris) a lo largo del gradiente de distancia y tendencia logarítmica de las capturas (línea negra) ($p = 0,094$), en el estudio de Chiro Isla (Orellana).

análisis de Restrepo *et al.* (1999), en un estudio con aves, en donde las tasas de captura fueron mayores en los primeros 200 m desde el borde de bosque recién formado y que la abundancia de frutas, sobre todo de plantas pioneras fue mayor. El segundo pico de abundancia fue encontrado a los 700–800 m y podría ser atribuido a la distribución en parches que presentan algunas especies en los trópicos (Laurance *et al.*, 2002), es decir, producto del azar o por artefactos de muestreo.

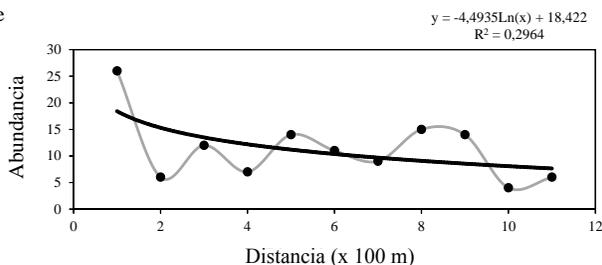
En un estudio efectuado en la Guayana Francesa (Brosset *et al.*, 1996), se encontró que la presencia de especies pertenecientes a la familia Phyllostominae, con excepción de *Phyllostomus discolor*, estuvo asociada con hábitats menos alterados, debido al grado de especialización ecológica y de comportamiento, resultado de la repartición de nichos disponibles entre diferentes especies, lo cual causa una relativa incapacidad para adaptarse a las modificaciones ambientales causadas por el ser humano. Algunos de los miembros de la subfamilia Phyllostominae, como *Micronycteris megalotis*, *Chrotopterus auritus* y *Mimon crenulatum* fueron descritos con una alta sensibilidad a la fragmentación; además, en el estudio realizado por Clarke *et al.* (2005), se encontraron estas especies solo en bosque primario; lo mismo encontró Schulze *et al.* (2000) con *Vampyrum spectrum* y *Chrotopterus auritus*, por lo cual se piensa que su presencia en este estudio puede ser un buen indicativo de integridad del ambiente, como lo sugiere Fenton *et al.* (1992).

Gremios alimenticios

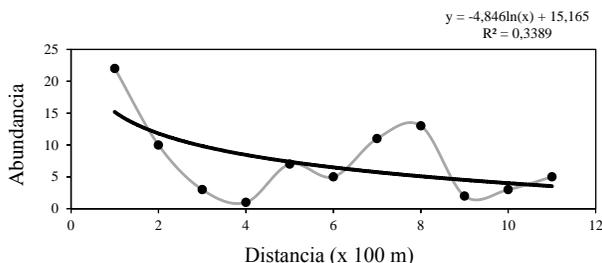
Los murciélagos frugívoros recogedores de sotobosque (FRS) constituyeron más de la mitad del total de individuos capturados en este estudio (figura 6), lo cual está de acuerdo con otras investigaciones realizadas en el neotrópico (Kalko *et al.*, 1996; Simmons y Voss, 1998; Clarke *et al.*, 2005), en las cuales se reporta que el gremio de los frugívoros es el de mayor abundancia. La presencia de miembros de las subfamilias Carollinae y Stenodermatinae (todos dentro del gremio FRS), en todos los rangos de distancia estudiados, puede explicarse principalmente porque estas especies son generalistas y están caracterizadas por su amplia distribución, por lo cual constituyen el grupo de murciélagos más abundante en la mayoría de ecosistemas que habitan (Tirira, 2007). Además, es conocido que los murciélagos frugívoros viajan largas distancias desde sus refugios hasta el lugar de forrajeo (Medellín *et al.*, 2000).

Los primeros 100 m estudiados presentaron la mayor abundancia de individuos del gremio FRS (83%, $n = 206$), lo cual concuerda con estudios de Laurence (2002), quien demuestra que la abundancia de murciélagos frugívoros se incrementa dramáticamente en los bordes, lo cual se explica, posiblemente, a que en esta distancia existe una mayor distribución de plantas pioneras, las cuales constituyen la dieta principal de la mayoría de estas especies (Restrepo *et al.*, 1999). Por su parte, Schulze *et al.* (2000) reportó un incremento en

A. Phyllostominae



B. Carollinae



C. Stenodermatinae

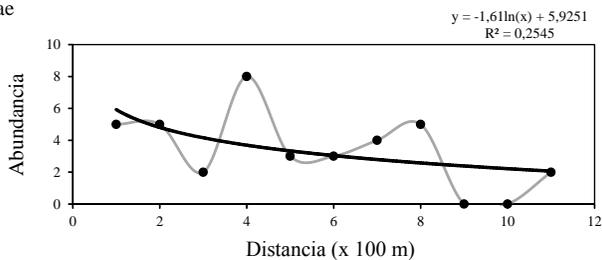


Figura 5. Distribución de las capturas de subfamilias en Chiro Isla (Orellana), a lo largo del gradiente de distancia (línea gris) y tendencia logarítmica de las capturas (línea negra): [A] Phyllostominae ($p = 0,114$); [B] Carollinae ($p = 0,083$); [C] Stenodermatinae ($p = 0,06$).

la abundancia de ciertas especies de Carollinae y Stenodermatinae en áreas perturbadas. En este estudio, sí se observa un aumento en la abundancia de *Carollia brevicauda*, *C. perspicillata* y *Rhinophylla pumilio* (Carollinae), *Artibeus obscurus* y *A. planirostris* (Stenodermatinae) en los primeros 100 m, lo cual podría sugerir un efecto de borde en este rango de distancia a partir del cual disminuye notablemente la abundancia.

Carollia brevicauda presentó una gran adaptación a todos los rangos de distancia estudiados, seguramente porque esta especie presenta la dieta

más variada, alimentándose de varias especies de frutas, entre las cuales se incluyen, entre otras, *Piper* sp. (Piperaceae), *Anthurium* sp. (Araceae) y *Vismia* sp. (Clusiaceae); además de otras familias, como Solanaceae y Melastomataceae (Molinari, 1984; Lindner y Morawetz, 2006).

Especies comunes y raras

Según demuestran los resultados (figura 8), se observa que existe una tendencia a disminuir la abundancia de especies comunes conforme aumenta la distancia del borde. Este resultado confirma lo cual

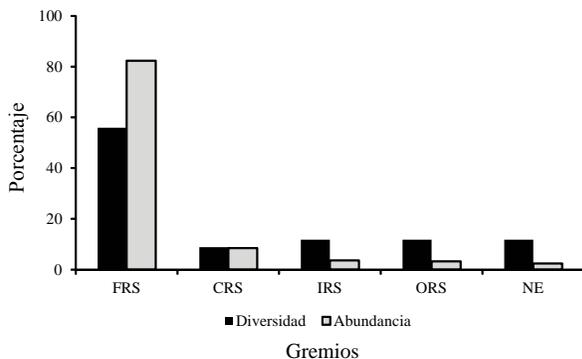


Figura 6. Porcentaje de especies e individuos registrados en Chiro Isla (Orellana), agrupados según el gremio alimenticio al cual pertenecen: CRS = Carnívoro recogedor de sotobosque, FRS = Frugívoro recogedor de sotobosque, IRS = Insectívoro recogedor de sotobosque, NE = Nectarívoro y ORS = Omnívoro recogedor de sotobosque.

se ha dicho en otros estudios de fragmentación: que la abundancia de especies comunes es mayor hacia los bordes y disminuye progresivamente hacia el interior del bosque (Laurance *et al.*, 2002; Pardini, 2004), lo cual puede ser debido a que los murciélagos prefieren volar en bordes o caminos en el paisaje para facilidad de navegación (Gehrt y Chelvig, 2003; Lindner y Morawetz, 2006).

Se registraron pocas especies con abundancia alta, las cuales en conjunto representan un 56% del total de murciélagos filostómidos capturados: *Carollia brevicauda* (20,5%, $n = 51$), *C. castanea* (11,7%, $n = 29$), *Rhinophylla pumilio* (10%, $n = 25$), *Artibeus obscurus* (9,6%, $n = 24$) y *Carollia perspicillata* (4,4%, $n = 11$); mientras que 28 especies (43,8%), estuvieron representadas por pocos registros a lo largo de este estudio, lo cual concuerda con Fleming *et al.* (1972), quienes reportan que las comunidades de murciélagos en Costa Rica y Panamá estuvieron caracterizadas por la presencia de tres a cuatro especies comunes con abundancias relativamente altas y muchas especies raras con un bajo número de individuos. *Lophostoma silvicolum*, un murciélago insectívoro, también presentó un alta tasa de captura ($n = 16$); sin embargo, no sigue el mismo patrón de las especies anteriores, con un pico en el rango de distancia de 700–800 m, diferencia que posiblemente se deba un artefacto del muestreo, es decir, la red pudo estar colocada cerca de un dormidero o en una ruta de salida de esta especie.

De las especies encontradas en este estudio destacan *Chrotopterus auritus*, *Tonatia saurophila*, *Vampyrum spectrum* y *Chiroderma trinitatum*, las cuales son especies raras que prefieren volar en bosque primario (Tirira, 2007). *Chrotopterus auritus* usualmente ha sido encontrada en áreas con alta riqueza de especies de murciélagos (Medellín, 1989); *Vampyrum spectrum* ocupa un nicho trófico alto y su gran tamaño la hacen particularmente susceptible a perturbaciones ambientales (Navarro y Wilson, 1982); *Chiroderma trinitatum* es una especie rara, característica de interior de bosque (Tirira, 2007); especies que fueron encontradas a partir de los 290 m desde el borde. Adicionalmente, *Tonatia saurophila*, considerada como una especie que posee hábitos alimenticios y comportamiento especializados (Montero y Espinosa, 2005), fue encontrada en este estudio a 130 m de distancia. La presencia de estas especies sugiere que en los primeros 100 m podría existir un efecto de borde, el cual coincide con algunos estudios que reportan que la mayor parte de efectos de borde en microclima y distribución de vegetación ocurren dentro de los primeros 100 m y se extienden hasta los 400 m (Laurance *et al.*, 2002; Laurance, 2004; Pérez, 2007).

Las especies consideradas raras constituyen el núcleo de un área sin alteración debido a su especificidad a nivel de hábito alimenticio y de comportamiento (Kalko *et al.*, 1996). Galindo-González (2004) clasifica a *Chrotopterus auritus*,

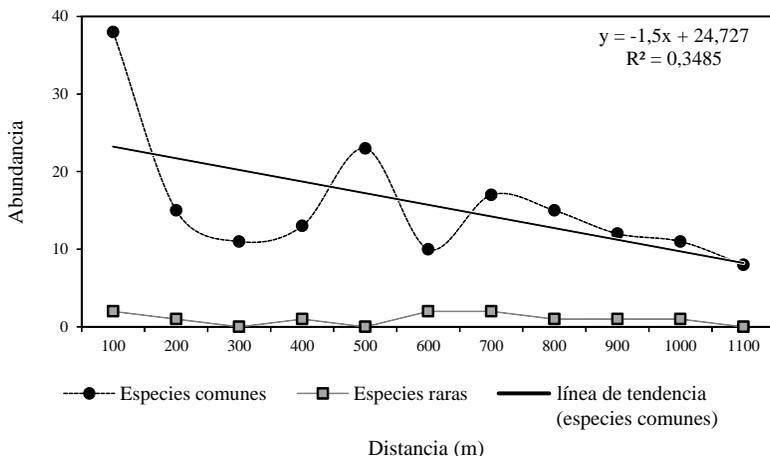


Figura 7. Distribución de las capturas de especies comunes y raras a lo largo del gradiente de distancia en el estudio de Chiro Isla (Orellana); la línea de tendencia lineal ($p = 0,056$).

Tonatia saurophila, *Vampyrum spectrum* y *Chiroderma trinitatum*, como especies dependientes del hábitat, por lo cual su presencia tiene una connotación ecológica especial, ya que se acepta como manifestación de una adecuada concordancia entre rango de tolerancia y rango ambiental por lo cual no se las encuentra en áreas alteradas, lo cual las califica como buenas indicadoras del estado de hábitat (Kalko *et al.*, 1996).

Composición en diferentes tipos de hábitat

La mayoría de especies registradas no presentan una asociación específica con algún tipo de hábitat, seguramente por su tendencia a ocupar un amplio espectro de hábitats debido a la capacidad de vuelo, que les permite cubrir varios kilómetros de distancia por noche de actividad (Bernard y Fenton, 2003; Lindner y Morawetz, 2006); estas características convierten a los murciélagos en elementos claves para la regeneración de los bosques, sobre todo porque las especies de las subfamilias Carollinae y Stenodermatinae son las principales transportadores de semillas de plantas pioneras, que permiten la conectividad de bosques fragmentados (Medellín y Gaona, 1999; Galindo-González *et al.*, 2000; Lindner y Morawetz, 2006). Para el resto de especies, no se encontraron patrones claros de distribución, sobre todo por el bajo número de registros.

La relativa alta diversidad encontrada en los cuerpos de agua resalta su importancia como centros de actividad de los murciélagos, especialmente para forrajear (Grindal *et al.*, 1999; Galindo-González y Sosa, 2003; Wickramasinghe *et al.*, 2003), ya que, a pesar que los muestreos posiblemente no fueron suficientes durante el estudio, los cuerpos de agua registraron una alta diversidad en relación con los otros tipos de hábitat, si se toma en cuenta que en los hábitats de pantano y bosque temporalmente inundado se registraron 13 especies, mientras que en los cuerpos de agua se registraron nueve especies.

CONCLUSIONES

- La distribución de las especies de la familia Phyllostomidae a lo largo del estudio fue heterogénea.
- Los primeros rangos de distancia (0–100 m) aparentemente presentan un efecto de borde, ya que especies como *Carollia brevicauda* (16%), *Artibeus obscurus* (25%), *Rhinophylla pumilio* (32%) y *Carollia castanea* (21%), presentan la mayor abundancia, lo cual, puede ser considerado como un indicador de alteración ambiental.
- Las regresiones realizadas para las especies y subfamilias muestran una tendencia a disminuir en abundancia conforme se aleja del borde de bosque.

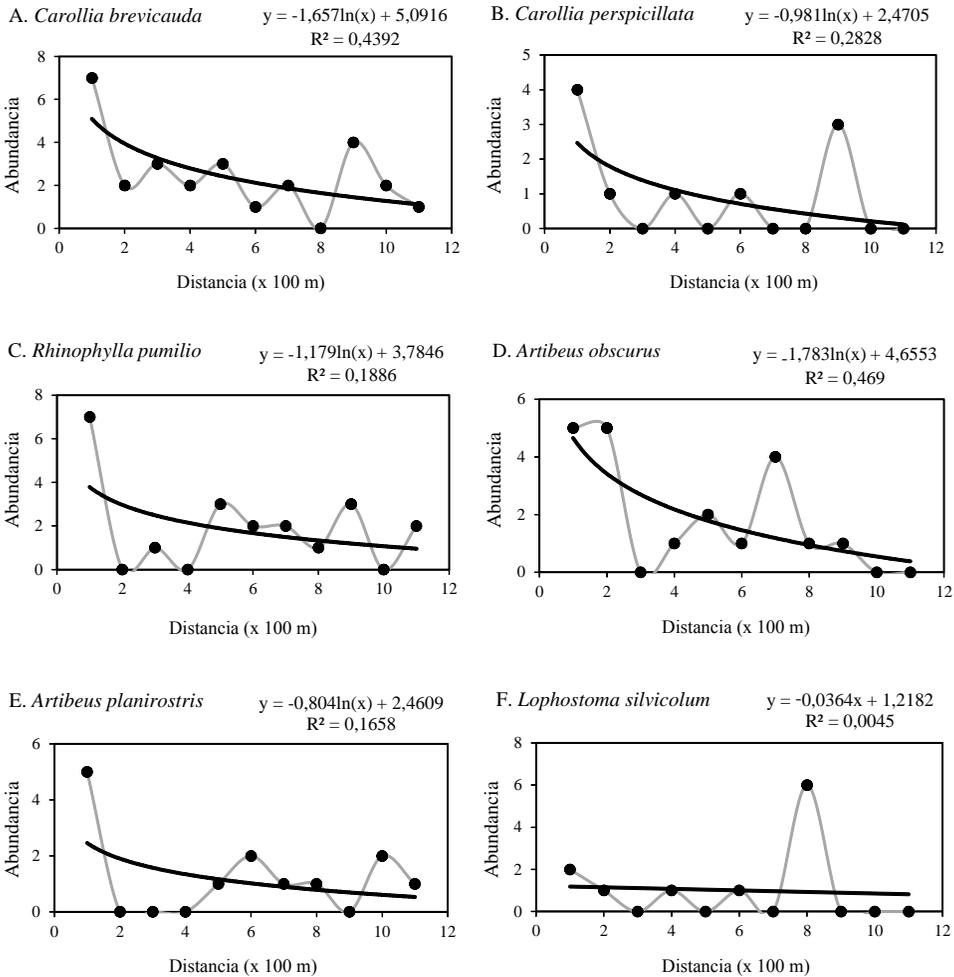


Figura 8. Distribución de las capturas de especies comunes (gráficos de A a E), a lo largo del gradiente de distancia (línea gris) y tendencia logarítmica de captura (línea negra), en Chiro Isla (Orellana). Nótese la diferencia con el gráfico F, de una especie frecuente.

- El gremio de murciélagos frugívoros recolectores de sotobosque fue el más abundante y estuvo representado en todos los rangos de distancia, en especial en los primeros 100 m, en donde las subfamilias Carollinae y Stenodermatinae fueron las más abundantes.
- *Carollia brevicauda* estuvo presente en todos los rangos de distancia de este estudio,

- con la mayor tasa de captura en los primeros 100 m, con el 26% del total de las capturas en este rango de distancia.
- El tipo de hábitat, al parecer, no es un limitante en la distribución de los murciélagos, ya que las subfamilias y gremios alimenticios encontrados estuvieron presentes indistintamente en los hábitats estudiados.

RECOMENDACIONES

- Se considera importante realizar estudios de larga duración para registrar los cambios en la composición y comportamiento de las especies después de un evento de fragmentación.
- Se sugiere realizar estudios de efecto de borde, en los cuales se utilicen datos de cobertura vegetal, sobre todo en el sotobosque, ya que la distribución vegetal en el bosque afecta directamente los patrones de vuelo de los murciélagos.
- Se recomienda utilizar variables microclimáticas como intensidad de luz, viento y temperatura para evaluar su influencia en la distribución de las especies de murciélagos en relación con el borde de bosque y el interior.
- Es necesario utilizar varias metodologías como trampas de arpa y detectores de ultrasonidos para tener un inventario más completo.

LITERATURA CITADA

Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.

Bernard, E. y M. Fenton. 2003. Bat mobility and roosts in a fragmented landscape in Central Amazonia, Brazil. *Biotropica* 35(2): 262–277.

Bierregaard, R., T. Lovejoy, V. Kapos, A. dos Santos y R. Hutchings. 1992. The biological dynamics of tropical rainforest fragments. Stability and change in the tropics. *BioScience* 42(11): 859–866.

Brosset, A., P. Charles-Dominique, A. Cockle y J. Cosson. 1996. Bat communities and deforestation in French Guiana. *Canadian Journal of Zoology* 74(11): 1974–1982.

Cañadas-Cruz, L. 1983. El mapa bioclimático y ecológico del Ecuador. Programa Nacional de Regionalización Agraria y Ministerio de Agricultura y Ganadería. Quito.

Carrión B., C. A. 2005. Comunidades de murciélagos en paisajes agrícolas y fragmentados de bosque del occidente del Ecuador: estructura, composición y uso como indicador de perturbación ambiental. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.

Clarke, F. M., D. V. Pio y P. A. Racey. 2005. A comparison of logging systems and bat diversity in the Neotropics. *Conservation Biology* 19(4): 1194–1204.

Cosson, J. F., J. M. Pons y D. Masson. 1999. Effects of forest fragmentation on frugivorous and nectarivorous bats in French Guiana. *Journal of Tropical Ecology* 15(4): 515–534.

Dale, S., K. Mork, R. Solvang y A. Plumptre. 2000. Edge effects on the understory bird community in a logged forest in Uganda. *Conservation Biology* 14(1): 265–276.

Fenton, M. B., L. Acharya, D. Audet, M. Hickey, C. Merriman, M. Obrist, D. Syme y B. Adkins. 1992. Phyllostomid bats (Chiroptera: Phyllostomidae) as indicators of habitat disruption in the Neotropics. *Biotropica* 24(3): 440–446.

Fleming, T. H., E. T. Hooper y D. E. Wilson. 1972. Three Central American bat communities: structure, reproductive cycles and movement patterns. *Ecology* 53(4): 555–569.

Galindo-González, J. 2004. Clasificación de los murciélagos de la región de Los Tuxtlas, Veracruz, respecto a su respuesta a la fragmentación del hábitat. *Acta Zoológica Mexicana* 20(2): 239–243.

Galindo-González, J., S. Guevara y V. Sosa. 2000. Bat and bird generated seed rains at isolated trees in pastures in a tropical rainforest. *Conservation Biology* 14(6): 1693–1703.

Galindo-González, J. y V. Sosa. 2003. Frugivorous bats in isolated trees and riparian vegetation associated with human-made pastures in a fragmented tropical landscape. *The Southwestern Naturalist* 48(4): 579–589.

Gehrt, S. y J. Chelsgvig. 2003. Bat activity in an urban landscape: patterns at the landscape and microhabitat scale. *Ecological Applications* 13(4): 939–950.

Grindal, S. D., J. L. Morissette y R. M. Brigham. 1999. Concentration of bat activity in riparian habitats over an elevational gradient. *Canadian Journal of Zoology* 77(6): 972–977.

Hijmans, R. J., S. Cameron, J. Parra, P. Jones y A. Jarvis. 2005. Very high resolution interpolated climate surfaces for global land areas. *International Journal of Climatology* 25(15): 1965–1978.

Kalko, E. K. V., C. O. Handley, Jr. y D. Handley. 1996. Organization, diversity and long-term dynamics of a Neotropical bat community. Pp. 503–553, *en*: Long-term studies of vertebrate communities (M. L. Cody y J. A. Smallwood, eds.). Academic Press. San Diego.

- Laurance, W., T. Lovehoy, H. Vasconcelos, E. Bruna, R. Dirham, P. Stouffer, C. Gascon, R. Bierregaard, S. Laurance y E. Sampaio. 2002. Ecosystem decay of Amazonian forest fragments: a 22-year investigation. *Conservation Biology* 16(3): 605–618.
- Laurance, S. 2004. Responses of understory rainforest birds to road edges in central Amazonia. *Ecological Applications* 14(5): 1344–1357.
- Lindner, A. y W. Morawetz. 2006. Seed dispersal by frugivorous bats on landslides in a montane rainforest in southern Ecuador. *Chiroptera Neotropical* 12(1): 232–237.
- López-Barrera, F. 2004. Estructura y función en bordes de bosques. *Ecosistemas* 13(1): 1–14.
- Magurran, A. E. 1988. *Ecological diversity and its measurement*. Princeton University Press. Cambridge, Reino Unido.
- Medellín, R. A. 1989. *Chrotopterus auritus*. *Mammalian Species* 343: 1–5.
- Medellín, R. A. y O. Gaona. 1999. Seed dispersal by bats and birds in forest and disturbed habitats of Chiapas, México. *Biotropica* 31(3): 478–485.
- Medellín, R. A., M. Equihua y M. Amin. 2000. Bat diversity and abundance as indicators of disturbance in Neotropical rainforests. *Conservation Biology* 14(6): 1666–1675.
- Molinari, J. 1984. Dinámica reproductiva y ecología trófica de *Carollia brevicauda* y otros murciélagos frugívoros. Tesis de licenciatura. Universidad de Los Andes. Mérida, Venezuela.
- Montero, J. y C. Espinosa. 2005. Murciélagos filostómidos (Chiroptera, Phyllostomidae) como indicadores del estado del hábitat en el Parque Nacional Piedras Blancas, Costa Rica. Instituto Nacional de Biodiversidad. San José. En línea [www.inbio.as.cr/es/estudios/murcielagos.htm].
- Navarro, D. y D. E. Wilson. 1982. *Vampyrum spec-trum*. *Mammalian Species* 184: 1–4.
- Noss, R. F. 1990. Indicators for monitoring biodiversity: a hierarchical approach. *Conservation Biology* 4(4): 355–364.
- Pardini, R. 2004. Effects of forest fragmentation on small mammals in an Atlantic forest landscape. *Biodiversity and Conservation* 13(13): 2567–2586.
- Pérez, A. 2007. El efecto de borde y su acción sobre la ecología forestal de un bosque disturbado en la Amazonía ecuatoriana. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Restrepo, C., N. Gómez y S. Heredia. 1999. Anthropogenic edges, treefall gaps and fruit-frugivore interactions in a Neotropical Montane forest. *Ecology* 80(2): 668–685.
- Schulze, M., N. Seavy y D. Whitacre. 2000. A comparison of the Phyllostomid bat assemblages in undisturbed Neotropical forest and in forest fragments of a slash and burn farming mosaic in Petén, Guatemala. *Biotropica* 32(1): 174–184.
- Sierra, R. (ed.). 1999. Propuesta preliminar de un sistema de clasificación de vegetación para el Ecuador continental. Proyecto INEFAN-GEF/BIRF y EcoCiencia. Quito.
- Simmons, N. B. y R. S. Voss. 1998. The mammals of Paracou, French Guiana: a Neotropical lowland rainforest fauna. Part 1. Bats. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 237: 1–219.
- Tirira, D. G. (ed.). 1999. *Mamíferos del Ecuador*. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y SIMBIOE. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 2. Quito.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.
- Trombulak, S. C. y C. A. Frissell. 2000. Review of ecological effects of roads on terrestrial and aquatic communities. *Conservation Biology* 14(1): 18–30.
- Weathers, K., M. Cadenasso y S. Pickett. 2001. Forest edges and nutrient pollutant concentrations: potential synergisms between fragmentation, forest canopy and the atmosphere. *Conservation Biology* 15(6): 1506–1514.
- Wickramasinghe, L., S. Harris, G. Jones y N. Vaughan. 2003. Bat activity and species richness on organic and conventional farms: impact of agricultural intensification. *Journal of Applied Ecology* 40(6): 984–993.

Recibido: 27 de julio de 2009

Aceptado: 15 de julio de 2011

QUIRÓPTEROS PRESENTES EN BOSQUES RIPARIOS DE FINCAS GANADERAS Y AGRÍCOLAS DE SANTO DOMINGO DE LOS TSÁCHILAS, ECUADOR

BATS PRESENT IN RIPARIAN FORESTS IN FARMS IN SANTO DOMINGO DE LOS TSÁCHILAS, ECUADOR

Wilmer E. Pozo R. y Andrés Eras M.

Laboratorio de Zoología, Departamento de Ciencias de la Vida, Escuela Politécnica del Ejército (ESPE).
Av. El Progreso s/n., apdo. 231-B, Sangolquí, Ecuador.
Correo electrónico de contacto: wepozo@espe.edu.ec

RESUMEN

Se realizó un monitoreo de los quirópteros que sobreviven en bosques riparios de fincas agrícolas y ganaderas en la provincia de Santo Domingo de los Tsáchilas. Se calcularon índices de diversidad de Shannon-Wiener, de recíprocidad de Simpson y de equitatividad de Hill para cada sistema productivo. Se registraron nueve especies, siete correspondientes a la familia Phyllostomidae y dos a Vespertilionidae. Cinco especies (*Lonchophylla robusta*, *Sturnira lilium*, *Sturnira* sp., *Artibeus aequatorialis* y *Dermanura* sp.) se registraron en fincas agrícolas; mientras que en fincas ganaderas se colectaron siete especies (*Desmodus rotundus*, *Glossophaga soricina*, *Sturnira lilium*, *Sturnira* sp, *Artibeus aequatorialis*, *Myotis riparius* y *Myotis* sp.). Las especies comunes, con un 40% del total de registros en los dos tipos de fincas, fueron *Artibeus aequatorialis*, *Sturnira* sp. y *S. lilium*. No se encontraron diferencias significativas entre los niveles de conservación de los dos sistemas estudiados; sin embargo, la conservación de los bosques riparios genera refugios para murciélagos y otros animales, lo cual podría constituirse en un ingreso económico adicional para los finqueros de la zona mediante la implementación de proyectos de agro-ecoturismo.

Palabras claves: biodiversidad, bosque húmedo, conservación, noroccidente, uso de suelo.

ABSTRACT

Research was carried out in Santo Domingo de los Tsáchilas Province. We monitored bats that live in riparian forest in areas around agricultural and livestock farms. We calculated Shannon-Wiener diversity Index, Simpson inverse and the Hill's Evenness Index for each productive system. We found that seven species belong to the Phyllostomidae and two species belong to the Vespertilionidae. Five species (*Lonchophylla robusta*, *Sturnira lilium*, *Sturnira* sp., *Artibeus aequatorialis* and *Dermanura* sp.) were found in agricultural farms, while in the livestock farms we found seven species (*Desmodus rotundus*, *Glossophaga soricina*, *Sturnira lilium*, *Sturnira* sp., *Artibeus aequatorialis*, *Myotis riparius* and *Myotis* sp.). The common species for both types of farms were *Artibeus aequatorialis*, *Sturnira* sp. and *S. lilium* (40%). We did not find differences in bat conservation status between the

systems analyzed, but riparian forests offer refuges for bats and others animals which could allow the farmer to have a potentially new income, by implementing agro-eco-tourism projects.

Keywords: Agricultural and livestock farms, biodiversity, conservation, rainforest, land use.

INTRODUCCIÓN

La fragmentación de los bosques y la expansión de la frontera agrícola son las principales causas de la pérdida de la diversidad biológica (Suárez, 1998). En el noroccidente de Ecuador, que corresponde al piso zoogeográfico Tropical Noroccidental (Albuja *et al.*, 1980), la tasa de deforestación supera el 40% por año (Villacís *et al.*, 2006), lo cual contrarresta con la alta diversidad y endemismo que se aloja en esta formación ecológica (Tirira, 2008). De esta manera, es necesario que los sistemas de producción localizados en este piso zoogeográfico emprendan acciones y labores amigables con el ambiente (Pozo *et al.*, 2008). De todas las posibilidades existentes, se considera que el mejor mecanismo que permitiría mantener vida silvestre en corto plazo en las fincas es la agroforestería (Villacís *et al.*, 2006). En las fincas de la Costa ecuatoriana, los árboles dispersos en potreros, las cercas vivas y los bosques riparios, constituyen importantes refugios, dormitorios, comederos o corredores para aves y mamíferos silvestres (Cárdenas *et al.*, 2003; Villacís *et al.*, 2006; Pozo *et al.*, 2008).

El objetivo del presente artículo es el de dar a conocer la diversidad de murciélagos que viven en el interior de bosques riparios de fincas agrícolas y ganaderas. Se evalúan índices ecológico-matemáticos de biodiversidad para determinar

cuál de los dos tipos de fincas (agrícola o ganadera) conservan de mejor manera la diversidad de este grupo de mamíferos.

ÁREA DE ESTUDIO

El estudio se realizó en la provincia de Santo Domingo de los Tsáchilas, localizada en el noroccidente de Ecuador (figura 1), entre los 500 y 700 m de altitud. Durante el período de monitoreo, la humedad relativa fue del 88%, la temperatura promedio anual de 24,3°C y la precipitación anual alcanzó los 2 147,7 mm (ESPE-INAMHI, 2008).

METODOLOGÍA

Aleatoriamente se escogieron seis fincas (tres agrícolas y tres ganaderas) ubicadas a lo largo de la carretera Santo Domingo de los Colorados-Quevedo. Una vez localizado el bosque ripario de las fincas, se trazaron dos senderos de 200 m de longitud cada uno; en cada sendero se colocaron dos redes de neblina de 12 x 3 m. La colección de murciélagos se realizó en dos períodos: el primero entre las 18:00 y 24:00 horas y el segundo entre las 05:00 y 07:00 horas. El monitoreo se llevó a cabo en época lluviosa (de junio a diciembre), ya que otros investigadores han encontrado una mayor diversidad y abundancia de especies en esta época (Gregory, 1997; Mena-V., 1997).

Tabla 1. Fincas agrícolas y ganaderas muestreadas durante el estudio en la provincia de Santo Domingo de los Tsáchilas, Ecuador.

No.	Nombre de la finca	Uso de suelo	Localización	Ubicación
1	El Rancho	Ganadera	Luz de América	00°31'S, 79°18'W
2	La Esperanza II	Agrícola	El Esfuerzo	00°29'S, 79°21'W
3	La Esperanza I	Agrícola	Luz de América	00°31'S, 79°21'W
4	Luis	Ganadera	El Esfuerzo	00°23'S, 79°15'W
5	San Antonio	Ganadera	Km 35,5	00°32'S, 79°22'W
6	Zoila Luz	Agrícola	Luz de América	00°22'S, 79°19'W

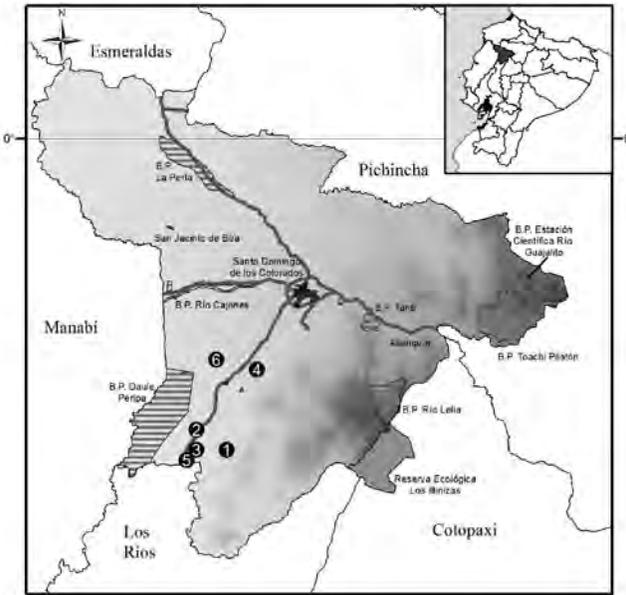


Figura 1. Ubicación de las localidades estudiadas dentro de la provincia de Santo Domingo de los Tsáchilas. Correspondencia numérica de las localidades véase en la tabla 1.

Las fincas escogidas para el estudio, su tipo de producción y su localización se aprecia en la tabla 1. El esfuerzo de monitoreo fue el mismo para cada sistema de producción (seis días, 24 redes y 1 152 minutos de captura por sistema).

Los especímenes colectados fueron medidos: largo total, largo de la cola (si existía), largo de la oreja, largo del antebrazo y se tomó su peso. Todos los ejemplares fueron fotografiados y, en presencia de los finqueros, liberados, ya que el proyecto tenía como fin incentivar la conservación de la vida silvestre. Las medidas morfométricas tomadas, el registro fotográfico y las claves taxonómicas especializadas de Albuja (1999) y Tirira (2007) permitieron identificar adecuadamente a la mayoría de los especímenes colectados.

Con los datos de abundancia y riqueza se calcularon los índices de diversidad de Shannon-Wiener, recíproco de Simpson (Magurran, 1988) y equitatividad de Hill (Hill, 1973). Además, se calculó el índice de similitud de Sørensen entre los dos tipos de finca, así como sus curvas de rango-abundancia y de acumulación de especies. La hipótesis nula (la diversidad de murciélagos es similar entre los dos tipos de fincas) se some-

tió a la prueba no paramétrica *U* Mann-Whitney. Finalmente, para determinar si la abundancia y riqueza obtenida difiere entre los sistemas productivos se utilizó la prueba de Xi cuadrado (X^2 ; Sokal y Rohlf, 1993). En ambos casos el nivel de decisión α fue 0,05.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

Un total de 36 individuos pertenecientes a nueve especies fueron registrados en ambos sistemas (tabla 2). A pesar que la mayor abundancia ($n = 22$) y riqueza ($S = 7$) se encontró en las fincas ganaderas (véase índices en tabla 2), no se encontraron diferencias altamente significativas al comparar la diversidad y abundancia de la quiropterofauna entre los sistemas estudiados ($X^2 = 0,03$; $p = 0,8$).

De las nueve especies registradas, el 78% pertenecieron a la familia Phyllostomidae; mientras que el 22% a Vespertilionidae.

En fincas agrícolas se registraron cinco especies de murciélagos (*Lonchophylla robusta*, *Sturnira lilium*, *Sturnira* sp., *Artibeus equatorialis* y *Dermanura* sp.), todas correspondientes a la familia Phyllostomidae; mientras que en las

Tabla 2. Diversidad, abundancia (n) y riqueza (S), índices de diversidad de Shannon-Wiener (H'), recíproco de Simpson (1/D) y equitatividad de Hill (E) de las especies de quirópteros presentes en fincas agrícolas y ganaderas de Santo Domingo de los Tsáchilas, Ecuador.

Especie	Ejemplares capturados		Total
	Finca agrícola	Finca ganadera	
<i>Sturnira lilium</i>	6	6	12
<i>Sturnira</i> sp.	5	4	9
<i>Artibeus aequatorialis</i>	1	4	5
<i>Lonchophylla robusta</i>	1	0	1
<i>Dermanura</i> sp.	1	0	1
<i>Desmodus rotundus</i>	0	3	3
<i>Glossophaga soricina</i>	0	2	2
<i>Myotis riparius</i>	0	2	2
<i>Myotis</i> sp.	0	1	1
Abundancia, total capturas (n)	14	22	36
Riqueza (S)	5	7	12
Índice de Shannon-Wiener (H')	0,560	0,790	-
Índice de Simpson (1/D)	3,640	7,219	-
Índice de Hill (E)	2,780	4,290	-

fincas ganaderas se registraron siete especies, cinco filostómidos (*Desmodus rotundus* [figura 2a], *Glossophaga soricina* [figura 2b], *Sturnira lilium* [figura 2c], *Sturnira* sp. y *Artibeus aequatorialis* [figura 2d]) y dos especies de vespertiliónidos (*Myotis riparius* y *Myotis* sp.). *Lonchophylla robusta* fue encontrada exclusivamente en fincas agrícolas; mientras que *Desmodus rotundus*, *Glossophaga soricina* y *Myotis riparius* solamente fueron registrados en fincas ganaderas. Otras investigaciones (Rojas y Guerrero, 2007; Tirira, 2008; L. Albuja, com. pers.), han registrado *Desmodus rotundus* en sitios próximos a áreas ganaderas, lo cual coincide con los resultados aquí presentados.

En las fincas monitoreadas, las especies comunes (más de cinco capturas en ambos sistemas) fueron *Sturnira lilium*, *Sturnira* sp. y *Artibeus aequatorialis*; mientras que las especies raras (menos de cuatro capturas) fueron *Lonchophylla robusta*, *Dermanura* sp., *Desmodus rotundus*, *Glossophaga soricina*, *Myotis riparius* y *Myotis* sp. Según Tirira (2008), los murciélagos comu-

nes del noroccidente de Ecuador pertenecen a los géneros *Carollia*, *Sturnira*, *Artibeus*, *Platyrrhinus*, *Molossus* y *Myotis*. En el presente estudio *Sturnira* spp. y *Artibeus aequatorialis* también se presentaron en esta categoría de abundancia relativa, aunque *Dermanura* sp. y *Myotis* sp. fueron especies raras. Estas diferencias evidencian que el presente estudio es muy específico para los bosques riparios de fincas ganaderas y no incluye otros hábitats del noroccidente del país. Debe indicarse que otras especies comunes, como *Carollia perspicillata*, el murciélagos más común en el noroccidente de Ecuador, y *Molossus molossus*, una especie que forma numerosas colonias (D. G. Tirira, com. pers.) no fueron colectados en este estudio, lo cual podría deberse a que los muestreos fueron focalizados, ya que se realizaron estrictamente en áreas de bosques riparios; cabe señalar que en un estudio reciente en cercas vivas de las fincas ganaderas de la zona se colectó *C. perspicillata* (Aguilar y Lascano, 2009); mientras que se tiene evidencia que *M. molossus* se

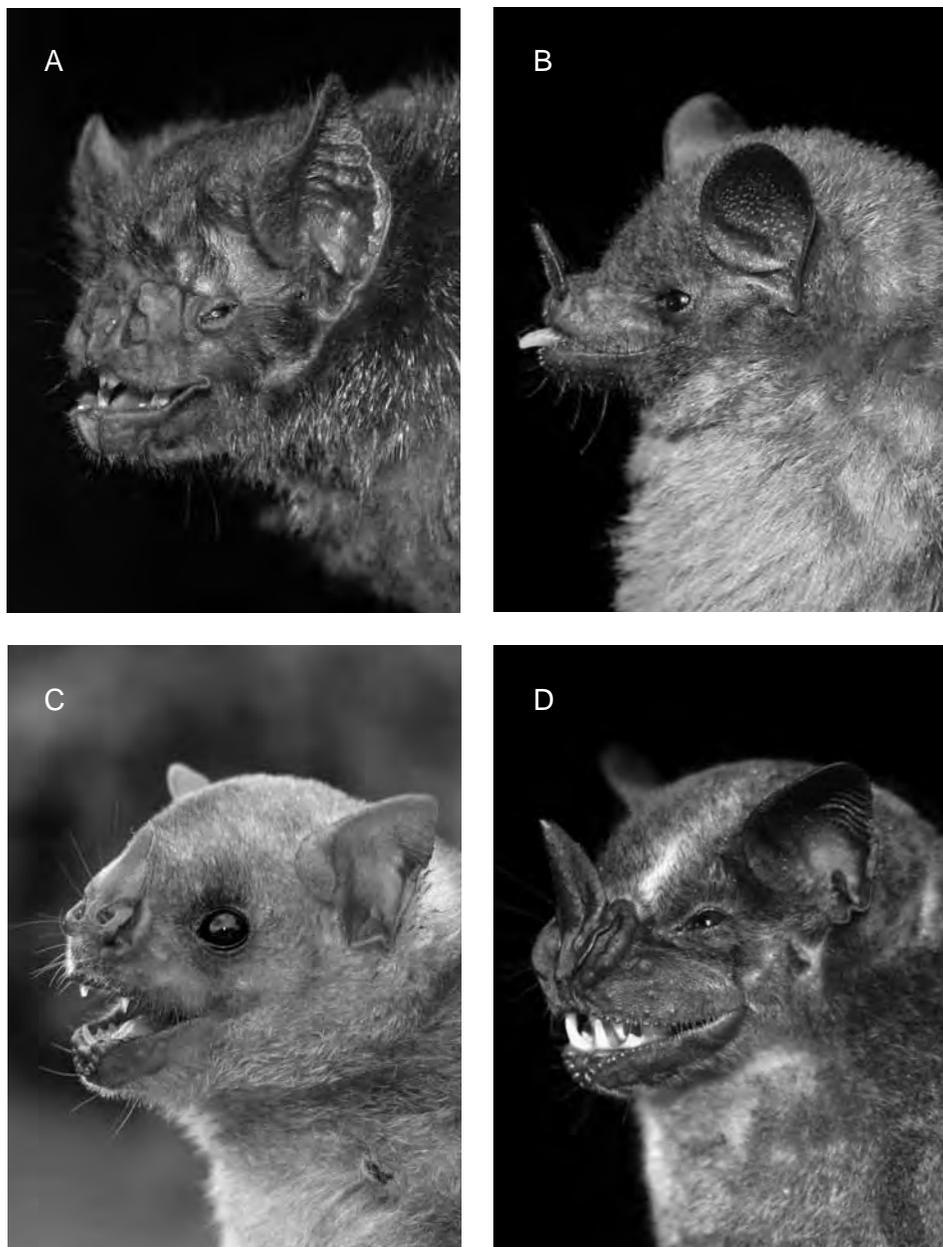


Figura 2. Especies de murciélagos registradas en la provincia de Santo Domingo de los Tsáchilas: [A] murciélago vampiro común (*Desmodus rotundus*); [B] murciélago de lengua larga común (*Glossophaga soricina*); [C] murciélago pequeño de hombros amarillos (*Sturnira lilium*); [D] murciélago frutero ecuatoriano (*Artibeus aequatorialis*). Fotos de archivo de Diego G. Tirira.

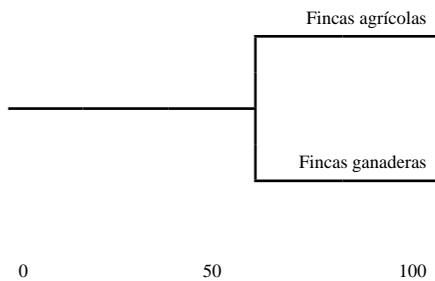


Figura 3. Porcentaje de similitud de la diversidad de quirópteros entre las fincas ganaderas y agrícolas, Santo Domingo de los Tsáchilas.

ha adaptado a vivir en zonas domiciliarias de las fincas y en plantaciones de banano cercanas (Pozo, 1994). Las especies no comunes en el trópico noroccidental de Ecuador (e.g., *Thyroptera tricolor* y *Promops centralis* (Tirira, 2008), no fueron colectadas en este estudio.

Los índices de diversidad de Shannon-Wiener, recíproco de Simpson y equitatividad de Hill (tabla 2) indican que la mayor diversidad de murciélagos estuvo presente en las fincas ganaderas; sin embargo, las diferencias encontradas no fueron significativas ($U = 28$; $p = 0,27$). Estudios con aves y roedores han demostrado que al comparar la diversidad en hábitats diferentes de una misma finca, se pueden encontrar diferencias significativas (Cárdenas *et al.*, 2003; Pozo *et al.*, 2006; Pozo *et al.*, 2008; Aguilar y Lascano, 2009); por lo cual, se ha propuesto desarrollar un estudio a largo plazo a fin de comprobar la conservación de la biodiversidad de acuerdo con el uso de suelo que se presenta en las fincas (cerca viva, árbol disperso en potrero, tipo de plantación o fragmento de bosque).

El 40% de las especies (*Artibeus aequatorialis*, *Sturnira lilium* y *Sturnira* sp.), fueron similares en ambos tipos de fincas investigadas (figura 3). La curva de acumulación de especies (figura 4) demostró que el muestreo en las fincas agrícolas llegó a la asíntota; aunque se piensa

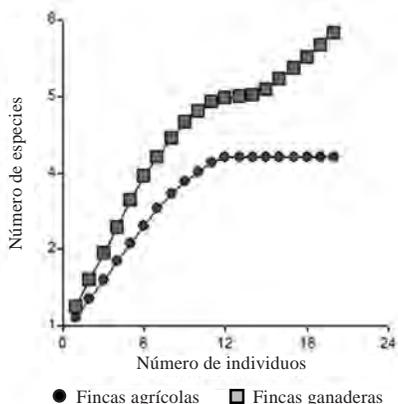


Figura 4. Curvas de acumulación de especies de murciélagos registrados en los bosques riparios de fincas agrícolas y ganaderas, Santo Domingo de los Tsáchilas.

que de realizar un análisis *Chao* se predeciría un mayor número de especies. En lo referente a las fincas ganaderas, la curva no llegó a estabilizarse, lo cual indica que un mayor esfuerzo de monitoreo aumentaría la diversidad de murciélagos en las fincas ganaderas. La curva rango-abundancia (*Pi*) demostró que los especímenes estuvieron mejor distribuidos a lo largo de la riqueza en las fincas ganaderas (figura 5).

El presente estudio demuestra que los bosques riparios de las fincas agrícolas y ganaderas de la provincia de Santo Domingo de los Tsáchilas conservan una diversidad relevante de quirópteros; por lo cual, se considera adecuado el mantenimiento de estos ecosistemas, ya que su conservación puede brindar alternativas económicas que no han sido explotadas por los finqueros hasta el momento, las cuales pueden también ser una solución a los problemas agronómicos, según propone Semmartin *et al.* (1993).

Una alternativa para el manejo ecológico de las fincas es el agro-ecoturismo, con lo cual actividades como la observación de fauna silvestre en las fincas podrían generar un ingreso adicional a los finqueros. Los productos provenientes de fincas que conservan biodiversidad pueden ser calificados con sellos verdes, los cuales tienen una mayor acogida en el mercado (Rivas y Díaz, 2008).

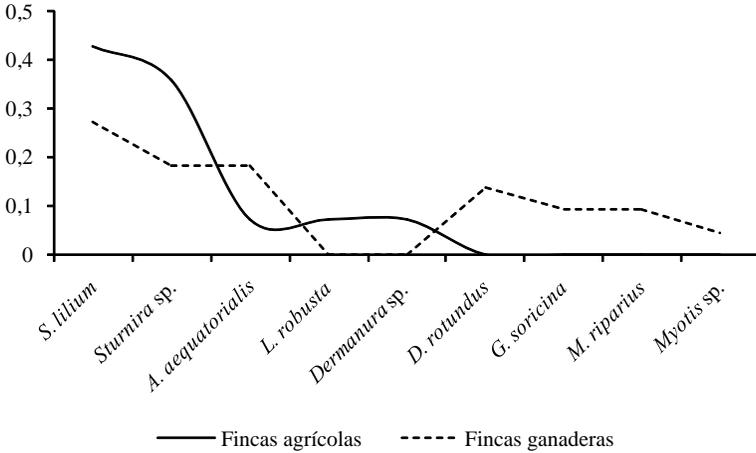


Figura 5. Curvas de rango-abundancia de las fincas agrícolas (línea continua) y ganaderas (línea punteada), Santo Domingo de los Tsáchilas, Ecuador.

En concordancia con Pérez *et al.* (2006), se sostiene que la conservación de los bosques riparios en las fincas es una excelente alternativa que mejora la conservación de la biodiversidad tanto animal como vegetal en un sistema productivo; el mantenimiento de bosques en las riberas de los ríos que pasan por las fincas puede, además, generar ingresos adicionales al productor mediante el desarrollo de actividades ecoturísticas, tales como la observación de aves (Pozo *et al.*, 2008), mamíferos y de flora nativa (Cárdenas *et al.*, 2009) y también podría generar preferencia en el mercado sobre los rubros producidos en dichas fincas.

AGRADECIMIENTOS

Esta investigación fue parte del Proyecto PIC-DCV 019 “Uso etnobiológico de aves, mamíferos y flora de los bosques riparios de fincas ganaderas de Santo Domingo” financiado con fondos semilla del Vicerrectorado de Investigaciones de la Escuela Politécnica del Ejército (ESPE). Deseamos expresar nuestra gratitud a Carlos Cárdenas, Fernanda Dávila, Laura Mendoza y Katalina Córdova, por su ayuda en la toma de datos y su compañerismo demostrado en el campo. Adicionalmente, agradecemos a Lourdes de la Cruz, Directora de la Unidad de Gestión de la Investigación, por el apoyo brindado para el desarrollo de estudios sobre biodiversidad en hábitats frag-

mentados del Ecuador; a Jaime Villacís, por su ayuda en el análisis de datos; a Santiago F. Burneo por el mapa que se presenta en la figura 1; a Diego G. Tirira, por sus valiosas correcciones y las fotografías; finalmente, a los finqueros de la provincia de Santo Domingo de los Tsáchilas por permitirnos husmear en sus fincas en busca de mamíferos, aves y flora.

LITERATURA CITADA

- Aguilar, A. y S. Lascano. 2009. Relaciones entre la cobertura arbórea y la diversidad de aves y mamíferos en fincas ganaderas de Santo Domingo de los Tsáchilas. Tesis de Ingeniería Agropecuaria. Escuela Politécnica del Ejército. Sangolquí, Ecuador.
- Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.
- Albuja, L., M. Ibarra, J. Urgilés y R. Barriga. 1980. Estudio preliminar de los vertebrados ecuatorianos. Editorial Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Cárdenas, G., C. A. Harvey, M. Ibrahim y B. Finegan. 2003. Diversidad y riqueza de aves en diferentes hábitats en un paisaje fragmentado en Cañas, Costa Rica. *Agroforestería de las Américas* 10(39-40): 78-85.
- Cárdenas T., D., W. E. Pozo R. y F. Dávila G. 2009. Beneficios de la flora de los bosques riparios

- en fincas agrícolas y ganaderas, Santo Domingo de los Tsáchilas, Ecuador. *Cinchonia* 9(1): 11–20.
- ESPE-INAMHI. 2008. Resumen de datos meteorológicos mensuales 2000–2007. Estación meteorológica Puerto Ila. Convenio ESPE-INAMHI. Base de datos. Santo Domingo de los Tsáchilas, Ecuador.
- Gregory, M. 1997. Diversidad y abundancia relativa de las aves de Río Negro Chico (Lita, El Cristal), zona de amortiguamiento de la Reserva Ecológica Cotacachi-Cayapas, Esmeraldas, Ecuador. Pp. 165–180, *en*: Estudios biológicos para la conservación. Diversidad, ecología y etnobiología (P. A. Mena, A. Soldi, R. Alarcón, C. Chiriboga y L. Suárez, eds.). EcoCiencia. Quito.
- Hill, M. O. 1973. Diversity and evenness: a unifying notation and its consequences. *Ecology* 54(2): 427–432.
- Magurran, A. E. 1988. *Ecological diversity and its measurement*. Princeton University Press. Cambridge, Reino Unido.
- Mena-V., P. 1997. Diversidad y abundancia relativa de los mamíferos en Sinangüé, Reserva Ecológica Cayambe-Coca, Sucumbíos, Ecuador. Pp. 57–72, *en*: Estudios biológicos para la conservación. Diversidad, ecología y etnobiología (P. A. Mena, A. Soldi, R. Alarcón, C. Chiriboga y L. Suárez, eds.). EcoCiencia. Quito.
- Pérez, A. M., M. Sotelo, F. Ramírez, I. Ramírez, A. López e I. Siria. 2006. Conservación de la biodiversidad en sistemas silvopastoriles en Matigües y Río Blanco (Matagalpa, Nicaragua). *Ecosistemas* 15(3): 125–141.
- Pozo R., W. E. 1994. Mastofauna de monocultivos (plataneras). Pp. 128–132, *en*: Memorias, XVIII Jornadas Ecuatorianas de Biología. Sociedad Ecuatoriana de Biología y Universidad Técnica de Ambato. Ambato.
- Pozo R., W. E., I. Olmedo y S. Espinoza. 2006. Diversidad rodentológica en remanentes de bosque nativo y cercas vivas de la hacienda El Prado, serranía ecuatoriana. *Boletín Técnico* 6, Serie Zoológica 2: 33–44.
- Pozo R., W. E., C. Cárdenas T., A. Eras M. y L. F. Dávila. 2008. Uso etnobiológico de flora, aves y mamíferos de los bosques riparios de fincas ganaderas de Santo Domingo. Reporte técnico. Proyecto PIC-DCV-019. Escuela Politécnica del Ejército. Sangolquí, Ecuador.
- Rivas Q., J. F. y E. Díaz G. 2008. Una apuesta por la producción ecológica y el comercio justo en un contexto de biodiversidad y pobreza. *Leisa* (junio): 15–16.
- Rojas, A. y R. Guerrero. 2007. *Capillaria* sp., isolated from *Desmodus rotundus* (Chiroptera; Phyllostomidae) in Costa Rica. *Mastozoología Neotropical* 14(1): 101–102.
- Semmartin, M., C. Di Bella, A. Grimoldi y M. Oesterheld. 1993. Aplicación de la teoría ecológica a la solución de problemas agronómicos. *Ecología Austral* 3: 57–66.
- Sokal, R. R. y F. J. Rohlf. 1993. *Biometría, principios y métodos estadísticos en la investigación biológica*. H. Blume Ediciones. Madrid.
- Suárez, L. 1998. La Fragmentación de los bosques y la conservación de los mamíferos. Pp. 83–92, *en*: Biología, sistemática y conservación de los mamíferos del Ecuador (D. G. Tirira, ed.). 1a edición. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 1. Quito.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.
- Tirira, D. G. 2008. Mamíferos de los bosques húmedos del noroccidente de Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco y Proyecto PRIMENET. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 7. Quito.
- Villacís, J., C. Chiriboga, A. Moreira y D. Racines. 2006. Componente arbóreo presente en cercas vivas de fincas ganaderas en Santo Domingo de los Colorados. *Revista Ciencia* 2006: 101–109.

Recibido: 12 de noviembre de 2009

Aceptado: 15 de julio de 2011

ASPECTOS ECOLÓGICOS DEL MURCIÉLAGO PESCADOR MENOR (*NOCTILIO ALBIVENTRIS*) (CHIROPTERA, NOCTILIONIDAE) Y SU USO COMO BIOINDICADOR EN LA AMAZONÍA ECUATORIANA

ECOLOGICAL ASPECTS OF THE LESSER FISHING BAT (*NOCTILIO ALBIVENTRIS*) (CHIROPTERA, NOCTILIONIDAE) AND ITS USE AS A BIO-INDICATOR IN THE ECUADORIAN AMAZON

Diego G. Tirira^{1,2} y Tjitte de Vries³

¹ Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.

² Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.

³ Escuela de Ciencias Biológicas, Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Quito, Ecuador.

Correo electrónico de contacto: diego_tirira@yahoo.com

RESUMEN

Se realizó un estudio sobre la ecología del murciélago pescador menor, *Noctilio albiventris* (Chiroptera, Noctilionidae) en la Reserva de Producción Faunística Cuyabeno, extremo nororiental de la baja Amazonía ecuatoriana. Se determinó que el nivel de agua de ríos y lagunas y la precipitación influyen directa e indirectamente en el área de vida, preferencia de hábitat y patrón de actividad de la especie. En cuanto al área de vida y la preferencia de hábitat, a mayor profundidad en la Laguna Grande (mayor a 260 cm en el centro), menor es la presencia de *N. albiventris* en los bordes de la laguna; mientras que a menor profundidad (menor a 260 cm en el centro), mayor es la actividad de forrajeo en los bordes. Se estableció que en el área de estudio existen nueve colonias, con un total promedio de 512,8 individuos. También se determinó que el patrón de actividad de la especie registra dos períodos en la noche, uno al atardecer (a partir de las 18:00 horas), de mayor duración e intensidad, y otro en la madrugada (desde las 03:00 horas), que se extiende hasta poco antes del amanecer. De forma adicional, se estableció que el murciélago pescador menor puede ser utilizado como un bioindicador de contaminación ambiental; se comprobó que existen diferencias altamente significativas en el tamaño de las poblaciones entre los lugares más afectados por derrames de petróleo con los otros sitios estudiados. La laguna de Canangüeno, que no sufrió contaminación de sus aguas, registró las más altas poblaciones de *N. albiventris*. La población del río Cuyabeno fue prácticamente homogénea durante todo el estudio.

Palabras claves: área de vida, Cuyabeno, patrón de actividad, preferencia de hábitat, provincia de Sucumbíos.

ABSTRACT

An ecological study of the Lesser Fishing Bat, *Noctilio albiventris* (Chiroptera, Noctilionidae) was carried out at the Reserva de Producción Faunística Cuyabeno, located at the Northeast extreme of

Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.).
Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y
Asociación Ecuatoriana de Mastozoología.

Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9: 69–90, Quito (2012).

the Amazon basin of Ecuador. Water level of rivers and lagoons as well as local precipitation have direct influences on home range, habitat preference, and activity pattern of this species and its ecology. In the home range and habitat preference, when the Laguna Grande is deeper (greater than 260 cm in the center), there is lower presence of *N. albiventris* at the edges of the lagoon; while at lesser depths (less than 260 cm in the center), greater foraging activity occurs at the edges. Within the study area, there are nine colonies, with a total average of 512.8 individuals. Also, we found that activity patterns were concentrated during two periods in the night, one at sunset (from 18:00 hours), with longer duration and intensity, and another late in the night (from 03:00 hours), which extends until before dawn. Regarding the use of the species as a bio-indicator, there are highly significant differences in population numbers of the affected site by oil spills (Aucacocha and Aucaquebrada) compared to other studied areas. Canangueno Lake, which suffered no water contamination, was observed to have the greatest populations of *N. albiventris*. On the other hand, the population of the Cuyabeno River remained apparently constant during the census period.

Keywords: Activity patterns, Cuyabeno, ecology, habitat preference, home range, Sucumbíos Province.

INTRODUCCIÓN

La familia Noctilionidae incluye a los murciélagos pescadores del Nuevo Mundo, grupo que constituye uno de los más especializados del orden Chiroptera, ya que han desarrollado técnicas avanzadas en la búsqueda y captura de alimento mediante la modificación de su sistema de ecolocalización, el cual les permite detectar y atrapar presas desde la superficie del agua; adaptación que les ha servido para ocupar hábitats específicos y llenar un nicho ecológico aparentemente vacío (Bloedel, 1955; Linares, 1987; Morton, 1989).

La familia posee un género, *Noctilio* Linnaeus, 1766; y dos especies: *N. leporinus* (Linnaeus, 1758) y *N. albiventris* Desmarest, 1818, ambas presentes en Ecuador (Tirira, 2007).

La primera vez que se mencionó la estrecha relación existente entre murciélagos noctilionidos con el medio acuático y se intuyó que presentaban una dieta de peces apareció publicado en Tomes (1860), sobre anotaciones de Louis Fraser en el río Esmeraldas (provincia de Esmeraldas, Ecuador), en noviembre de 1859, en donde se indica que *Noctilio leporinus* “capturaba pequeños camarones en vuelos rasantes sobre el agua” y se comenta que los murciélagos “presentaban un fuerte y penetrante olor a pescado”.

Noctilio albiventris, conocido también como murciélagos pescador menor (figura 1), es una especie de tamaño mediano (69–75 mm de longitud cabeza-cuerpo y de 20–45 g de peso; Tirira, 2007); posee alas largas y estrechas, propias de especies de áreas abiertas y vuelo rápido; sin embargo, su forma de vuelo también

le permite maniobrar entre vegetación densa (Smith y Starrett, 1979); la membrana caudal está bien desarrollada, el calcáneo es osificado y largo, mientras que las patas y garras no son tan desarrolladas como en su especie hermana (*N. leporinus*); la cola llega hasta la mitad de la membrana caudal, del cual sobresale su extremo distal (Hood y Pitocchelli, 1983; Tirira, 2007).

Tiene el hocico alargado y los labios hinchados; el labio superior forma una hendidura a manera de labio leporino, mientras que el labio inferior presenta pequeños pliegues cutáneos. Los orificios nasales se ubican en el extremo más anterior del hocico, adaptación que se piensa le permite respirar en caso de caer al agua y tener que nadar (Albuja, 1982; Tirira, 1994); en el lado interno de las mejillas posee unas pequeñas bolsas para almacenar alimento (Murray y Strickler, 1975); las orejas están separadas entre sí, son libres, estrechas y puntiagudas (Hood y Pitocchelli, 1983; Tirira, 2007).

El pelaje es corto, impermeable y de coloración variable, que va de amarillo-rojizo a marrón oscuro, aunque frecuentemente su tono es anaranjado brillante, en especial en individuos jóvenes; también presenta una pálida línea blanquecina en el dorso (Hood y Pitocchelli, 1983; Tirira, 1994, 2007).

La especie se distribuye desde el sur de México hasta la Guayanas, Paraguay, norte de Argentina, este de Brasil y la isla de Trinidad (Simmons, 2005; Gardner, 2008). Habita en bosques tropicales primarios, con un rango altitudinal que va desde el nivel del mar hasta los

1 100 m (Davis, 1976); en donde prefiere zonas abiertas y próximas a cuerpos de agua dulce, como ríos, lagunas o esteros de aguas tranquilas y de corriente lenta (Hood y Pitocchelli, 1983; Tirira, 2007). En el Ecuador, la especie se encuentra en el piso Tropical Oriental, entre 200 y 1 000 m de altitud, aunque la mayoría de registros están en tierras bajas, a menos de 400 m (Tirira, 2007).

La mayoría de estudios realizados sobre noctiliónidos corresponden a *Noctilio leporinus*, mientras que pocos son los aportes sobre el murciélago pescador menor, particularmente en cuanto a su ecología. Entre los pocos estudios ecológicos que se han realizado sobre esta especie figuran: patrones de reproducción (Anderson y Wimsatt, 1963; Tirira y de Vries, 1994); hábitos alimenticios (Hooper y Brown, 1968; Gonçalves *et al.*, 2007); conducta alimenticia (Novick y Dale, 1971); patrón de actividad y refugios (Fenton *et al.*, 1993); ecolocalización y su relación con el forrajeo (Brown *et al.*, 1983; Kalko *et al.*, 1998); mientras que existen numerosos comentarios en trabajos generales (como Dunn, 1934; Bloedel, 1955; Fleming *et al.*, 1972; Albuja, 1982; Linares, 1987; Emmons y Feer, 1999; Nowak, 1999; Tirira, 2007; Vargas, 2007, entre otros), por lo cual el estudio que se presenta a continuación constituye uno de los primeros aportes al conocimiento de la ecología de *Noctilio albiventris*.

En lo relacionado con la investigación científica efectuada en Ecuador, poco es el aporte sobre estudios ecológicos efectuados sobre murciélagos (Tirira, 2000), por lo cual hasta el momento no se ha llevado adelante otra investigación que aporte al conocimiento de los noctiliónidos en el país.

Los objetivos que se plantearon en este estudio fueron establecer el área de vida, la preferencia de hábitat y el patrón de actividad de *Noctilio albiventris* dentro del sistema lacustre del río Cuyabeno; además, de llevar a cabo un monitoreo que determine si existió un impacto sobre la especie debido a derrames de petróleo ocurridos en el área de estudio previo al trabajo de campo.

ÁREA DE ESTUDIO

La investigación se llevó a cabo en el interior de la Reserva de Producción Faunística Cuyabeno (RPFC), la cual se encuentra en el extremo nororiental del Ecuador, dentro de la pro-



Figura 1. Murciélago pescador menor (*Noctilio albiventris*) en la Reserva de Producción Faunística Cuyabeno. Foto de Diego G. Tirira.

vincia de Sucumbíos, con una extensión de 603 380 ha. En su parte noroccidental, la RPFC está atravesada de oeste a este por el río Cuyabeno, el cual es tributario del río Aguarico, que a su vez cruza toda la reserva en su parte suroriental, y desemboca en el río Napo.

En el extremo noroccidental de la RPFC y alrededor de la línea equinoccial (paralelo 0°00') se encuentra el sistema lacustre del río Cuyabeno, el cual está formado por 14 lagunas intercomunicadas por numerosos canales y pozas que las alimentan. El área específica de estudio se llevó a cabo en la Laguna Grande (00°00'N, 76°10'W; 220 m) y sus alrededores (figuras 2 y 3).

El área forma parte del dominio amazónico, dentro del cual se incluye la provincia biótica Amazónica (Cabrera y Willink, 1980). En términos zoogeográficos pertenece al piso Tropical Oriental (Albuja *et al.*, 1980). Su zona de vida está clasificada como bosque húmedo tropical, el cual forma parte de la selva pluvial sudamericana (Cañadas-Cruz, 1983).

La temperatura media anual osciló durante el período de estudio entre 22,1 y 30,5°C, con míni-

mos y máximos absolutos de 18 y 34,7°C, respectivamente (Tirira, 1994), zona que se caracteriza por que los cambios diarios de temperatura no son relevantes a lo largo del año (Cañadas-Cruz, 1983). En cuanto a la precipitación media, se encuentra alrededor de 3 000 mm anuales (2 805 mm durante el período de estudio), con más de 250 mm de precipitación promedio mensual durante la estación lluviosa y un mínimo y máximo mensual de 25 y 354 mm, respectivamente (Tirira, 1994; de la Torre *et al.*, 1995). La lluvia se produce en un 50% por evapotranspiración de la vegetación, lo cual establece un régimen hídrico gracias al cual se desarrolla la cobertura vegetal (Sierra, 1999). La humedad relativa media oscila entre 72 y 81%, con mínimos y máximos promedio de 66 y 97%, respectivamente (Tirira, 1994; de la Torre *et al.*, 1995).

En cuanto a la topografía, el terreno se caracteriza por ser una zona plana, por lo cual buena parte de la superficie está influenciada por el nivel del agua que alcanzan los ríos y quebradas de la zona, los cuales a menudo inundan los bosques de los alrededores.

Las formaciones vegetales encontradas en la RPF son, según la clasificación de Sierra (1999): Bosque siempreverde de tierras bajas (o bosque de tierra firme), Bosque inundable de palmas de tierras bajas (o bosque de pantano o moretal), Bosque siempreverde de tierras bajas inundable por aguas blancas (o bosque inundado estacional o várzea) y Bosque siempreverde de tierras bajas inundable por aguas negras (o bosque inundado estacional o igapó); en esta última formación, es en donde se desarrolló la mayor parte del presente estudio.

Los bosques inundados por aguas negras, o también conocidos como bosques de igapó, permanecen cubiertos por agua durante la mayor parte del año, ya que el nivel del agua de ríos y lagunas sobrepasa su capacidad, la cual penetra e inunda los bosques que están a su alrededor (Pires y Prance, 1985).

El agua que forma parte de los bosques de igapó, y a su vez de las lagunas y ríos del área de estudio, se conoce como aguas negras debido a la coloración oscura que tiene. El origen y el color de las aguas negras es el resultado de procesos orgánicos; poseen en disolución humus, ácidos fúlvicos y gran cantidad de polifenoles y taninos,

sustancias que se derivan de la descomposición de hojas y material orgánico bajo condiciones ácidas y procesos edafológicos de los suelos amazónicos (Junk y Furch, 1985). Otras particularidades de las aguas negras es que carecen de sedimentos en suspensión y tienen baja cantidad de nutrientes y niveles reducidos de oxígeno y nitrógeno, condiciones que contribuyen a mantener un pH ácido, entre 4,7 a 5,8 (Junk y Furch, 1985; Pires y Prance, 1985).

La característica del bosque de igapó es el bajo dosel forestal, no mayor de 15 m, y la escasa diversidad de especies arbóreas, debido a las duras condiciones de inundación que soportan la mayor parte del año (Pires y Prance, 1985; de la Torre *et al.*, 1995). La especie arbórea más representativa es *Macrolobium acaciifolium* (Fabaceae), la cual crece principalmente en las partes más profundas de los bordes de la laguna, sitio que recibe alta luminosidad y mantiene una inundación promedio de dos metros de profundidad. Otras especies vegetales comunes son la palma espinosa (*Bactris* sp., Arecaceae), la cual generalmente forma pequeñas agrupaciones en zonas menos profundas, y el huito (*Genipa spruceana*, Rubiaceae), un arbusto dominante en las orillas y áreas de baja profundidad y en zonas que fluctúan constantemente en su nivel de agua; el huito es encontrado principalmente en los brazos de laguna que ingresan a tierra firme, donde forma agrupaciones tupidas e impenetrables. Durante la estación seca, el piso de las lagunas se cubre con hierbas de las familias Poaceae y Cyperaceae (Asanza, 1985; Tirira, 1994; de la Torre *et al.*, 1995).

Estacionalidad

En la RPF se ha determinado la existencia de tres estaciones al año: época seca (de fines de diciembre a marzo), época lluviosa (de abril a julio) y época de fluctuación (de agosto a mediados de diciembre; Asanza, 1985), las cuales se diferencian básicamente por el grado de inundación y fluctuación del nivel de agua en ríos y lagunas del sistema lacustre; por lo cual, están directamente relacionadas con la precipitación local (Asanza, 1985).

La época seca se caracteriza por presentar un bajo nivel de agua en ríos y lagunas, el cual desciende un promedio de cinco metros en

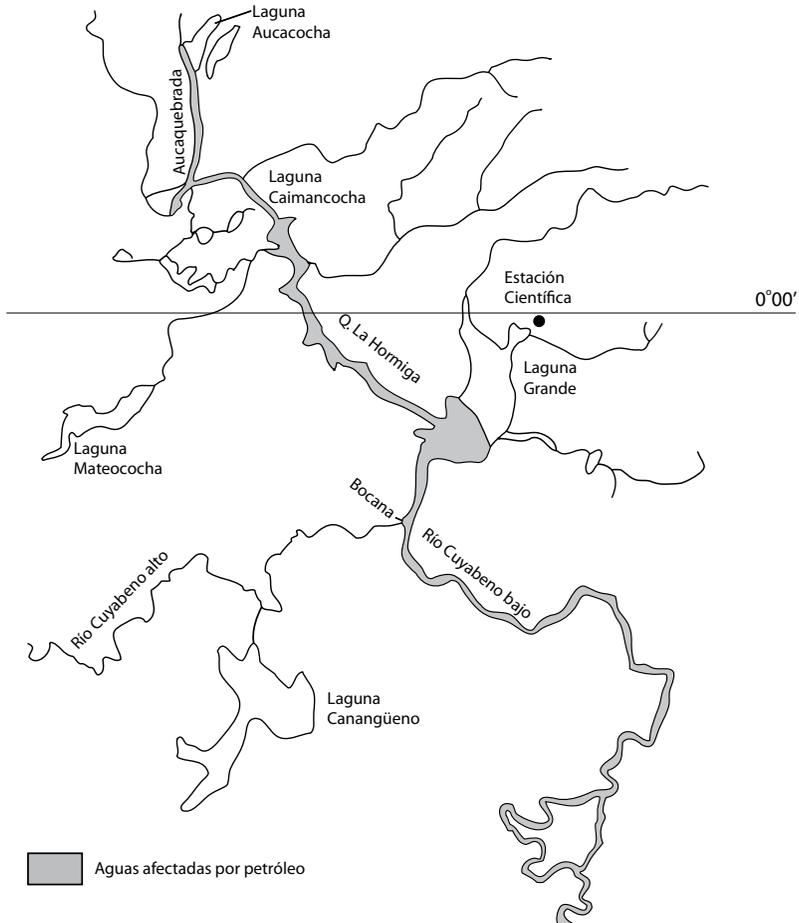


Figura 2. Sistema lacustre del río Cuyabeno. Se indican los lugares estudiados (ríos y lagunas) y el área afectada (zona pintada) por los derrames de petróleo.

el centro de la Laguna Grande; la mayor parte de las lagunas quedan vacías (figura 3) y atravesadas por pequeños riachuelos de no más de 50 cm de profundidad y entre uno y cuatro metros de ancho. La superficie del suelo se resquebraja debido a la acción solar, simultáneamente se inicia una colonización del suelo por gramíneas (Poaceae y Cyperaceae), que le dan el aspecto de un pastizal; paralelamente, muchas plantas acuáticas, la mayoría de peces y otros animales relacionados con el ecosistema lacustre mueren o migran hacia lugares que mantienen agua sufi-

ciente; por lo cual, el río Cuyabeno aguas abajo, es una importante fuente de escape para estos organismos (Asanza, 1985; Tirira, 1994).

La época lluviosa comprende un período en el cual el nivel de agua alcanza el máximo de inundación en ríos y lagunas (figura 3), por lo cual el nivel de profundidad en ríos puede alcanzar los 12 m; en este período hay una recolonización progresiva de las especies acuáticas conforme se incrementa el nivel de agua; aparecen grandes animales como el paiche (*Arapaima gigas*), el delfín amazónico (*Inia geoffrensis*)

y, ocasionalmente, el manatí (*Trichechus inunguis*); las plantas acuáticas germinan y crecen con rapidez (Asanza, 1985; Denkinger, 2010a,b).

La época de fluctuación se caracteriza por una constante variación en el nivel de agua de ríos y, en especial, de lagunas, con una variación que puede alcanzar hasta los dos metros mensuales; en este período aparecen ocasionalmente playas de arena o arcilla en los bordes de lagunas y ríos (Asanza, 1985).

Contaminación

La RPFC fue afectada en años anteriores al estudio de campo por varios derrames de petróleo producidos en pozos que se encuentran en la cuenca alta del río Cuyabeno Chico, afluente del sistema lacustre (PetroEcuador y Esen Ambientec, 1991); el petróleo derramado afectó las lagunas de Aucacocha, la quebrada de Aucacocha, Caimancocha y la quebrada de la Hormiga, para luego entrar en el río Cuyabeno aguas abajo de la Bocana (figura 2; de Vries *et al.*, 1993).

METODOLOGÍA

El trabajo de campo se llevó a cabo de marzo de 1992 a marzo de 1993 y en enero y febrero de 1994, para un total de 205 días de investigación. El proyecto se desarrolló en ríos y lagunas del sistema lacustre del río Cuyabeno, para lo cual se empleó como medio de desplazamiento, en la mayoría de los casos, una canoa pequeña (con capacidad para tres personas) y movilización a remo. Debido a la actividad nocturna de los murciélagos, los recorridos se efectuaron a partir de las 18:00 horas y se extendieron progresivamente hasta las 06:00 horas.

Los lugares de estudio fueron separados en lagunas y ríos, tanto para la toma de datos como para el análisis respectivo, debido a que son entidades diferentes y no comparables: los ríos presentan rápida renovación de agua en comparación con las lagunas, donde el intercambio hídrico es lento; en los ríos se trabajó en una superficie lineal, mientras que en lagunas fue cuadrática. En este sentido, se determinaron 10 lugares de estudio (figura 2):

Lagunas:

- Laguna Aucacocha (10,6 ha),
- Laguna Caimancocha (10,7 ha),

- Laguna Canangüeno (96,9 ha),
- Laguna Grande (95,3 ha),
- Laguna Mateococha (28,8 ha).

Ríos:

- Río Cuyabeno alto, desde la Bocana aguas arriba en 2 780 m,
- Río Cuyabeno bajo, desde la Bocana aguas abajo en 2 126 m,
- Canal de la Bocana, desde la Bocana aguas arriba, hacia las lagunas, en 698 m,
- Quebrada de la Hormiga, en 2 605 m,
- Quebrada de Auca o Aucaquebrada, 2 027 m.

El río Cuyabeno alto y bajo es uno solo; sin embargo, en este estudio fue dividido en dos secciones en el sitio conocido como la Bocana, debido a que allí confluyen las aguas de prácticamente todo el sistema lacustre. El canal de la Bocana se considera al trayecto que existe entre la Bocana propiamente dicha y la Laguna Grande. La quebrada de la Hormiga y Aucaquebrada, son brazos del río Cuyabeno Chico y no ríos propiamente. Todos los lugares indicados fueron tratados como unidades independientes con la intención de facilitar su estudio, ubicación y delimitación.

Para la mayor parte de observaciones ecológicas se identificó una colonia de *Noctilio albiventris* que se encuentra detrás de la Estación Científica Cuyabeno (00°00'01"N, 76°10'25"W; 220 m; figura 2), en el extremo nororiental de la Laguna Grande.

Datos de clima

Los datos climáticos que se tomaron fueron: temperatura del aire a 180 cm del piso (máxima y mínima), humedad (máxima y mínima) y precipitación (diaria y mensual); para lo cual se utilizó un termómetro, un termohigrómetro y un pluviómetro. Además, se midió el nivel de profundidad del agua en el borde y en el centro de la Laguna Grande. Todos los datos fueron registrados diariamente durante la permanencia en el área de estudio, luego fueron procesados y agrupados en períodos mensuales y estacionales.

Registros de la especie

Los registros de *N. albiventris* fueron tomados básicamente por observación directa; para lo cual, se emplearon los siguientes métodos:



Figura 3. Fases de inundación de la Laguna Grande, en la Reserva de Producción Faunística Cuyabeno. Arriba, durante el período de máxima inundación (nivel de agua alto); centro, laguna seca en las bordes; abajo, laguna seca. Fotos: arriba, Pedro Jiménez P.; centro y abajo, Diego G. Tirira.

Identificación en la naturaleza. Las especies de la familia Noctilionidae están entre las pocas que pueden ser identificadas en la naturaleza con relativa facilidad, sin tener que recurrir a la captura del individuo; condición que está basada en los siguientes preceptos:

Actividad. La especie inicia su actividad en el crepúsculo, lo cual permite su visualización y seguimiento por algunos minutos, debido a que en ese momento la oscuridad no es completa.

Hábitat. Son pocas las especies de murciélagos que frecuentan los bosques de igapó y sobrevuelan las aguas abiertas de lagunas o ríos.

Vuelo. Los noctilionidos tienen un tipo de vuelo rasante sobre el nivel del agua, bastante característico, tanto en desplazamientos como en la búsqueda de alimento.

Gregarismo. Los murciélagos pescadores son típicamente gregarios, incluso en el momento de búsqueda de alimento y forrajeo.

Olor. La especie posee un olor fuerte y penetrante, semejante al del almizcle, lo cual permite identificar su presencia o ruta seguida; esta característica fue de particular ayuda en momentos de oscuridad total.

Recopilación de datos. Se realizaron recorridos en el área de estudio para determinar la presencia de la especie; una vez identificada se procedió a determinar el lugar en el cual iniciaba su actividad o el punto de salida del bosque hacia aguas abiertas de ríos o lagunas. En esta parte de la observación es importante señalar que la especie utiliza rutas de salida desde el bosque, las cuales no variaron durante el tiempo de investigación.

Una vez determinado el lugar de salida de los murciélagos desde el bosque se realizaron censos y se procedió a la toma de datos ecológicos. Los censos tuvieron una duración de una hora a partir de la primera visualización. En todas las lagunas, excepto en Aucacocha, y en la Bocana se censó en el lugar de salida de los murciélagos desde el bosque hacia aguas abiertas; en el caso de los ríos, el censo consistió en seguir el curso del agua a remo, para lo cual se contabilizaron durante una hora todos los individuos que circularon por el río en una sola dirección, tomándose como referencia la primera observación.

Pasadas las 19:00 horas, momento en el cual la oscuridad dificultaba la visualización, las ob-

servaciones ecológicas de actividad y preferencia de hábitat se realizaron de la siguiente manera:

En el lugar donde se registraba actividad de la especie se efectuaba el conteo de individuos mediante el haz de luz de una linterna alógena, para lo cual se alumbraba un punto fijo por espacio de un minuto, período durante el cual se contabilizaban todos los individuos que atravesaron el haz de luz, en cualquier dirección; este proceso se repetía, según el caso, cada 5, 10 o 15 minutos; de esta manera, no fue difícil obtener datos en el transcurso de la noche. El conteo de individuos cubrió progresivamente todo el período nocturno, entre 18:00 y 06:00 horas.

Durante los censos, también se procedió a la toma de datos climáticos, tanto al inicio como al final de cada jornada de trabajo y entre cada hora transcurrida; estos datos fueron:

Lluvia. Se midió en cuartos, donde 0/4 correspondía a ausencia de lluvia, 1/4 era amenaza de lluvia, 2/4 era lluvia leve o garúa, 3/4 lluvia media y 4/4 lluvia fuerte.

Nivel de agua. Se midió en centímetros; se tomó solo al inicio y al final de cada jornada de trabajo.

Nubosidad. Se midió en octavos, donde 0/8 correspondía a cielo totalmente despejado y 8/8 a cielo totalmente nublado.

Luna. Se entiende como la cantidad de luz o claridad de la noche en el momento de las observaciones, la cual dependía de la fase lunar y de las condiciones de nubosidad y lluvia. Se midió en cuartos, donde 0/4 correspondía a luna nueva o noche oscura, mientras que 4/4 era para luna llena o noche clara.

De forma complementaria, se intentó buscar el dormitorio o refugio diurno de la colonia que se encuentra detrás de la Estación Científica Cuyabeno, para lo cual se siguió la misma metodología que se empleó para determinar el lugar de salida de los murciélagos del bosque hacia aguas abiertas, pero, en este caso, el seguimiento fue en el interior del bosque, de forma sucesiva y en sentido inverso a la dirección de salida de los murciélagos.

Análisis de datos

Los datos ecológicos fueron organizados en tres grupos, según el nivel de agua de la Laguna Grande y no de las estaciones climáticas pro-

puestas por Asanza (1985), debido a que existieron períodos de transición entre cada estación o dentro de ellas, tiempo en el cual se registraron fuertes variaciones en el nivel de agua; por esta razón y debido a que se determinó que el nivel de agua influye directamente en la ecología de *Noctilio albiventris*, los datos fueron agrupados y procesados basándose en la profundidad, tanto en los bordes como en el centro de la Laguna Grande; la clasificación usada fue la siguiente:

Nivel de agua alto. Cuando la Laguna Grande presentaba un nivel de agua superior a los 260 cm en el centro y 100 cm en el borde. Fue la situación más frecuente durante el estudio; se la registró en los meses de mayo, junio, julio, agosto, septiembre y diciembre de 1992, en enero y marzo de 1993 y en parte de marzo, abril, octubre y noviembre de 1992 y febrero de 1993.

Nivel de agua bajo. Cuando la Laguna Grande presentaba un nivel de inundación menor, con valores inferiores a 260 cm en el centro y 100 cm en el borde, pero mayores a 100 cm en el centro, y con los bordes secos (orillas visibles); correspondió a parte de los meses de marzo, abril, octubre y noviembre de 1992; febrero de 1993 y en parte de enero y febrero de 1994.

Laguna seca. La Laguna Grande suele secarse progresivamente hasta superar el 90% de la superficie en su punto máximo. En el centro de la laguna se registraron pequeñas pozas remanentes y canales residuales con un nivel de agua inferior a los 100 cm; mientras que los bordes se encontraban completamente secos. Esta situación se registró en la mayor parte de los meses de enero y febrero de 1994.

Análisis estadístico. Se procesó la información de ríos y lagunas en forma independiente. Se utilizaron como factores de estudio las siguientes variables climáticas y ambientales: lluvia, nubosidad, nivel de agua y claridad de la noche (luz lunar), registrados en el momento de los censos o de la toma de datos. Se trabajó con cada factor por separado.

Se procesó un total de 102 censos, 53 para lagunas y 49 para ríos; sin embargo, para todos los análisis ecológicos se excluyó la información de los censos realizados en Aucacocha y

Aucaquebrada (cinco censos para cada sitio), debido a que ambas localidades presentaron resultados anómalos que fueron relacionados con la contaminación por petróleo.

De igual manera, se realizó un análisis similar para la Laguna Grande y el río Cuyabeno de forma independiente, debido a que estos lugares presentaron el mayor número de observaciones y registraron todos los niveles de los factores climáticos estudiados. El número de censos procesados en este caso fue de 64, repartidos en 25 para la Laguna Grande y 39 para el río Cuyabeno.

Para determinar el impacto de los derrames de petróleo sobre *N. albiventris* se procesó un total de 102 censos comprendidos para las 10 localidades indicadas: cinco lagunas (53 censos) y cinco ríos (49). Se usó un lugar de control en cada caso, el cual se definió por no haber recibido contaminación por petróleo: la laguna de Canangüeno y el río Cuyabeno alto, respectivamente.

Se realizaron análisis de varianza (ADEVA), pruebas de significación de Tukey y correlaciones estadísticas. La prueba de Tukey tuvo una significación del 0,05 por ciento para todos los análisis de varianza efectuados.

En el anexo 1 se indican las especies de murciélagos que fueron registradas durante este estudio.

RESULTADOS

Área de vida

Los resultados obtenidos sugieren que *Noctilio albiventris* no es una especie territorial; al contrario se observó un alto gregarismo tanto intra como intercolonial.

En el período de investigación se determinó, en base a recorridos nocturnos y censos, la existencia de por lo menos nueve colonias dentro del área de estudio, con un promedio total de 512,8 individuos. Seis colonias fueron encontradas en lagunas (dos en la Laguna Grande, dos en la laguna de Canangüeno, una en Mateococha y una en Caimancocha) y tres en ríos (una en la Bocana, una en el río Cuyabeno alto y una en la quebrada de la Hormiga; figura 4); sin embargo, existe evidencia de la existencia de por los menos tres colonias más, a pesar de no haberse determinado el lugar de salida del bosque hacia las aguas. Tres o cuatro de las colonias (tres identificadas y una sin determinar su origen) tienen interacción constante

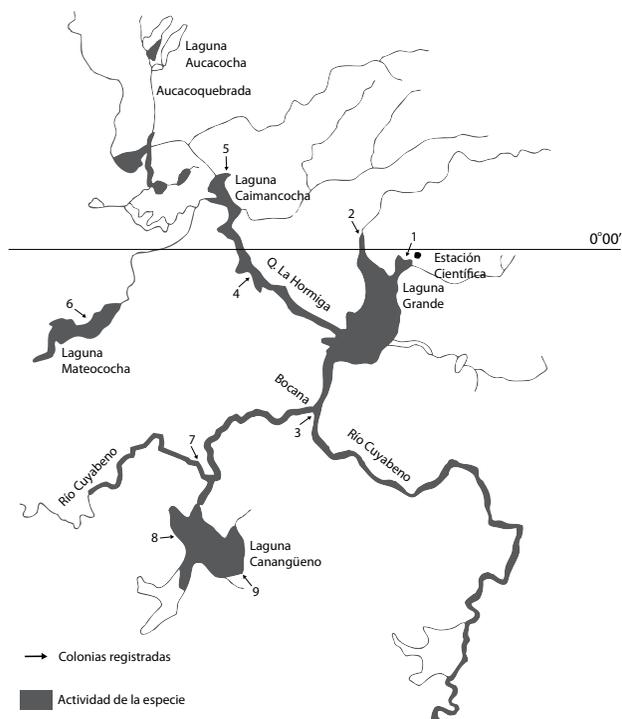


Figura 4. Ubicación de las colonias y áreas de actividad ocupadas por *Noctilio albiventris* durante el estudio. Las flechas indican el sitio de salida de la especie desde el interior del bosque; mientras que el área sombreada corresponde a la superficie ocupada por las colonias identificadas (representadas por números).

dentro del sistema comprendido entre la Laguna Grande, la Bocana y el río Cuyabeno, lugares donde se recopilaron la mayor cantidad de datos.

El área de vida que se presenta a continuación corresponde a la colonia 1 (figura 4), la cual se encontraba junto a la Estación Científica Cuyabeno. Se debe aclarar que debido a la metodología empleada no fue posible individualizar las colonias; por lo tanto, debe tomarse en cuenta que al realizar las observaciones en la Laguna Grande se registraron en interacción cuando menos individuos de las colonias 1, 2, 3 y, seguramente también, 4; sin embargo, los resultados que se presentan a continuación bien pueden ser utilizados para cualquiera de ellas, debido a que las colonias 1, 2 y 3 demostraron un constante solapamiento e interacción durante el período de estudio.

Se determinó que el nivel de agua de la Laguna Grande es el factor que determina el área de vida de la especie, según se explica a continuación:

Nivel de agua alto. Cuando el nivel de agua de la Laguna Grande se encontraba alto, el ámbito hogareño que se observó en *N. albiventris* fue extenso. En este período, la especie fue registrada en áreas abiertas de la Laguna Grande, la quebrada de la Hormiga, la Bocana y el río Cuyabeno (figura 5a), para un área de vida total aproximada de 50,4 ha.

Nivel de agua bajo. Cuando el nivel del agua descendía, el área de vida de *N. albiventris* registraba una alta preferencia por la Laguna Grande, en especial por los bordes con una profundidad inferior a un metro; en menor grado se observó actividad en la Bocana y en el río Cuyabeno. El área ocupada en los bordes fue de unas 30 ha y correspondió a un 55% de las observaciones (figura 5b); la superficie restante, donde se visualizó la especie, cubrió unas 45 ha; sin embargo, la mayor parte de estas observaciones correspondieron a vuelos de desplazamiento y no a búsqueda de alimento y forrajeo.

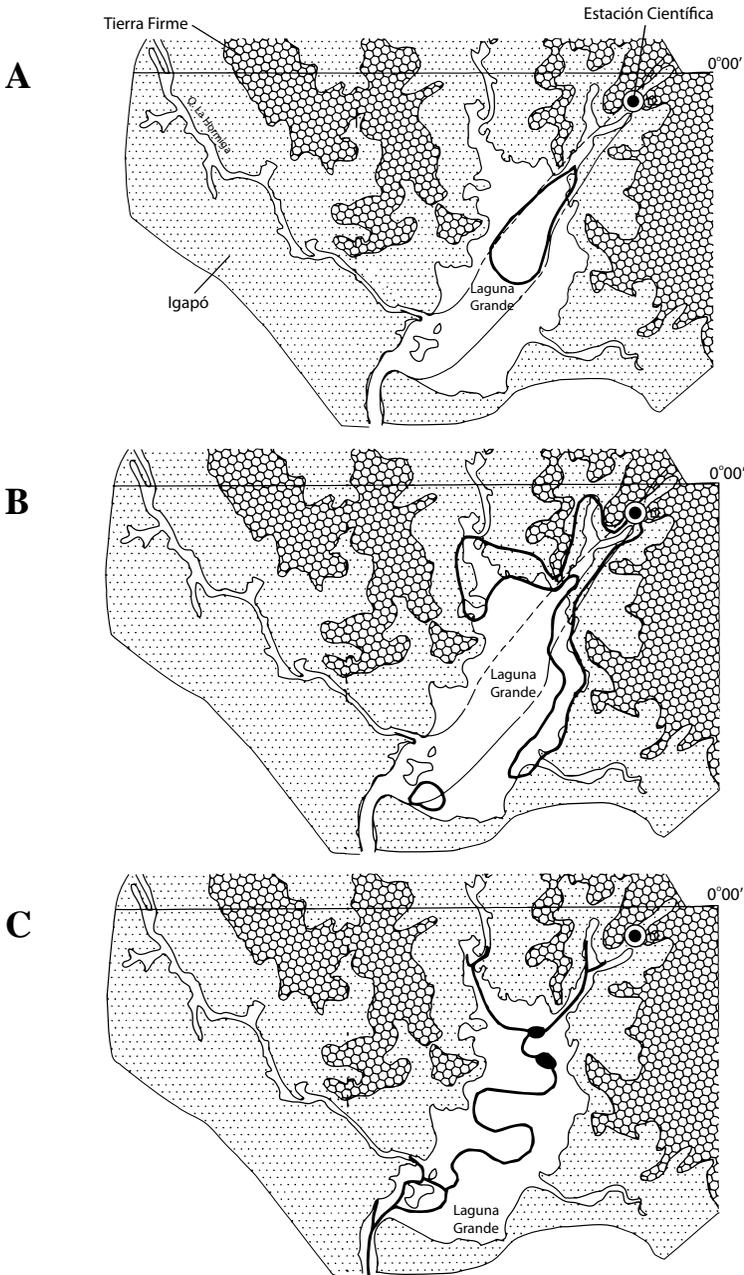


Figura 5. Área de vida de *Noctilio albiventris* según el nivel de agua de la Laguna Grande: [A] Nivel de agua alto (mayor a 260 cm en el centro de la laguna); [B] Nivel de agua bajo (menor a 260 cm en el centro, pero mayor a 100 cm); [C] Período de laguna seca. La línea fina punteada corresponde a la ruta de desplazamiento habitual; mientras que la línea gruesa continua corresponde al área de forrajeo.

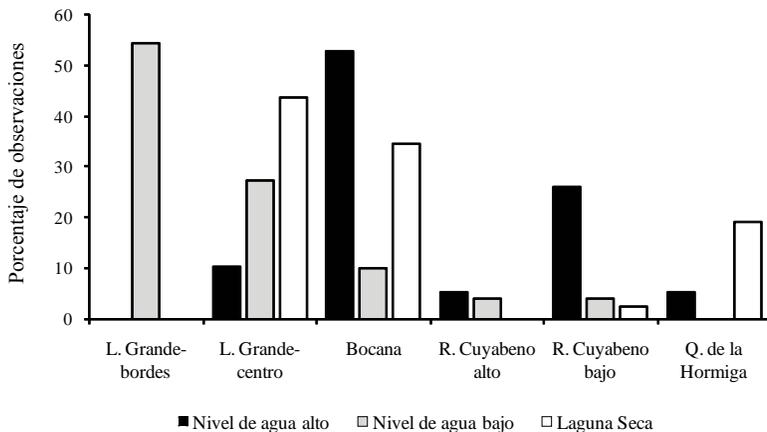


Figura 6. Preferencia de hábitat de *Noctilio albiventris* en relación con el nivel de agua de la Laguna Grande, en la Reserva de Producción Faunística Cuyabeno, provincia de Sucumbíos.

Laguna seca. Durante el período de laguna seca se distinguió la mayor variación con respecto al área de vida, la cual tuvo relación directa con la cantidad de agua existente en la Laguna Grande. En este período se redujo el ámbito hogareño a 20,4 ha aproximadamente. La actividad se concentró en los canales residuales de la Laguna Grande, la entrada de la quebrada de la Hormiga y la Bocana. En este momento no se registró actividad de la especie en el río Cuyabeno (figura 5c).

Preferencia de hábitat

Se determinó que la preferencia de hábitat también tiene una relación directa con el nivel de agua de las lagunas. Los datos tomados fueron separados en tres grupos que corresponden al nivel de inundación de la Laguna Grande.

Nivel de agua alto. La actividad de la especie se concentró principalmente en la Bocana del río Cuyabeno, con el 53% de las observaciones, seguido por el río Cuyabeno bajo, con el 26%; el centro de la Laguna Grande tuvo un 11% y la quebrada de la Hormiga y el río Cuyabeno alto el 5% de las observaciones cada uno. En ningún momento se registró actividad en las orillas o bordes de la Laguna Grande (figura 6).

Se observó en la mayoría de las veces actividad de una colonia en conjunto o en interacción

con otras colonias. Una observación inusual se registró en la Bocana y en el río Cuyabeno en enero de 1993, con una agrupación superior a 270 individuos de *N. albiventris* provenientes de alrededor de cinco o seis colonias diferentes, número de colonias que se determinó en base a la dirección de la procedencia de vuelo observada y al número de individuos registrados, lo cual permitió identificar y separar las diferentes colonias: dos provinieron de la Laguna Grande, una de la Bocana, una del río Cuyabeno alto, una del río Cuyabeno bajo y posiblemente una sexta colonia de la quebrada de la Hormiga, las cuales interactuaron en un mismo lugar y tiempo, fenómeno que aparentemente se debió a la abundancia inusual de insectos del orden Ephemeroptera sobre el agua.

Los registros de individuos o grupos aislados fueron ocasionales durante todo el período de estudio, con menos del 5% de las observaciones totales.

Nivel de agua bajo. Se observó una alta preferencia por las orillas de la Laguna Grande, con el 55% de las observaciones, momento en el cual las orillas registraban profundidades inferiores a un metro. En menor número se contabilizaron observaciones en la Bocana, con un 27% de los registros; el centro de la Laguna, un 10%; el río

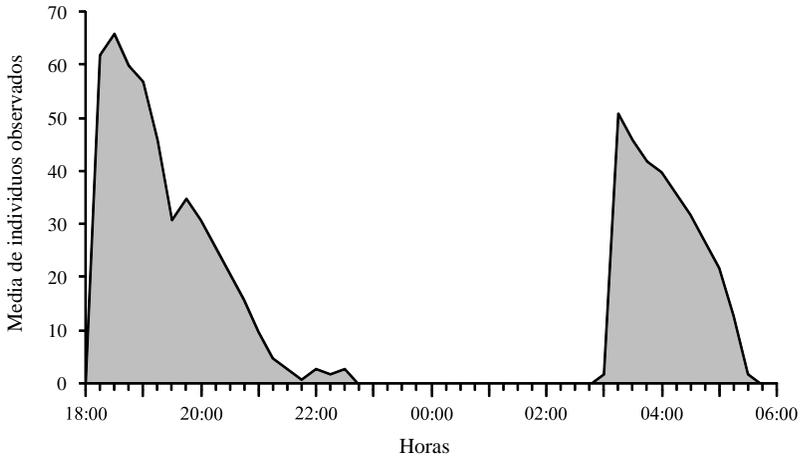


Figura 7. Patrón de actividad nocturna de *Noctilio albiventris* en la Laguna Grande, Reserva de Producción Faunística Cuyabeno, provincia de Sucumbíos.

Cuyabeno alto y bajo, con el 4% para cada uno; mientras que no se registró actividad en la quebrada de la Hormiga (figura 6).

La actividad en la mayoría de las observaciones de *N. albiventris* fue en función de conjunto, ya que la especie demostró un alto gregarismo durante la búsqueda de alimento y forrajeo.

Laguna seca. Corresponde a los meses de enero y febrero de 1994, período en el cual se registró la mayor variación en las observaciones de preferencia de hábitat.

La actividad cambió gradualmente debido a la disminución progresiva del nivel de agua de la Laguna Grande. En un primer momento, los murciélagos se concentraron en puntos aislados que presentaban profundidades menores a un metro. Seguidamente, en los días que se registraron los niveles más bajos de agua, la actividad de la especie se desarrolló en los pequeños canales residuales que mantenían una profundidad no mayor a los 50 cm; paralelamente, el canal de la Bocana y la quebrada de la Hormiga registraron en ciertos lugares profundidades inferiores a un metro.

Las preferencias registradas en este período fueron: en la Laguna Grande el 44% (la actividad se concentró únicamente sobre pozas y canales de agua residuales); en el canal de la Bocana el 35%; en la entrada de la quebrada de la Hormiga el 19%;

en el río Cuyabeno bajo se registró el 2,5% de las observaciones; mientras que no hubo registros en el río Cuyabeno alto (figura 6).

Durante este período, *N. albiventris* fue observado en pequeños grupos de entre cinco y 20 individuos en el momento de capturar su alimento; diferente a lo registrado con los niveles de agua alto y bajo, donde las concentraciones oscilaron entre 40 y más de 270 individuos.

Para terminar, se observó en las lagunas de Canangüeno y Mateococha que *N. albiventris* evita forrajear sobre superficies que presentan abundante vegetación acuática (compuesta por los géneros *Cabomba*, *Eichhornia*, *Ludwigia*, *Montrichardia*, *Pistia*, *Pontederia*, entre otros); al contrario, se evidenció que la especie prefería buscar su alimento sobre áreas abiertas, a pesar que muchos insectos (acuáticos y voladores) y peces pequeños fueron observados en el interior de este tipo de vegetación.

Patrón de actividad

El inicio de la actividad nocturna de *Noctilio albiventris* está en relación directa con la cantidad de luz solar existente. La primera observación de actividad se registró entre las 18:02 y 18:29 h; momento en el cual empieza, por espacio de una hora, el mayor pico de actividad en la noche; luego, la actividad decrece progresivamente

Tabla 1. Resumen de los análisis estadísticos sobre la influencia de los factores climáticos en la actividad de *Noctilio albiventris* en la Reserva de Producción Faunística Cuyabeno, provincia de Sucumbíos.

Lugar	No. Censos	Factores climáticos							
		Lluvia		Nivel de agua		Nubosidad		Luna	
		AV	CE	AV	CE	AV	CE	AV	CE
Lagunas	48	*	*	**	**	NS	NS	NS	NS
Laguna Grande	25	**	**	*	*	NS	NS	NS	NS
Ríos	44	**	**	NS	NS	*	*	NS	NS
Río Cuyabeno	39	**	**	NS	NS	*	*	NS	NS

AV = Análisis de varianza, CE = Correlaciones estadísticas. Significación al 0,05.

** = Altamente significativo (99%), * = Significativo (95%), NS = No significativo (< 95%).

hasta las 22:00 h. La duración total aproximada del primer pico fue de cuatro horas; registrándose en pocas ocasiones actividad después de las 22:15 h. La especie permanece prácticamente inactiva a partir de las 22:30 h, por espacio de unas cuatro horas. Entre las 02:30 y las 03:00 h se inicia un segundo período, de menor intensidad y duración que el primero, el cual se prolonga hasta el amanecer, entre las 05:20 y las 05:45 h, en relación con la cantidad de luz existente en el ambiente, como ocurrió al inicio. El patrón de actividad registrado se gráfica en la figura 7.

Se determinó que la cantidad de lluvia influye de manera directa en la actividad de *Noctilio albiventris*, según se pudo observar en varias ocasiones durante este estudio. Cuando a partir de las 18:00 horas (momento del inicio de su actividad) caía una fuerte lluvia (estimada en 4/4 según se indica en la metodología), el inicio de actividad se vio retardado; pero una vez que la lluvia cesó, la actividad empezó rápidamente en un horario inusual, a partir de las 19:25 horas en un caso y las 20:30 horas en otro. En algunas ocasiones la actividad de la especie disminuía drásticamente por el resto de la noche.

El análisis de varianza se lo realizó en conjunto tanto para lagunas como para ríos y de forma separada para la Laguna Grande y el río Cuyabeno. Los resultados fueron similares en todas y cada una de las pruebas realizadas. Así se determinó que el factor lluvia es altamente significativo, ya que influye en la actividad de la especie (tabla 1); la prueba de significación de Tukey demostró que los niveles de lluvia 0/4

y 1/4 no tienen un efecto relevante sobre la actividad; el nivel 2/4 es poco influyente y forma un mismo rango con el nivel 3/4. Los niveles 3/4 y 4/4 tienen incidencia en la actividad de la especie; mientras que el nivel 4/4 tiene un alto grado de influencia (tabla 2).

Según el análisis de varianza se comprobó que los factores ambientales de nubosidad y ciclo y luz lunar no fueron significativos (tabla 1); de igual manera, la prueba de Tukey demostró una homogeneidad en las muestras (medias) con respecto a estos factores. Este análisis fue corroborado por las correlaciones estadísticas efectuadas para los mismos niveles y variables.

Refugios

Refugios diurnos. Se dedicaron 35 días a la búsqueda del refugio diurno de la colonia que se encuentra detrás de la Estación Científica Cuyabeno. Desafortunadamente, hasta el término de la investigación, no se determinó el lugar exacto que utiliza la colonia como dormitorio; sin embargo, se obtuvieron datos que se consideran importante:

La colonia utilizó durante todo el período de estudio una sola ruta de salida, en línea recta, desde el interior del bosque hacia áreas abiertas, ruta que no varió en el tiempo de investigación a lo largo de todo su curso hasta la salida a la Laguna Grande. La ruta seguida recorrió 982,6 m; la cual cruza por los cuatro tipos de vegetación que se encuentran en el área de estudio, distribuidos en: 222 m en bosque de igapó; 328,6 m en bosque de pantano; 360,8 m en bosque de tierra

Tabla 2. Resultados de la prueba de significación de Tukey sobre la influencia de factores climáticos (lluvia, nubosidad y ciclo lunar) y ambientales (nivel de agua en la Laguna Grande) en la actividad de *Noctilio albiventris* en la Reserva de Producción Faunística Cuyabeno, provincia de Sucumbíos. Las letras son usadas para agrupar las medias que corresponden a un mismo rango o grupo. Los resultados presentan un significación al 0,05.

A. Factor lluvia					
Nivel de lluvia:	0/4	1/4	2/4	3/4	4/4
Laguna Grande	A	A B	B C	C	D
Río Cuyabeno	A	B	B C	C D	D

Niveles de lluvia: 0/4 = ausencia de lluvia (no hay probabilidades de lluvia); 1/4 = amenaza de lluvia; 2/4 = lluvia leve, garúa; 3/4 = lluvia moderada; 4/4 = lluvia fuerte.

B. Factor nivel de agua						
Nivel de agua:	1	2	3	4	5	6
Laguna Grande	-	A	A B	B	B	B
Río Cuyabeno	A	A	A	A	A	A

Nivel de agua en el centro de la Laguna Grande: 1 = < 50 cm; 2 = 51 a 100 cm; 3 = 101 a 150 cm; 4 = 151 a 200 cm; 5 = 201 a 250 cm; 6 = > 250 cm.

C. Factor nubosidad				
Nivel de nubosidad:	1	2	3	4
Laguna Grande	A B	A	A B	B
Río Cuyabeno	A	A	A B	B

Niveles de nubosidad: 1 = 0/8 a 2/8 de nubosidad; 2 = 3/8 a 4/8 de nubosidad; 3 = 5/8 a 6/8 de nubosidad; 4 = 7/8 a 8/8 de nubosidad.

D. Factor ciclo y luz lunar				
Nivel de luz lunar:	1	2	3	4
Laguna Grande	A	A	A	A
Río Cuyabeno	A	A	A	A

Niveles de luz lunar: 1 = 1/4 de claridad (noche oscura, luna nueva); 2 = 2/4 de claridad; 3 = 3/4 de claridad; 4 = 4/4 de claridad (noche clara, luna llena).

Tabla 3. Resumen de los resultados de las correlaciones estadísticas y la prueba de significación de Tukey sobre las diferencias en el tamaño de las poblaciones de *Noctilio albiventris* entre los diferentes lugares estudiados a causa de derrames de petróleo ocurridos en el sistema lacustre del río Cuyabeno (Sucumbíos).

Sitios estudiados					
Lagunas:	1 (control)	2	3	4	5
	A	B	C	C	D
Censos: (n = 50)	8	22	7	8	5
Correlaciones: ** todas las lagunas, ** sin incluir Aucacochoa.					
Ríos:	1	2	3 (control)	4	5
	A	A B	B	B	C
Censos: (n = 45)	12	12	11	5	5
Correlaciones: ** todos los ríos, * sin incluir Aucaquebrada.					

Lagunas: 1 = Canangüeno (control); 2 = Laguna Grande; 3 = Caimancocha; 4 = Mateococha; 5 = Aucacochoa.
Ríos: 1 = Canal de la Bocana; 2 = Cuyabeno bajo; 3 = Cuyabeno alto (control); 4 = Quebrada de la Hormiga; 5 = Aucaquebrada. Las letras son usadas para agrupar las medias que corresponden a un mismo rango.
Significación: ** = altamente significativo (99%), * = significativo (95%).

firme; y 71,2 m en bosque inundado estacional. Fue hasta esta última formación vegetal donde el seguimiento de la colonia se detuvo por lo inaccesible del terreno y la falta de senderos.

Refugios nocturnos. En el período comprendido entre las 22:00 y las 02:30 horas, espacio en el cual la actividad de la especie disminuye, se determinó que los murciélagos utilizan como refugios temporales o lugares de descanso árboles de *Macrolobium acaciifolium*, ubicados en la periferia de la Laguna Grande; en el río Cuyabeno fue difícil determinar el lugar de reposo nocturno, pero se piensa que ocupan otras especies arbóreas. Los individuos observados descansaban sobre la corteza de los árboles, a una altura promedio de dos metros sobre el nivel del agua. Estos permanecían aparentemente inactivos; sin embargo, al intentar un acercamiento, los murciélagos huían con rapidez.

Uso como bioindicador

El análisis de varianza y las correlaciones estadísticas que se efectuaron, presentaron diferencias altamente significativas entre los resultados obtenidos para lagunas y ríos (tabla 3).

En la prueba de significación de Tukey para ríos se determinó que el río Cuyabeno alto (sitio de control), el río Cuyabeno bajo, el canal de Bocana y la quebrada de la Hormiga, presentaron poblaciones prácticamente similares en cuanto al número de individuos; mientras que en Aucaquebrada se registraron diferencias altamente significativas con respecto a los demás ríos muestreados (tabla 3).

En las lagunas los resultados fueron diferentes. Canangüeno (sitio de control), presentó un elevado número de individuos con respecto a los otros lugares. La Laguna Grande, de acuerdo con la prueba de Tukey, presentó diferencias con el control y con los restantes sitios. Las lagunas

de Caimancocha y Mateococha presentaron poblaciones similares entre sí, mientras que Auca-cocha registró, al igual que Aucaquebrada, los índices poblacionales más bajos. Las diferencias entre Auca-cocha y las lagunas restantes fueron altamente significativas (tabla 3).

DISCUSIÓN

Área de vida y preferencia de hábitat

Se registraron claras diferencias entre el área de vida y la preferencia de hábitat que ocupó *Noctilio albiventris* en relación con el grado de inundación de la Laguna Grande. Se comprobó que tanto el área de vida como la preferencia de hábitat están relacionados directamente con el nivel de agua, según se evidenció en el sistema Laguna Grande, Bocana y río Cuyabeno; es decir, cuanto mayor es la cantidad de agua en las lagunas y, por lo tanto, el nivel de inundación (nivel de agua alto), mayor es el área utilizada por la especie para la búsqueda de alimento; a medida que el nivel de agua disminuye (nivel de agua bajo), el área de vida ocupada es menor; finalmente, cuando la laguna se seca, el ámbito hogareño se reduce a los pequeños cuerpos de agua existentes.

De igual manera, cuando la profundidad en el centro de la Laguna Grande es menor a 260 cm, la actividad se concentra en los bordes, mientras que en la Bocana es baja. Lo contrario ocurrió con niveles superiores a lo indicado, donde la actividad en la Bocana se incrementaba, mientras que en la Laguna Grande decrecía. Al parecer, niveles de agua con baja profundidad facilitan a *N. albiventris* en la ecolocalización y en la búsqueda de alimento, según lo experimentó Bloedel (1955) en sus ensayos con *Noctilio leporinus* en cautiverio.

Contrario a los resultados obtenidos en la RPF, Fenton *et al.* (1993) indican que en un estudio efectuado sobre *N. albiventris* en Costa Rica, la especie presentó poca consistencia en cuanto al uso de sus sitios de forrajeo; sin embargo, las condiciones ecológicas de ambas áreas y las metodologías utilizadas fueron diferentes; por lo cual, se considera que no es adecuado comparar ambos estudios.

Hay que indicar que la superficie del área de vida obtenida en la RPF puede ser inferior a la que en realidad ocuparía la especie; este mar-

gen de error se debe a lo difícil que resultó el seguimiento de la especie en la naturaleza y a la metodología y equipo empleado, lo cual no permitió determinar los límites exactos del ámbito hogareño ocupado; sin embargo, los datos obtenidos presentan una idea clara del área de vida y preferencia de hábitat de *N. albiventris* en el sistema lacustre del río Cuyabeno.

También se observó que la especie presenta un importante gregarismo en el momento de buscar alimento sobre la superficie de ríos y lagunas, tanto para un nivel de agua alto como bajo, característica que ya fue mencionada por Dunn (1934), Davis *et al.* (1964), Tuttle (1970) y Emmons y Feer (1999). En cuanto al tamaño grupal, cuando la laguna estaba seca se registraron agrupaciones de menos de 20 individuos, inferiores a las cuales se observaron con niveles de agua alto y bajo, cuando el conteo registró entre 40 y más de 270 individuos. Tuttle (1970) y Emmons y Feer (1999) también comentan sobre el tamaño de los grupos, en el primer caso indica que la especie caza en grupos de 8 a 15 individuos, mientras que en el segundo solamente comentan que la especie forma pequeños grupos que vuelan en círculo. Por su parte, Albuja (1982, 1999) comenta que en la laguna de Limoncocha, provincia de Sucumbíos, habita una población de varios cientos de individuos.

Los resultados se ven corroborados con los análisis estadísticos. Según se observa en el análisis de varianza y las correlaciones estadísticas realizadas (tabla 1), se determinó que el nivel del agua no es un factor que regula la actividad de la especie, sino que determina la preferencia de hábitat. Por su parte, en la prueba de significación de Tukey se demostró que en las lagunas el nivel de agua influye de diferente manera en el lugar de actividad de la especie para profundidades menores y mayores a los 100 cm; mientras que en los ríos no se manifestaron diferencias ningún nivel (tabla 2).

Patrón de actividad y refugios

En este estudio se determinó que *Noctilio albiventris* presenta dos períodos de actividad en la noche. El primero, de mayor intensidad, se inicia al final de la tarde, en relación con la cantidad de luz solar en el ambiente y dura aproximadamente una hora más con respecto al segundo período,

el cual tiene menor fuerza y termina poco antes del amanecer. Resultados que concuerdan con la actividad indicada para la especie en los trabajos de Dunn (1934), Davis *et al.* (1964), Brown (1968), Hooper y Brown (1968), Hood y Pitocchelli (1983), Linares (1987) y Vargas (2007), donde también se comenta de la existencia de dos períodos de actividad definidos en la noche.

En el intervalo de tiempo entre los dos períodos no se registró actividad de la especie; durante este espacio, se observó que *N. albiventris* descansaba sobre la corteza de árboles que se encontraban en los alrededores de los ríos y lagunas. Se piensa que no existen preferencias por el tipo de refugio nocturno, a pesar de que todas las observaciones en la Laguna Grande fueron sobre árboles de *Macrolobium acaciifolium*, debido a que en el río Cuyabeno los murciélagos deben utilizar otros albergues, puesto que *Macrolobium* es una especie poco frecuente en ríos (Asanza, 1985). Howell y Burch (1974) observaron a individuos de esta especie mientras se alimentaban y descansaban sobre un árbol de la familia Moraceae.

Dunn (1934) y Bloedel (1955) han reportado haber encontrado colonias de *Noctilio albiventris* refugiándose en áticos de casas; Dunn (1934) también indica haber registrado colonias en árboles huecos o en otros ambientes naturales. Hood y Pitocchelli (1983), Nowak (1999) y LaVal y Rodríguez-H. (2002) también comentan que la especie utiliza como dormitorios diurnos árboles huecos, follaje y construcciones humanas. Vargas (2007) señala que se han registrado colonias de *N. albiventris* en árboles huecos, compartiéndolos con otras especies de murciélagos (*Molossus molossus* y *Myotis simus*). Armstrong y Murray (1969) encontraron un refugio de *N. leporinus* a 180 m del borde del agua.

Según lo observado en este estudio, a pesar de no encontrarse el lugar exacto del refugio, se registró que el dormitorio se ubica en el interior del bosque, a una distancia superior a 1 000 m del borde de la laguna. Se desconoce la razón por la cual el albergue diurno se encuentra alejado del borde del agua, puesto que mientras se buscó el dormitorio, se encontraron varios árboles que bien podrían ser utilizados con este fin; sin embargo, eran habitados por otras especies de murciélagos. Vargas (2007) in-

dica que al parecer *N. albiventris* mantiene una alta fidelidad en el uso de refugios, ya que se ha observado que algunos sitios están ocupados por la especie por más de 25 años. Fenton *et al.* (1993), en un estudio con radiotransmisores, determinaron que los individuos marcados regresaban repetidamente al mismo refugio, aunque también existieron cambios de refugios entre algunos individuos.

Incidencia de factores climáticos

Se comprobó que el factor climático que tiene influencia directa sobre la actividad y preferencia de hábitat de *Noctilio albiventris* fue la precipitación local. A medida que se incrementaba el nivel de lluvia, la actividad disminuía; con un nivel de lluvia media (nivel 3/4), la actividad de la especie era baja; mientras que al incrementarse la fuerza (nivel 4/4), la actividad prácticamente desaparecía, situación que incluso retardaba el inicio de actividad. Los resultados fueron similares tanto para el río Cuyabeno como para la Laguna Grande.

La preferencia de hábitat se vio influenciada por la variación del nivel de agua de las lagunas, originado por las precipitaciones en la parte alta del sistema lacustre (figuras 5 y 6).

También se comprobó que los factores nubosidad y claridad de la noche demostraron no ser significativos para la especie (tabla 2). En cuanto a la claridad de la noche, los resultados obtenidos difirieron con lo encontrado por Selaya (2001), quien indica que *N. albiventris* fue capturado en todas las fases lunares, aunque fue más frecuente en la fase de cuarto menguante.

Uso como bioindicador

Los resultados demostraron diferencias altamente significativas entre los lugares de control y los sitios más afectados por los derrames de petróleo (Aucacocha y Aucaquebrada), lo cual lleva a la conclusión que sí existió alteración del ecosistema debido a este impacto.

En los ríos, las poblaciones de *Noctilio albiventris* presentaron resultados similares en cuanto al número de individuos, con excepción de Aucaquebrada, lugar que fue el más afectado por la contaminación de petróleo, lo cual al parecer produjo un declive en las poblaciones del murciélago pescador.

Las aguas de Aucaquebrada se encuentran mayormente cubiertas por vegetación, razón por la cual, en esta parte el ancho del río navegable (sin vegetación), no supera los cinco metros, aunque en ciertos lugares, incluso era menor a un metro, lo cual seguramente ocasionó que el petróleo se estanque y no fluya por su cauce; finalmente, la similitud en los resultados obtenidos entre los ríos restantes con el control (río Cuyabeno alto) se atribuye a que el derrame de petróleo fue arrastrado por la corriente, al reducir así el grado de contaminación, sin ocasionar daños serios ni alteraciones en el ecosistema.

En el caso de las lagunas hay diferencias significativas en los resultados del análisis de varianza; sin embargo, se observa cierta relación con el tamaño de las lagunas. Las mayores poblaciones se registran en las lagunas más grandes (Canangüeno y Laguna Grande); de igual manera, las poblaciones de menor tamaño están en las lagunas pequeñas (Caimancocha y Mateococha); las verdaderas diferencias, al igual que en Aucaquebrada, se presentan con Aucacocha, debido a que fue el centro de la contaminación y el lugar que más petróleo recibió durante los derrames.

Si se compara las lagunas de Canangüeno y Aucacocha, fueron los lugares que menor cantidad de turistas y motores fuera de borda recibieron durante el período de estudio en relación con los restantes sitios muestreados. Estas lagunas presentan un nivel de profundidad similar entre ellas. Si se considera la superficie, Aucacocha posee un área de 10,6 ha, nueve veces inferior a Canangüeno (96,9 ha), pero similar a la superficie de Caimancocha (10,7 ha); en este sentido, se debería esperar que la población de Aucacocha (una media de 2,6 individuos en cinco censos), sea parecida a la de Caimancocha (una media de 31,9 individuos en siete censos), lo cual no ocurrió.

Según las observaciones realizadas en este estudio, las evidencias indican que *N. albiventris* es capaz de recorrer alrededor de ocho kilómetros por noche. Si la distancia que separa Aucacocha de la Laguna Grande es menor a seis kilómetros y de Canangüeno alrededor de diez, a lo largo del curso del agua; y además, según se comprobó, no hay evidencia de territorialismo entre las diferentes colonias, se considera que el bajo tamaño poblacional de la especie en

Aucfacocha y Aucaquebrada se debe a que las colonias migraron a lugares que se presentaban más favorables. En este sentido, se puede concluir que el petróleo, al parecer, no afectó directamente a *N. albiventris*; al contrario, la especie se vio obligada a buscar otros sitios de alimentación al encontrarse con aguas contaminadas y, por lo tanto, en condiciones desfavorables.

CONCLUSIONES

- En el área de estudio se determinó la existencia de por lo menos nueve colonias de *Noctilio albiventris*, con un promedio total de 512,8 individuos.
- El nivel de agua y la precipitación influyen directa e indirectamente en el área de vida, preferencia de hábitat y patrón de actividad de la especie.
- El área de vida y la preferencia de hábitat dependen directamente de la cantidad de agua de la Laguna Grande. A mayor profundidad (superior a 260 cm en el centro), menor es la presencia de *N. albiventris* en los bordes de las lagunas; mientras que a menor profundidad (inferior a 260 cm en el centro), mayor es su presencia en los bordes de las lagunas.
- El patrón de actividad registró dos períodos en la noche, uno al atardecer (a partir de las 18:00 horas), de mayor duración e intensidad, y otro en la madrugada (desde las 03:00 horas), que se extiende hasta poco antes del amanecer.
- Existen diferencias significativas en el número de individuos registrados, entre los lugares más afectados por la contaminación de petróleo con los restantes estudiados.
- *N. albiventris* se vio afectado indirectamente por los derrames de petróleo.

AGRADECIMIENTOS

A la Unidad de Protección Ambiental de la Empresa Estatal de Petróleos del Ecuador (PetroEcuador) por financiar el proyecto "Monitoreo e investigación en la Reserva de Producción Faunística Cuyabeno", dentro del cual se incluyó este estudio. A la Pontificia Universidad Católica del Ecuador por su auspicio dentro del proyecto. A Julio Sánchez por su ayuda en el análisis estadístico. A Eduardo Asanza y Ana Cristina Sosa por las facilidades prestadas en la

Estación Científica Cuyabeno. A María Luisa Tirira, por su ayuda en la preparación y edición de los mapas preliminares. A Santiago F. Burneo y Christian Tufiño por su colaboración con la preparación de los mapas finales que se incluyen en esta publicación.

LITERATURA CITADA

- Albuja, L. 1982. Murciélagos del Ecuador. 1a edición. Departamento de Ciencias Biológicas, Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.
- Albuja, L., M. Ibarra, J. Urgilés y R. Barriga. 1980. Estudio preliminar de los vertebrados ecuatorianos. Editorial Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Anderson, J. W. y W. A. Wimsatt. 1963. Placentation and fetal membranes of the Central American noctilionid bat, *Noctilio labialis minor*. American Journal of Anatomy 112(2): 181–201.
- Armstrong, F. H. y J. L. Murray. 1969. *Noctilio leporinus* in Hispaniola. Journal of Mammalogy 50(1): 133.
- Asanza, E. 1985. Distribución, biología reproductiva y alimentación de cuatro especies de Alligatoridae, especialmente *Caiman crocodylus* en la Amazonía del Ecuador. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Bloedel, P. 1955. Hunting methods of fish-eating bats, particularly *Noctilio leporinus*. Journal of Mammalogy 36(3): 390–399.
- Brown, J. H. 1968. Activity patterns of some Neotropical bats. Journal of Mammalogy 49(4): 754–757.
- Brown, P. E., T. W. Brown y A. D. Grinnell. 1983. Echolocation, development, and vocal communication in the Lesser Bulldog Bat, *Noctilio albiventris*. Behavioral Ecology and Sociobiology 13(4): 287–298.
- Cabrera, Á. y A. Willink. 1980. Biogeografía de América Latina. Secretaría General de la Organización de Estados Americanos. Monografía 13, Serie Biología. Washington, DC.
- Cañadas-Cruz, L. 1983. El mapa bioclimático y ecológico del Ecuador. Programa Nacional de Regionalización Agraria y Ministerio de Agricultura y Ganadería. Quito.
- Davis, W. B. 1976. Geographic variation in the Lesser Noctilio, *Noctilio albiventris* (Chiroptera). Journal of Mammalogy 57(4): 687–707.
- Davis, W. B., D. C. Carter y R. H. Pine. 1964. Noteworthy records of Mexican and Central American bats. Journal of Mammalogy 45(3): 375–387.
- De la Torre, S., F. Campos y T. de Vries. 1995. Home range and birth seasonality of *Saguinus nigricollis graellsii* in Ecuadorian Amazon. American Journal of Primatology 37(1): 39–56.
- De Vries, T., F. Campos, S. de la Torre, E. Asanza, A. C. Sosa y F. Rodríguez. 1993. Investigación y conservación en la Reserva de Producción Faunística Cuyabeno. Pp. 167–221, en: La investigación para la conservación de la diversidad biológica en el Ecuador (P. A. Mena y L. Suárez, eds.). EcoCiencia. Quito.
- Denkinger, J. 2010a. Status of the Amazonian manatee (*Trichechus inunguis*) in the Cuyabeno Reserve, Ecuador. Avances en Ciencias e Ingenierías 2(2): B22–B26.
- Denkinger, J. 2010b. Population density, abundance estimates, habitat preference and social structure of Amazon River dolphins (*Inia geoffrensis*) in the Cuyabeno Reserve, Ecuador. Avances en Ciencias e Ingenierías 2(3): B91–B97.
- Dunn, L. H. 1934. Notes on the Little Bulldog Bat, *Dirias albiventer minor* (Osgood), in Panama. Journal of Mammalogy 15(2): 89–99.
- Emmons, L. H. y F. Feer. 1999. Mamíferos de los bosques húmedos de América tropical: una guía de campo. 1a edición en español. Editorial FAN (Fundación Amigos de la Naturaleza). Santa Cruz de la Sierra.
- Fenton, M. B., D. Audet, D. C. Dunning, J. Long, C. B. Merriman, D. Pearl, D. M. Syme, B. Adkins, S. Pedersen y T. Wohlgenant. 1993. Activity patterns and roost selection by *Noctilio albiventris* (Chiroptera: Noctilionidae) in Costa Rica. Journal of Mammalogy 74(3): 607–613.
- Fleming, T. H., E. T. Hooper y D. E. Wilson. 1972. Three Central American bat communities: structure, reproductive cycles, and movement patterns. Ecology 54(4): 555–569.
- Gardner, A. L. 2008 [2007]. Family Noctilionidae Gray, 1821. Pp. 384–389, en: Mammals of

- South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gonçalves, F., R. Munin, P. Costa y E. Fischer. 2007. Feeding habits of *Noctilio albiventris* (Noctilionidae) bats in the Pantanal, Brazil. *Acta Chiropterologica* 9(2): 535–538.
- Hood, C. S. y J. Pitocchelli. 1983. *Noctilio albiventris*. *Mammalian Species* 197: 1–5.
- Hooper, E. T. y J. H. Brown. 1968. Foraging and breeding in two sympatric species of Neotropical bats, genus *Noctilio*. *Journal of Mammalogy* 49(2): 310–312.
- Howell, D. J. y D. Burch. 1974. Food habits of some Costa Rican bats. *Revista de Biología Tropical* 21: 281–294.
- Junk, W. J. y K. Furch. 1985. The physical and chemical properties of Amazonian waters and their relationships with the biota. Pp. 3–17, en: *Amazonia, key environments* (G. T. Prance y T. Lovejoy, eds.). UICN. Pergamon Press. Oxford, Reino Unido.
- Kalko, E. K. V., H.-U. Schnitzler, I. Kaipf y A. D. Grinnell. 1998. Echolocation and foraging behavior of the Lesser Bulldog Bat, *Noctilio albiventris*: preadaptations for piscivory? *Behavioral, Ecology and Sociobiology* 42(5): 305–319.
- LaVal, R. K. y B. Rodríguez-H. 2002. Murciélagos de Costa Rica. Instituto Nacional de Biodiversidad. Santo Domingo de Heredia, Costa Rica.
- Linares, O. J. 1987. Murciélagos de Venezuela. Universidad Simón Bolívar. Caracas.
- Morton, P. A. 1989. Murciélagos tropicales americanos. Fondo Mundial para la Naturaleza y Bat Conservation International. Austin, Texas.
- Murray, P. F. y T. Strickler. 1975. Notes on the structure and function of cheek pouches within the Chiroptera. *Journal of Mammalogy* 56(3): 673–676.
- Novick, A. y B. A. Dale. 1971. Foraging behavior in fishing bats and their insectivorous relatives. *Journal of Mammalogy* 52(4): 817–818.
- Nowak, R. M. (ed.). 1999. Walker's mammals of the World. 6a edición. The Johns Hopkins University Press. Baltimore y Londres.
- PetroEcuador y Esen Ambientec. 1991. Plan integral de manejo ambiental de la actividad hidrocarbúrfica. Análisis de la problemática ambiental en zonas silvestres, caso Reserva de Producción Faunística Cuyabeno. PetroEcuador y Esen Ambientec. Quito.
- Pires, J. M. y G. T. Prance. 1985. The vegetation types of the Brazilian Amazon. Pp. 109–145, en: *Amazonia, key environments* (G. T. Prance y T. Lovejoy, eds.). UICN. Pergamon Press. Oxford, Reino Unido.
- Selaya, A. 2001. Estructura de la comunidad de murciélagos en tres tipos de bosque en el Valle del Sacta (Chapare, Bolivia). Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Universidad Mayor de San Simón. Cochabamba.
- Sierra, R. (ed.). 1999. Propuesta preliminar de un sistema de clasificación de vegetación para el Ecuador continental. Proyecto INEFAN-GEF/BIRF y EcoCiencia. Quito.
- Simmons, N. B. 2005. Order Chiroptera. Pp. 312–529, en: *Mammal Species of the World, a taxonomic and geographic reference* (D. E. Wilson y D. M. Reeder, eds.). 3a edición. The Johns Hopkins University Press. Baltimore.
- Smith, J. D. y A. Starrett. 1979. Morphometric analysis of chiropteran wings. Pp. 229–316, en: *Biology of bats of the New World family Phyllostomidae. Part 3* (R. J. Baker, J. K. Jones, Jr. y D. C. Carter, eds.). Special Publications of the Museum of Texas Tech University 16. Lubbock, Texas.
- Tirira, D. G. 1994. Aspectos ecológicos del murciélago pescador menor: *Noctilio albiventris affinis* (Chiroptera: Noctilionidae) y su uso como bioindicador en la Amazonía ecuatoriana. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Tirira, D. G. 2000. Listado bibliográfico sobre los mamíferos del Ecuador. EcoCiencia y SIMBIOE. Boletines bibliográficos sobre la biodiversidad del Ecuador 2. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 3. Quito.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.
- Tirira, D. G. y T. de Vries. 1994. Aspectos reproductivos del murciélago pescador *Noctilio albiventris affinis* (Chiroptera: Noctilionidae) en la Amazonía ecuatoriana. *Revista de la*

Pontificia Universidad Católica del Ecuador 22(58): 69–82.

Tomes, R. F. 1860. Notes on a third collection of Mammalia made by Mr. Fraser in the Republic of Ecuador. Proceedings of the Zoological Society of London 1860: 260–268.

Tuttle, M. D. 1970. Distribution and zoogeography of Peruvian bats, with comments on the natural history. Science Bulletin of the University of Kansas 49(2): 45–86.

Vargas E., A. 2007. Familia Noctilionidae Gray, 1821. Pp. 174–178, *en*: Historia natural, distribución y conservación de los murciélagos de Bolivia (L. F. Aguirre, ed.). Fundación Simón I. Patiño. Santa Cruz de la Sierra.

Anexo 1

Especies de murciélagos registradas en bosque de igapó durante el estudio de campo

Murciélagos capturados en redes de neblina (250 horas/red) durante el estudio de campo (de marzo 1992 a marzo 1993 y enero–febrero 1994) en bosque de igapó, próximo a la Estación Científica Cuyabeno (00°00'N, 76°10'W; 220 m de altitud), Laguna Grande, Reserva de Producción Faunística Cuyabeno, provincia de Sucumbíos.

Especie	No. de capturas	Porcentaje
Emballonuridae		
<i>Rhynchonycteris naso</i>	13	13,1
Phyllostomidae		
<i>Carollia perspicillata</i>	5	5,1
<i>Sturnira lilium</i>	1	1,0
<i>Artibeus lituratus</i>	5	5,1
<i>Vampyressa thylene</i>	1	1,0
Noctilionidae		
<i>Noctilio albiventris</i>	64	64,6
Molossidae		
<i>Molossus molossus</i>	5	5,1
<i>Molossus rufus</i>	3	3,0
Vespertilionidae		
<i>Myotis riparius</i>	2	2,0
Total	99	100,0

Recibido: 31 de julio de 2010
Aceptado: 20 de octubre de 2011

MURCIÉLAGOS, CARACTERÍSTICAS AMBIENTALES Y EFECTOS DE MITAD DE DOMINIO

BATS, ENVIRONMENTAL CHARACTERISTICS AND MID-DOMAIN EFFECTS

J. Sebastián Tello^{1,2,3} y Richard D. Stevens¹

¹Department of Biological Sciences, 107 Life Sciences Building,
Louisiana State University, Baton Rouge, Louisiana, EE.UU.

²Museo de Zoología, Escuela de Ciencias Biológicas, Pontificia Universidad Católica del Ecuador,
Av. 12 de Octubre 1076 y Roca, Quito, Ecuador.

³Center for Conservation and Sustainable Development, Missouri Botanical Garden,
P.O. Box 299, St. Louis, Missouri, EE.UU.

Correo electrónico de contacto: jsebastiantello@gmail.com

RESUMEN

Los procesos que dan origen a los gradientes de diversidad han sido el centro de estudios de ecólogos y biogeógrafos por más de dos siglos. Durante estos 200 años de investigación, un importante número de hipótesis han sido propuestas para explicar los patrones de riqueza de especies a grandes escalas. Entre estas, la idea que características ambientales controlan la variación en riqueza de especies es una de las más antiguas y mejor investigadas. Además, una de las hipótesis más recientes y controversiales es la de efectos de mitad de dominio; esta hipótesis sugiere que los gradientes de diversidad son simplemente una consecuencia de la distribución aleatoria de especies, siempre y cuando estas distribuciones estén bajo ciertas limitaciones geométricas. En este estudio se investigaron las causas del gradiente de diversidad de murciélagos en el Nuevo Mundo, para lo cual fue necesario cuantificar la variación en riqueza de especies que puede ser atribuida a efectos de mitad de dominio; también se determinó si las variables ambientales pueden explicar la variación en riqueza, incluso después de tomar en cuenta los efectos de mitad de dominio. Para esto, se construyeron 1 000 gradientes de diversidad esperados bajo condiciones de efectos de mitad de dominio y se los comparó con el gradiente empírico. Estos análisis fueron conducidos separadamente para tres grupos de murciélagos: Noctilionoidea, Molossidae y Vespertilionidae. Los resultados obtenidos sugieren que efectos de mitad de dominio pueden ser importantes para los gradientes de diversidad de Noctilionoidea y Molossidae, pero no para Vespertilionidae. Por otro lado, los gradientes ambientales son importantes independientemente del grupo de especies considerado; sin embargo, la importancia de energía en relación con heterogeneidad depende de la forma en que los gradientes ambientales afectan a los patrones de riqueza de especies: si las variables ambientales afectan directamente al número de especies que coexisten, entonces es claro que energía es más importante que heterogeneidad; pero si las variables ambientales modifican el patrón de riqueza esperado por efectos de mitad de dominio, entonces ambas características ambientales parecen ser igualmente importantes.

Palabras claves: diversidad, gradiente ambiental, macroecología, Nuevo Mundo, riqueza, simulación.

ABSTRACT

Processes that give rise to diversity gradients have been the focus of study by ecologists and biogeographers for more than two centuries. During these two hundred years of research, a large number of hypotheses have been proposed to explain patterns of variation in species richness at broad scales. Among these, the idea that environmental characteristics control variation in richness is one of the oldest and better supported. Alternatively, the mid-domain hypothesis is one of the most recent and controversial hypotheses; this hypothesis suggests that diversity gradients are simply a consequence of the random distribution of species that are subjected to geometric constraints imposed by a limited potential domain of distribution. In this study, we investigate the causes for species richness gradients of bats in the New World. We quantify the amount of variation in richness that can be attributed to mid-domain effects, and test whether environmental characteristics can explain richness gradients even after accounting for mid-domain effects imposed by geometric constraints. To do this, we constructed 1,000 diversity gradients that could be expected under mid-domain effects, and we compared these random richness gradients with empirical data. These analyses were repeated for three groups of bats: Noctilionoidea, Molossidae and Vespertilionidae. Our results suggest that mid-domain effects can be important for diversity gradients in Noctilionoidea and Molossidae, but not Vespertilionidae. In contrast, the importance of environmental gradients is evident for all species groups. However, the relative importance of energy or heterogeneity depends on the way that environmental gradients are assumed to affect richness gradients: if environmental variables directly affect the number of co-existing species in a particular region of the New World, then it is clear that energy is more important than heterogeneity; but, if environmental variables affect richness gradients by modifying the pattern expected by mid-domain effects, then both energy and heterogeneity have similar magnitude of their effects.

Keywords: bats, diversity, environmental gradient, macroecology, mid-domain effect, New World, simulation, species richness.

INTRODUCCIÓN

Entender cuáles son las causas de los gradientes en diversidad a gran escala es uno de los objetivos principales en ecología y biogeografía. El interés en estos procesos tiene sus orígenes en el trabajo de Alexander von Humboldt, hace más de 200 años (Brown y Sax, 2004). Durante estos dos siglos de investigación, un importante número de hipótesis han sido propuestas para explicar los gradientes de diversidad; estos posibles mecanismos incluyen una variedad de procesos ecológicos y evolutivos (Willig *et al.*, 2003). Entre estas hipótesis, una de las ideas que ha recibido mayor atención, y que se ha postulado como una de las explicaciones más probables, es que el gradiente en riqueza de especies es una consecuencia de los gradientes en variables ambientales (Willig *et al.*, 2003; Currie, 2007); así, se presenta la hipótesis que el número de especies que pueden coexistir en distintas regiones es una función de las características bióticas y abióticas de dicha región. La idea que el ambiente controla los gradientes de

diversidad fue propuesta por Humboldt (Brown y Sax, 2004), idea que todavía la aceptan muchos estudios recientes (como Hawkins *et al.*, 2003; Currie *et al.*, 2004; Diniz-Filho *et al.*, 2004; Hurlbert, 2004; Currie, 2007; Kreft y Jetz, 2007; Ruggiero y Hawkins, 2008); sin embargo, existen diversas maneras en las cuales el ambiente puede afectar los patrones de diversidad a grandes escalas. Típicamente, las características ambientales se han dividido en varias alternativas; una división que muchos estudios han utilizado es considerar separadamente las medidas de energía o clima en relación con medidas que representan la heterogeneidad en el hábitat (e.g., Kreft y Jetz, 2007; Rahbek *et al.*, 2007).

Las maneras en que las características energéticas/climáticas o de heterogeneidad podrían afectar a los gradientes de diversidad han sido ampliamente discutidas en la literatura; sin embargo, una revisión de este argumento se encuentra fuera del objetivo del presente estudio, mas los lectores interesados en el tema pueden consultar

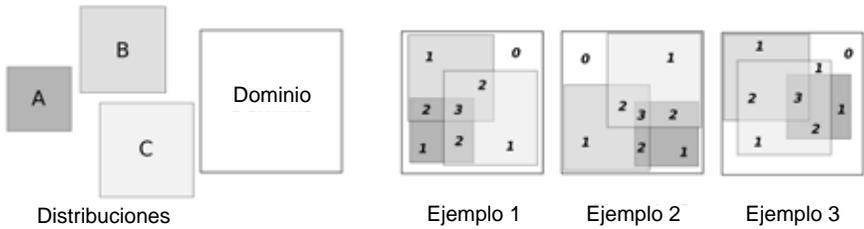


Figura 1. Efectos de mitad de dominio. Dado los tamaños de las distribuciones de especies, en un dominio donde las especies están distribuidas y que las distribuciones de las especies deben estar contenidas completamente en el dominio de distribución; entonces, si las especies están distribuidas al azar en el dominio, estas necesariamente se sobrelaparán completa o parcialmente y formarán un gradiente de riqueza de especies. A, B, C son las distribuciones de especies. En los ejemplos 1, 2 y 3, se pueden ver posibles distribuciones al azar de las especies; los números representan cuantas distribuciones se sobrelapan (riqueza de especies) en distintas regiones del dominio.

los siguientes trabajos (y sus referencias bibliográficas): MacArthur (1972), Rohde (1992), Willig *et al.* (2003), Currie *et al.* (2004), Evans *et al.* (2005), Lomolino *et al.* (2006) y Currie (2007).

A partir de los numerosos estudios que han investigado los efectos de energía/clima y heterogeneidad en la variación en riqueza de especies a grandes escalas, uno de los patrones que parecería emerger es que energía tiende a ser una mejor explicación de los gradientes de diversidad que heterogeneidad. Incluso, cuando heterogeneidad puede explicar proporciones significativas de la variación en riqueza de especies, esta proporción tiende a ser más pequeña que la explicada por energía/clima. Por ejemplo, en una reciente publicación (Field *et al.*, 2009), se encontró que las variables que representan energía y clima tienden a ser las mejores en predecir gradientes de diversidad en comparación con heterogeneidad y con otras hipótesis. Las correlaciones entre gradientes de diversidad y gradientes ambientales (particularmente energía) son tan comunes que se consideran una generalidad (Lomolino *et al.*, 2006), la cual ha sido utilizada como evidencia de la importancia de las características ambientales en generar patrones de diversidad (Hawkins *et al.*, 2003; Field *et al.*, 2009).

Sin embargo, los gradientes de diversidad pueden ser causados por otros mecanismos que no están relacionados con las variables ambientales (Willig *et al.*, 2003). Una de las ideas más recientes y controversiales para explicar estos

gradientes es la hipótesis de limitaciones geométricas o efectos de mitad de dominio (EMD). Este posible mecanismo fue propuesto por primera vez por Colwell y Hurr (1994) y se basa en una idea radicalmente distinta a todas las otras hipótesis. De acuerdo con la hipótesis de EMD, los gradientes en diversidad pueden ser generados simplemente porque las distribuciones de especies están sujetas a ciertas limitaciones geométricas que son inevitables. La figura 1 muestra una explicación gráfica de esta idea.

La hipótesis de EMD se basa en una serie de principios que se describen a continuación:

1. Las distribuciones de las especies se limitan a estar completamente incluidas dentro de un dominio de distribución. Este dominio de distribución es simplemente toda el área que se considera potencialmente ocupable. El dominio puede ser una isla, un mar, un océano, una montaña, un continente o cualquier otro espacio geográfico. Típicamente, se distinguen dos tipos de dominio, un dominio con límites “fuertes” y uno con límites “suaves” (Willig y Lyons, 1998; Colwell y Lees, 2000). Un dominio con límites fuertes es, por ejemplo, todo un continente limitado por los océanos; mientras que un dominio con límites suaves podría ser el área continental ocupada por el clado al cual las especies pertenecen. Este dominio “suave” asume que hay otras barreras importantes que restringen la distribución

de especies dentro del dominio fuerte (por ejemplo cadenas montañosas, competencia con otras especies, tiempo de dispersión, entre otros aspectos). Otro ejemplo de un dominio con límites suaves es una ecorregión, donde las especies endémicas están restringidas a tener su distribución completamente dentro del área que corresponde a dicha zona.

2. Cada especie tiene una distribución de cierto tamaño, la cual en la mayoría de los casos es menor que la totalidad del dominio. En cualquier grupo de especies hay gran variación en el tamaño de la distribución geográfica: algunas especies ocupan áreas pequeñas y otras áreas grandes (Brown *et al.*, 1996). Las causas de esta variación no son bien conocidas (Gaston, 2003), pero conocer estas causas no son necesarias para entender la hipótesis de EMD. Lo único que es necesario es que al menos una proporción de las especies tengan distribuciones más pequeñas que todo el dominio.
3. La distribución de las poblaciones de las especies son agregadas dentro del dominio. Todas las poblaciones de una especie no están dispersas en el dominio; por el contrario, están agregadas, una cerca de la otra, para formar distribuciones relativamente bien definidas (Gaston, 2003). Por ejemplo, si se mapean todas las poblaciones de una especie de murciélago en Sudamérica, la distribución de esta especie estaría claramente concentrada en una zona en particular, en relación con toda el área continental.

Bajo estas circunstancias, ¿Qué pasaría si las especies estuvieran distribuidas completamente al azar dentro del dominio? La figura 1 muestra tres potenciales ejemplos. Lo que se puede observar evidentemente en estos modelos es que las especies tienden a solaparse en ciertas regiones del dominio, solapamientos que a su vez generan un gradiente de riqueza de especies. Este gradiente de riqueza es generado a pesar que la posición de las distribuciones es completamente independiente de cualquier variable ambiental. Si este proceso de colocar las especies al azar dentro del dominio se repitiera

muchas veces y cada vez se estimaría el gradiente de riqueza, entonces un patrón general aparecería: las especies tienden a solaparse más frecuentemente cerca del centro del dominio (Colwell y Lees, 2000); por esto el nombre de este fenómeno es efectos de mitad de dominio.

Debido a que la hipótesis de EMD representa una idea radicalmente distinta para explicar los gradientes de diversidad, no es sorprendente lo controversial que esta hipótesis ha sido entre biogeógrafos y ecólogos (Hawkins y Diniz, 2002; Grytnes, 2003; Colwell *et al.*, 2005; Zapata *et al.*, 2005; McClain *et al.*, 2007; Grytnes *et al.*, 2008). En la literatura existen varios ejemplos de la resistencia a considerar la hipótesis de EMD como un factor importante (Hawkins y Diniz, 2002; Hawkins *et al.*, 2005; Zapata *et al.*, 2005; Currie y Kerr, 2008); sin embargo, los principios en los cuales se basan los EMD son bien conocidos y sus posibles consecuencias se han demostrado en varios estudios teóricos y empíricos (Grytnes, 2003; Colwell *et al.*, 2004; Bellwood *et al.*, 2005; Connolly, 2005; Dunn *et al.*, 2007; Lees y Colwell, 2007; Grytnes *et al.*, 2008; Colwell *et al.*, 2009).

Actualmente, la posibilidad que los EMD afectan los patrones de diversidad es más aceptada, pero también es claro que esta hipótesis no puede explicar toda la variación en riqueza de especies (Currie y Kerr, 2008), ya que las limitaciones geométricas asociadas con los EMD deben interactuar con otros procesos para crear los gradientes de diversidad en la naturaleza. Una de las posibilidades más lógicas es que los EMD interactúan con las características ambientales (Storch *et al.*, 2006; Brehm *et al.*, 2007), por lo cual podrían tender a crear un gradiente de diversidad que entonces es modificado o ajustado por variables ambientales. Esta posibilidad contrasta con la interpretación más común que implica un efecto directo de las variables ambientales en los patrones de diversidad; sin embargo, ambos escenarios son posibles, pero pueden conducir a interpretaciones diferentes de las causas de los gradientes de riqueza de especies.

En este estudio se investigó el potencial de la hipótesis de EMD para explicar los patrones de diversidad en distintos grupos de murciélagos del Nuevo Mundo; además, se comparó la variación explicada por los EMD con la varia-

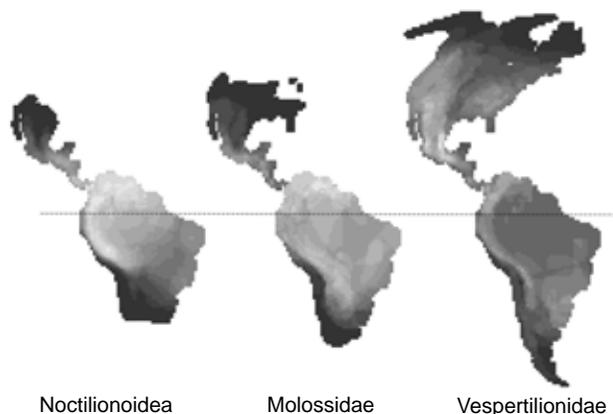


Figura 2. Patrones de riqueza de especies de murciélagos de tres grupos estudiados: superfamilia Noctilionoidea (familias Noctilionidae, Mormoopidae y Phyllostomidae) y familias Molossidae y Vespertilionidae. Los valores de riqueza de especies van de mayor a menor en escala de grises. El color más pálido representa la diversidad más alta. Estos mapas utilizan una proyección Mollweide.

ción explicada por variables ambientales que representan energía y heterogeneidad del hábitat. De mayor interés, sin embargo, fueron los análisis en los cuales se investigó la influencia de las variables ambientales en explicar el desacuerdo entre el gradiente de riqueza real y el gradiente de riqueza de especies esperado por los EMD. Para estos análisis, se estimó la diferencia en riqueza entre el gradiente empírico y el gradiente esperado por los EMD y se estimó qué proporción de estas diferencias pueden ser explicadas por variables ambientales.

METODOLOGÍA

Riqueza de especies

Información sobre la riqueza de especies se obtuvo mediante el solapamiento de las distribuciones de las especies. Este método ha sido ampliamente utilizado en estudios macroecológicos (e.g., Currie, 1991; Stott *et al.*, 1998; Hurlbert y Jetz, 2007). A pesar que hay varios problemas asociados a patrones de riqueza calculados de esta manera (e.g., La Sorte y Hawkins, 2007; McPherson y Jetz, 2007), el método es apropiado para obtener un patrón general de la variación espacial en el número de especies que coexisten a grandes escalas (La Sorte y Hawkins, 2007).

Las distribuciones utilizadas en este estudio están basadas en los mapas creados por Patterson *et al.* (2005). Estos mapas fueron transformados a archivos tipo *grid* en Diva-GIS 5.4. En un mapa del Nuevo Mundo dividido en celdas de 100 por 100 km (proyección Mollweide), el patrón de riqueza de especies fue estimado al contar el número de especies que solapan sus distribuciones en cada celda. Este mapa de riqueza de especies fue depurado al eliminar: 1. celdas que representan islas, 2. celdas que tienen más del 25% de su área sobre agua, 3. celdas que no tienen información sobre variables ambientales (detalles más adelante), y 4. celdas que representan varios valores extremos en variables ambientales.

Este tipo de gradientes en riqueza fue producido de forma separada para tres grupos de murciélagos: la superfamilia Noctilionoidea (familias Noctilionidae, Mormoopidae y Phyllostomidae) (Hooper *et al.*, 2003; van Den Bussche y Hooper, 2004), que para nuestros análisis incluyó 156 especies; la familia Molossidae (Jones *et al.*, 2002), con 32 especies; y la familia Vespertilionidae (Jones *et al.*, 2002), con 77 especies.

Las especies de murciélagos de la superfamilia Noctilionoidea forman un grupo monofilético endémico del Nuevo Mundo; mientras que las familias Molossidae y Vespertilionidae en el Nue-

vo Mundo son polifiléticas (Jones *et al.*, 2002). Estos tres grupos difieren en número de especies, pero también varían significativamente en su historia evolutiva y ecología (Gardner, 2008). Estas diferencias tienen el potencial de generar resultados distintos entre los diferentes grupos (Stevens, 2004), lo cual sugeriría que los resultados son dependientes de la historia natural de las especies consideradas. Los análisis que se describen a continuación fueron repetidos para los gradientes de riqueza generados para cada uno de estos grupos de especies (figura 2).

Variables ambientales

La mayoría de información sobre las variables ambientales utilizadas fue obtenida de *Worldclim* (Hijmans *et al.*, 2005); la única excepción fue la medida de producción primaria neta (PPN), la cual fue obtenida del *Socioeconomic Data and Application Center* (Imhoff *et al.*, 2004). La resolución espacial de los datos ambientales de *Worldclim* fue de 30 arc-segundos (aproximadamente 1 km²); mientras que la resolución de PPN fue de 0,25 grados. Debido a que la resolución de las variables ambientales fue menor que la de las celdas en las que se estimó la riqueza de especies, para cada celda se pudo obtener una medida de las condiciones ambientales típicas (promedio) y de la variación espacial dentro de la celda (desviación estándar). Las variables ambientales fueron escogidas para representar dos procesos distintos: energía y heterogeneidad ambiental. Cada una de estas dos hipótesis ambientales fueron representadas simultáneamente por un conjunto de variables; energía fue representada por los promedios en cada celda de temperatura anual, precipitación anual y PPN anual; por su parte, heterogeneidad ambiental fue representada por las desviaciones estándar de temperatura, precipitación, PPN y elevación.

Simulaciones de efectos de mitad de dominio

El algoritmo utilizado para las simulaciones en este estudio es parecido al empleado por Jetz y Rahbek (2001). En este algoritmo, las distribuciones para cada especie son producidas estocásticamente en un dominio de distribución. Para producir estas simulaciones, se escribió un programa en el lenguaje R (R Development Core Team, 2008) [El código de este programa está

disponible bajo pedido a sus autores]. En nuestro caso, las simulaciones reprodujeron distribuciones de murciélagos que utilizaron como dominio toda el área en el Nuevo Mundo que es ocupada por el grupo de especies considerado. Esto quiere decir que se excluyó del dominio todas las celdas donde la riqueza empírica es igual a cero; por lo tanto, los dominios que se utilizaron tienen límites “suaves” (véase Introducción).

En estas simulaciones, el primer paso fue seleccionar una celda al azar dentro del dominio. Después, una especie fue seleccionada también al azar de entre todas las especies y asignada a esta primera celda. A partir de esta celda, la distribución de la especie se expande estocásticamente. La expansión de la distribución simulada termina cuando esta ha alcanzado el mismo tamaño que la distribución empírica de la especie (tamaño medido en número de celdas ocupadas). Este proceso fue repetido hasta que las distribuciones estocásticas dentro del dominio fueron producidas para todas las especies. Luego, se produjo un mapa de riqueza de especies generado por simulación. Al igual que para el gradiente de riqueza empírica, el gradiente simulado fue estimado al contar el número de especies que sobrelaparon sus distribuciones en cada celda del dominio. Esta simulación fue repetida 1 000 veces, lo cual generó a su vez igual número de mapas de riqueza de especies esperados bajo las condiciones de los EMD, donde la distribución de cada especie fue completamente independiente de (a) las distribuciones de otras especies y (b) de la distribución de variables ambientales en el dominio.

Análisis estadísticos

El primer propósito de este estudio fue entender si las restricciones geométricas que forman la base de los EMD son capaces de explicar una proporción significativa de la variación en riqueza de especies y si esta proporción de variación es igual o menor a la variación que puede ser explicada por características ambientales. Para este propósito, se hicieron regresiones entre cada uno de los mil gradientes de riqueza generados por simulación y el gradiente empírico.

En un primer paso, se investigó si la riqueza simulada puede explicar adecuadamente la variación en riqueza empírica; con este objetivo, se obtuvieron coeficientes de regresión

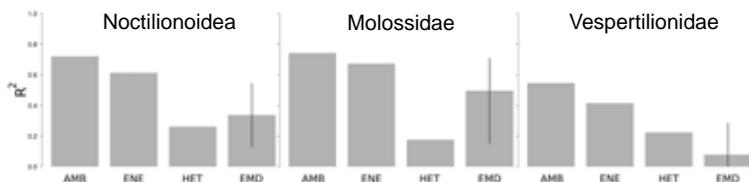


Figura 3. Proporción de variación en riqueza de especies que es explicada por variables ambientales y por efectos de mitad de dominio. AMB: todas las variables ambientales, ENE: energía, HET: heterogeneidad, EMD: efectos de mitad de dominio. Los resultados se presentan por grupo de especies. Para efectos de mitad de dominio, la altura de la barra representa el R^2 promedio de 1 000 simulaciones. Las líneas de error representan el intervalo de confianza del 95% alrededor del promedio.

(intercepto y pendiente) de cada una de las mil regresiones realizadas. Debido a que tanto la riqueza empírica como la riqueza simulada están medidas en las mismas unidades (número de especies), entonces, si la riqueza simulada es una variable que predice adecuadamente la riqueza empírica, se espera que el intercepto de esta relación sea cero y la pendiente sea uno. Esto quiere decir que el valor esperado de riqueza empírica es cero cuando el valor de riqueza simulada es también cero (intercepto = 0), y que el incremento en riqueza empírica es perfectamente proporcional al incremento en riqueza simulada (por ejemplo, 15 especies en riqueza simulada corresponden a 15 especies en riqueza empírica; pendiente = 1). Basados en los mil valores de intercepto y pendiente, se construyeron intervalos de confianza del 95%. Para este intervalo de confianza se utilizaron como límites los cuantiles¹ de 2,5 y 97,5% (Chernick, 2008). Luego, se determinó si los valores esperados de intercepto y pendiente se encuentran dentro de estos intervalos de confianza.

Además, de cada regresión se obtuvo el coeficiente de determinación (R^2) como una medida de la variación en la riqueza de especies que puede ser explicada por los EMD. De estos mil R^2 se obtuvieron el promedio y también se construyó un intervalo de confianza de 95%, para lo cual se utilizaron como límites los cuantiles 2,5 y 97,5% (Chernick, 2008). La proporción de variación explicada por características ambien-

tales fue estimada mediante un valor ajustado de R^2 (Peres-Neto *et al.*, 2006) obtenido de una regresión múltiple del gradiente empírico de riqueza de especies, en relación con las variables ambientales que representan energía o heterogeneidad ambiental.

El segundo propósito del estudio fue entender si las variables ambientales pueden explicar una proporción significativa de las diferencias que existen entre el gradiente de riqueza empírico y el producido por los EMD. Para esto, se midieron las desviaciones del gradiente empírico y el simulado en cada celda, al substrar el valor de riqueza simulado del valor de riqueza observado. Estos valores representan cuántas especies existen en el gradiente observado en exceso o en déficit, comparado con los que podrían esperarse si la única causa para el gradiente fueran las limitaciones geométricas asociadas con los EMD. Este proceso generó también mil gradientes de desviaciones entre riqueza empírica y simulada. Cada uno de estos gradientes fue regresado contra las variables de energía y heterogeneidad. De cada una de estas regresiones múltiples, la proporción de variación en las desviaciones que puede ser explicada por variables ambientales fue medida al emplear R^2 ajustado (Peres-Neto *et al.*, 2006). De los mil valores de R^2 obtenidos, se calculó el promedio y se construyó un intervalo de confianza del 95%. Este intervalo también fue construido al utilizar como límites los cuantiles de 2,5 y 97,5% (Chernick, 2008).

¹ Nota de los editores: Cuantiles son medidas de posición que se determinan mediante un método que selecciona la ubicación de los valores que dividen un conjunto de observaciones en partes iguales.

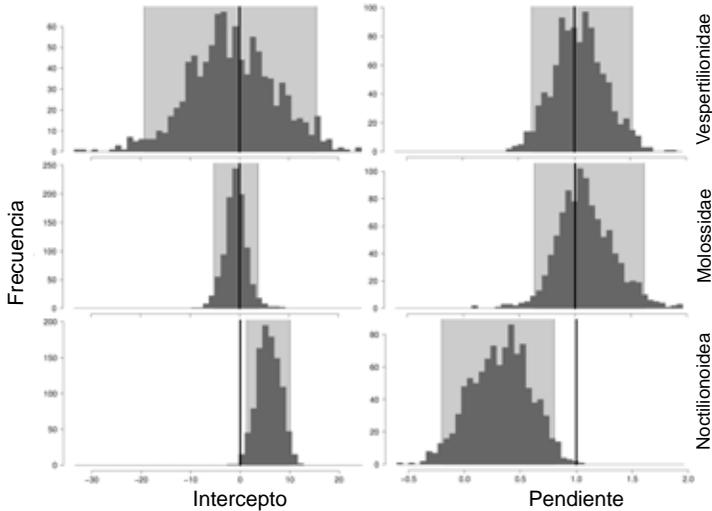


Figura 4. Frecuencias de distribución de los coeficientes de regresión de la relación entre riqueza de especies observada y riqueza de especies simulada. La primera columna presenta los interceptos y la segunda las pendientes. Los resultados se presentan por grupo de especies. En cada panel la frecuencia de distribución se presenta en gris oscuro. El polígono en gris claro representa el intervalo de confianza del 95%. La línea vertical negra representa el valor esperado teóricamente; 0 en el caso del intercepto y 1 en el caso de la pendiente.

Los intervalos de confianza fueron utilizados para estimar si existen diferencias significativas entre categorías; si el intervalo de confianza de una categoría no sobrelapa el valor estimado de otra categoría (R^2 empírico o promedio de valores de R^2), entonces las diferencias se consideran estadísticamente significativas.

RESULTADOS

Riqueza empírica: variables ambientales y efectos de mitad de dominio

Las variables ambientales consideradas aquí fueron capaces de explicar grandes porciones de la variación en riqueza de especies en los tres grupos de especies (figura 3), aunque en Vespertilionidae, la proporción de variación explicada fue menor que en los otros dos grupos. En todos los casos, las variables que representan energía explican más variación que las variables que representan heterogeneidad. Por su lado, la riqueza de especies producida por simulaciones de los EMD también pudo explicar una gran

proporción de variación en Noctilionoidea y Molossidae. En estos dos grupos, la proporción de variación explicada por los EMD es mayor que la explicada por heterogeneidad, pero menor que la explicada por energía; sin embargo, en Noctilionoidea la diferencia entre los EMD y heterogeneidad no es significativa, y en Molossidae la variación explicada por los EMD es solo marginalmente distinta de la explicada tanto por energía como por heterogeneidad.

En el caso de Vespertilionidae, los EMD tienden a explicar una proporción de variación mucho más pequeña que energía e incluso menor en promedio que heterogeneidad; sin embargo, esta diferencia con heterogeneidad no es significativa.

Este contraste, en los resultados entre Noctilionoidea y Molossidae en relación con Vespertilionidae, también es evidente en la distribución de interceptos y pendientes de las regresiones entre riqueza empírica y simulada (figura 4). Es claro que los valores esperados por teoría de 0 para intercepto y 1 para pendiente se encuentran dentro del intervalo de confianza producido

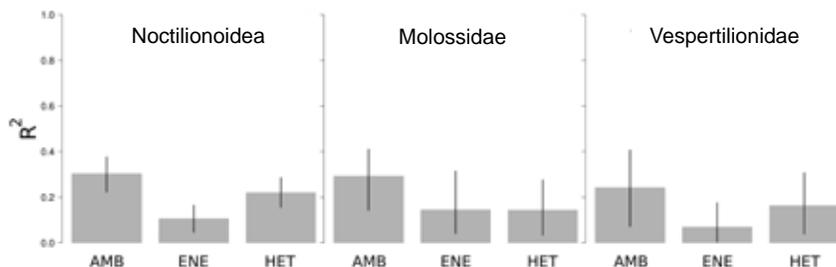


Figura 5. Proporción de variación en las desviaciones (entre riqueza empírica y simulada) que es explicada por variables ambientales. AMB: todas las variables ambientales, ENE: energía, HET: heterogeneidad. Los resultados se presentan por grupo de especies. La altura de las barras representa el R^2 promedio de las 1 000 simulaciones para cada grupo de especies. Las líneas de error representan el intervalo de confianza del 95% alrededor del promedio.

por los EMD para Noctilionoidea y Molossidae (aunque es importante recalcar también la gran variación en intercepto para Noctilionoidea). En contraste, los valores esperados se encuentran fuera del intervalo de confianza en Vespertilionidae tanto para intercepto como para pendiente.

Desviaciones versus variables ambientales

Todas las variables ambientales pudieron explicar proporciones significativas de la variación en las diferencias entre riqueza empírica y simulada, en algunos casos tanto como 40% (figura 5); sin embargo, al contrario del patrón observado para riqueza de especies, heterogeneidad parece tender a explicar más variación en desviaciones de lo cual las variables energéticas pueden explicar. Esta diferencia es aparente tanto para Noctilionoidea como para Vespertilionidae, pero es significativa solo en Noctilionoidea.

DISCUSIÓN

Este estudio es la primera evaluación simultánea de los factores ambientales y geométricos en dos dimensiones que dan forma al patrón de variación en riqueza de especies de murciélagos en el Nuevo Mundo. Este estudio también es el primero en evaluar cómo diferentes características ambientales explican las desviaciones que el gradiente empírico presenta en relación con los gradientes que pueden ser esperados simplemente por los EMD.

Varios estudios previos han descrito fuertes relaciones entre gradientes en riqueza de espe-

cies y variables ambientales en muchos grupos de organismos (Currie, 1991; Ruggiero y Kitzeberger, 2004; Kreft y Jetz, 2007; Araujo *et al.*, 2008), entre ellos los murciélagos (Patten, 2004; Ulrich *et al.*, 2007). El análisis realizado sugiere el mismo patrón: variables ambientales, especialmente energía, podrían explicar grandes proporciones de la variación en riqueza de especies; patrón que es consistente independientemente del grupo taxonómico bajo consideración (figura 3). Sin embargo, las limitaciones geométricas que afectan la distribución de especies también tienen el potencial de crear patrones de diversidad, y, en varios casos, estos patrones pueden parecerse a los gradientes de diversidad observados empíricamente (Bellwood *et al.*, 2005; Brehm *et al.*, 2007; Lees y Colwell, 2007; Grytnes *et al.*, 2008). Los resultados obtenidos también sugieren que los EMD pueden tener un efecto importante en la producción de gradientes de riqueza de especies (figuras 3 y 4).

Sin embargo, los EMD han encontrado resistencia entre ecólogos y biogeógrafos; incluso, varios han sugerido que no existe suficiente evidencia empírica o teórica que la soporte (Hawkins *et al.*, 2005; Currie y Kerr, 2008). Currie y Kerr (2008) en una revisión de la evidencia relacionada con los EMD sugiere que en general, cuando las distribuciones y dominios se consideran en una dimensión, los resultados tienden a favorecer los EMD, pero cuando los análisis incluyen dos dimensiones simultáneamente, los EMD son raramente una buena

explicación para los gradientes de diversidad. Según Currie y Kerr, esto sugiere que probablemente, la evidencia existente de los EMD es un artefacto de la simplificación asumida en estudios de una dimensión.

Un estudio previo (Willig y Lyons, 1998) investigó la influencia de los EMD en murciélagos en el Nuevo Mundo, para lo cual consideró una sola dimensión: la latitud. En este estudio, sus autores sugieren que los EMD podrían explicar entre 67 y 77% de la variación del gradiente latitudinal de la riqueza de especies. Contrario a la conclusión de Currie y Kerr (2008), al considerar nuestro estudio dos dimensiones mantiene la conclusión que los EMD pueden ser un factor importante en determinar los gradientes de riqueza de especies de murciélagos en el Nuevo Mundo. Sin embargo, la fuerza de los EMD varía significativamente entre los distintos grupos taxonómicos que se han considerado: para Noctilionoidea y Molossidae estos efectos son potencialmente importantes, pero para Vespertilionidae es claro que los EMD no son una buena explicación de los patrones de riqueza (figuras 3 y 4).

Parte de la variación en la importancia de los EMD entre los tres grupos de especies podría ser explicado por el tamaño de las distribuciones de especies en relación con el tamaño del dominio (tamaño proporcional). Varios estudios han sugerido que mientras más grande son las distribuciones de especies en relación con el tamaño del dominio que las contiene, más fuerte serán los EMD. Recientemente, Dunn *et al.* (2007) hicieron una evaluación empírica de este principio y encontraron una clara correlación positiva entre el tamaño proporcional de las distribuciones y la capacidad de los EMD de explicar patrones de riqueza. Esto también parece ser cierto en nuestros resultados. Molossidae es el grupo donde los EMD son más importantes, seguido por Noctilionoidea y finalmente Vespertilionidae; por su lado, el promedio del tamaño proporcional de las distribuciones en relación con el dominio sigue el mismo orden: Molossidae: 30%, Noctilionoidea: 26% y Vespertilionidae: 11%.

A nuestro conocimiento, Willig y Lyons (1998) es el único otro estudio que ha investigado la importancia de los EMD en murciélagos a nivel continental (sin embargo otros trabajos han utilizado grupos más inclusivos, como mamíferos). Unos

pocos estudios adicionales han evaluado los EMD en murciélagos, pero consideraron gradientes altitudinales y no continentales. McCain (2007) en una revisión de los efectos de área y los EMD en gradientes altitudinales en mamíferos reportó que de ocho gradientes de murciélagos, seis sugieren un completo desacuerdo entre los gradientes empíricos y los producidos por los EMD, mientras dos sugieren una importancia relativamente grande (aproximadamente 45% de la variación explicada por los EMD). Resultados de este estudio y de otros sugieren que la importancia de los EMD puede ser bastante dependiente del sistema; en algunos casos es un factor fundamental al explicar patrones de riqueza, pero en otros puede ser de mucha menor importancia.

Como hemos mencionado, los gradientes ambientales explican una proporción significativamente grande de la variación en riqueza de especies (figura 3); en particular, hay que recalcar que la proporción de variación explicada por energía tiende a ser mayor que la variación explicada por heterogeneidad o que la variación que puede ser asociada a los EMD. Esto sugeriría que energía es la característica ambiental más importante en explicar gradientes de diversidad. Resultados que son soportados por una variedad de otros estudios que han relacionado medidas de energía ambiental con riqueza de especies a grandes escalas geográficas (Field *et al.*, 2009). Sin embargo, si el gradiente “base” fuese producido por las limitaciones geométricas que afectan a las distribuciones de las especies, y las variables ambientales modifican este gradiente para generar finalmente el gradiente observado, entonces esperaríamos que las variables ambientales expliquen una proporción significativa de las diferencias entre el gradiente empírico y el gradiente esperado por los EMD. En nuestro conocimiento, nadie ha investigado la importancia de los gradientes ambientales de esta manera. De acuerdo con nuestros resultados, gradientes ambientales pueden explicar alrededor de 30% de la variación en las desviaciones del gradiente empírico respecto al esperado por los EMD. Esto sugiere que los EMD no son el único factor que actúa sobre gradientes de diversidad y que las variables ambientales deben ser importantes.

También es necesario reconocer en nuestros resultados que heterogeneidad tiene la tendencia de ser más importante cuando se ha-

bla de variables ambientales que explican las desviaciones entre el gradiente empírico y el esperado por los EMD. Esto contrasta con los análisis en que variables ambientales son utilizadas para predecir directamente el gradiente de riqueza de especies, donde variables de energía presentan la mejor explicación. Esto sugiere que si los EMD dan forma al gradiente básico y las variables ambientales modifican este gradiente, entonces heterogeneidad podría ser la característica ambiental que es más importante para modificar estos gradientes.

Estudios adicionales de este tipo son necesarios para verificar la generalidad de estos resultados. El conocimiento que se tiene sobre los gradientes de diversidad no permite distinguir en qué proporción las variables ambientales afectan directamente el gradiente de especies y en qué proporción el ambiente modifica el patrón esperado por los EMD. Hay que destacar que los resultados obtenidos en nuestra investigación demostraron que la interpretación de ciertas características ambientales son importantes.

También es importante recalcar que una gran proporción de la variación en las diferencias entre el gradiente empírico y el simulado debe ser explicada por otros factores no considerados en nuestro estudio; recientemente ha existido un nuevo interés en considerar procesos históricos (Wiens y Graham, 2005), y se ha encontrado evidencia que estos pueden ser importantes en varios sistemas (Ricklefs *et al.*, 1999; Qian y Ricklefs, 2000; Svenning y Skov, 2005), entre los cuales se incluyen murciélagos del Nuevo Mundo (Stevens, 2006).

Los resultados obtenidos sugieren que los EMD son importantes, pero no es el único factor que afecta al gradiente de riqueza de especies en murciélagos en el Nuevo Mundo; las características ambientales pueden tener un papel fundamental en generar gradientes de diversidad. Estas variables ambientales pueden influenciar la riqueza de especies directamente o pueden modificar el patrón esperado por los EMD, al contribuir significativamente a moldear el gradiente de diversidad empírico. Las conclusiones de nuestros resultados están relacionadas con patrones de variación de riqueza a gran escala, pero la similitud de los patrones latitudinales de diversidad con aquellos que ocurren altitudinal-

mente pueden permitir la aplicación de algunos de estos conceptos a una escala más regional. Sin duda más estudios y nuevas perspectivas son necesarios para entender finalmente las causas de los gradientes de diversidad.

AGRADECIMIENTOS

A Eve S. McCulloch, por los comentarios a versiones previas de este manuscrito. Parte del trabajo presentado fue desarrollado mientras los autores estaban bajo apoyo financiero del Field Museum of Natural History de Chicago.

LITERATURA CITADA

- Araujo, M. B., D. Noguez-Bravo, J. A. F. Diniz-Filho, A. M. Haywood, P. J. Valdes y C. Rahbek. 2008. Quaternary climate changes explain diversity among reptiles and amphibians. *Ecography* 31(1): 8–15.
- Bellwood, D., T. Hughes, S. Connolly y J. Tanner. 2005. Environmental and geometric constraints on Indo-Pacific coral reef biodiversity. *Ecology Letters* 8(6): 643–651.
- Brehm, G., R. K. Colwell y J. Kluge. 2007. The role of environment and mid-domain effect on moth species richness along a tropical elevational gradient. *Global Ecology and Biogeography* 16(2): 205–219.
- Brown, J. H. y D. F. Sax. 2004. Gradients in species diversity: why are there so many species in the Tropics? *En: Foundations of Biogeography* (M. V. Lomolino, J. H. Brown y D. F. Sax, eds.). The University of Chicago Press. Chicago.
- Brown, J. H., G. C. Stevens y D. M. Kaufman. 1996. The geographic range: size, shape, boundaries, and internal structure. *Annual Review of Ecology, Evolution, and Systematics* 27: 597–623.
- Chernick, M. R. 2008. *Bootstrap methods. A guide for practitioners and researchers*. Wiley-Interscience. Nueva York.
- Colwell, R. K. y G. C. Hurtt. 1994. Nonbiological gradients in species richness and a spurious Rapoport effect. *American Naturalist* 144(4): 570–595.
- Colwell, R. K. y D. C. Lees. 2000. The mid-domain effect: geometric constraints on the geography of species richness. *Trends in Ecology and Evolution* 15(2): 70–76.

- Colwell, R. K., C. Rahbek y N. J. Gotelli. 2004. The mid-domain effect and species richness patterns: what have we learned so far? *American Naturalist* 163(3): E1–E23.
- Colwell, R. K., C. Rahbek y N. J. Gotelli. 2005. The mid-domain effect: there's a baby in the bathwater. *American Naturalist* 166(5): E149–E154.
- Colwell, R. K., N. Gotelli, C. Rahbek, G. L. Entsminger, C. Farrell y G. R. Graves. 2009. Peaks, plateaus, canyons, and craters: the complex geometry of simple mid-domain effect models. *Evolutionary Ecology Research* 11(3): 355–370.
- Connolly, S. R. 2005. Process-based models of species distributions and the mid-domain effect. *American Naturalist* 166(1): 1–11.
- Currie, D. J. 1991. Energy and large-scale patterns of animal-species and plant-species richness. *American Naturalist* 137(1): 27–49.
- Currie, D. J. 2007. Regional-to-global patterns of biodiversity, and what they have to say about mechanisms. Pp. 258–282, *en*: *Scaling Biodiversity* (D. Storch, P. A. Marquet y J. H. Brown, eds.). The Cambridge University Press. Cambridge, Reino Unido.
- Currie, D. J., G. G. Mittelbach, H. V. Cornell, R. Field, J. Guégan, B. A. Hawkins, D. M. Kaufman, J. T. Kerr, T. Oberdorff, E. O'Brien y J. R. G. Turner. 2004. Predictions and tests of climate-based hypotheses of broad-scale variation in taxonomic richness. *Ecology Letters* 7(12): 1121–1134.
- Currie, D. J. y J. T. Kerr. 2008. Tests of the mid-domain hypothesis: a review of the evidence. *Ecological Monographs* 78(1): 3–18.
- Diniz-Filho, J. A. F., T. Rangel y B. A. Hawkins. 2004. A test of multiple hypotheses for the species richness gradient of South American owls. *Oecologia* 140(4): 633–638.
- Dunn, R. R., C. M. McCain y N. J. Sanders. 2007. When does diversity fit null model predictions? Scale and range size mediate the mid-domain effect. *Global Ecology and Biogeography* 16(3): 305–312.
- Evans, K. L., P. H. Warren y K. J. Gaston. 2005. Species-energy relationships at the macroecological scale: a review of the mechanisms. *Biological Reviews* 80(1): 1–25.
- Field, R., B. A. Hawkins, H. V. Cornell, D. J. Currie, J. A. F. Diniz-Filho, J. Guégan, D. M. Kaufman, J. T. Kerr, G. G. Mittelbach, T. Oberdorff, E. M. O'Brien y J. R. G. Turner. 2009. Spatial species-richness gradients across scales: a meta-analysis. *Journal of Biogeography* 36(1): 132–147.
- Gardner, A. L. (ed.). 2008 [2007]. *Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats*. The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gaston, K. J. 2003. *The structure and dynamics of geographic ranges*. Oxford University Press. Oxford Series in Ecology and Evolution. Oxford, Reino Unido.
- Grytnes, J. A. 2003. Ecological interpretations of the mid-domain effect. *Ecology Letters* 6(10): 883–888.
- Grytnes, J. A., J. H. Beaman, T. S. Romdal y C. Rahbek. 2008. The mid-domain effect matters: simulation analyses of range-size distribution data from mount Kinabalu, Borneo. *Journal of Biogeography* 35(11): 2138–2147.
- Hawkins, B. A. y J. A. F. Diniz. 2002. The mid-domain effect cannot explain the diversity gradient of Nearctic birds. *Global Ecology and Biogeography* 11(5): 419–426.
- Hawkins, B. A., R. Field, H. V. Cornell, D. J. Currie, J. F. Guégan, D. M. Kaufman, J. T. Kerr, G. G. Mittelbach, T. Oberdorff, E. M. O'Brien, E. E. Porter y J. R. G. Turner. 2003. Energy, water, and broad-scale geographic patterns of species richness. *Ecology* 84(12): 3105–3117.
- Hawkins, B. A., J. A. F. Diniz-Filho y A. E. Weis. 2005. The mid-domain effect and diversity gradients: is there anything to learn? *American Naturalist* 166(5): E140–E143.
- Hijmans, R. J., S. E. Cameron, J. L. Parra, P. G. Jones y A. Jarvis. 2005. Very high resolution interpolated climate surfaces for global land areas. *International Journal of Climatology* 25(15): 1965–1978.
- Hooper, S. R., S. A. Reeder, E. W. Hansen y R. A. van Den Bussche. 2003. Molecular phylogenetics and taxonomic review of Noctilionoid and Vespertilionoid bats (Chiroptera: Yungipterinae). *Journal of Mammalogy* 84(3): 809–821.
- Hurlbert, A. H. 2004. Species-energy relationships and habitat complexity in bird communities. *Ecology Letters* 7(8): 714–720.

- Hurlbert, A. H. y W. Jetz. 2007. Species richness, hotspots, and the scale dependence of range maps in ecology and conservation. *Proceedings of the National Academy of Sciences* 104(33): 13384–13389.
- Imhoff, M. L., L. Bounoua, T. Ricketts, C. Loucks, R. Harriss y W. T. Lawrence. 2004. Global patterns in net primary productivity (NPP). *Socioeconomic Data and Applications Center (SEDAC)*. En línea [http://sedac.ciesin.columbia.edu/gateway/guides/hanpp_npp.html].
- Jetz, W. y C. Rahbek. 2001. Geometric constraints explain much of the species richness pattern in African birds. *Proceedings of the National Academy of Sciences* 98(10): 5661–5666.
- Jones, K. E., A. Purvis, A. MacLarnon, O. R. Bininda-Emonds y N. B. Simmons. 2002. A phylogenetic supertree of the bats (Mammalia: Chiroptera). *Biological Reviews* 77(2): 223–259.
- Stott, P., D. M. Kaufman y M. R. Willig. 1998. Latitudinal patterns of mammalian species richness in the New World: the effects of sampling method and faunal group. *Journal of Biogeography* 25(4): 795–805.
- Kreft, H. y W. Jetz. 2007. Global patterns and determinants of vascular plant diversity. *Proceedings of the National Academy of Sciences* 104(14): 5925–5930.
- La Sorte, F. A. y B. A. Hawkins. 2007. Range maps and species richness patterns: errors of commission and estimates of uncertainty. *Ecography* 30(5): 649–662.
- Lees, D. C. y R. K. Colwell. 2007. A strong Madagascar rainforest MDE and no equatorward increase in species richness: re-analysis of ‘the missing Madagascar mid-domain effect’. *Ecology Letters* 10(9): E4–E8.
- Lomolino, M. V., B. J. Riddoch y J. S. Brown. 2006. *Biogeography*. Sinauer Associates, Inc. Sunderland, Reino Unido.
- MacArthur, R. H. 1972. *Geographical ecology: patterns in the distribution of species*. Princeton University Press. Princeton, NJ.
- McCain, C. M. 2007. Area and mammalian elevational diversity. *Ecology* 88(1): 76–86.
- McClain, C. R., E. P. White y A. H. Hurlbert. 2007. Challenges in the application of geometric constraint models. *Global Ecology and Biogeography* 16(3): 257–264.
- McPherson, J. M. y W. Jetz. 2007. Type and spatial structure of distribution data and the perceived determinants of geographical gradients in ecology: the species richness of African birds. *Global Ecology and Biogeography* 16(5): 657–667.
- Patten, M. A. 2004. Correlates of species richness in North American bat families. *Journal of Biogeography* 31(6): 975–985.
- Patterson, B. D., G. Ceballos, W. Sechrest, M. F. Tognelli, T. Brooks, L. Luna, P. Ortega, I. Salazar y B. E. Young. 2005. Digital distribution maps of the mammals of the Western Hemisphere. Versión 2.0. Nature Serve. En línea [www.natureserve.org/getData/animalData.jsp].
- Peres-Neto, P. R., P. Legendre, S. Dray y D. Borcard. 2006. Variation partitioning of species data matrices: estimation and comparison of fractions. *Ecology* 87(10): 2614–2625.
- Qian, H. y R. E. Ricklefs. 2000. Large-scale processes and the Asian bias in species diversity of temperate plants. *Nature* 407(6801): 180–182.
- R Development Core Team. 2008. *R: a language and environment for statistical computing*. R Foundation for Statistical Computing. Viena. En línea [www.R-project.org].
- Rahbek, C., N. J. Gotelli, R. K. Colwell, G. L. Entsminger, T. Rangel y G. R. Graves. 2007. Predicting continental-scale patterns of bird species richness with spatially explicit models. *Proceedings of the Royal Society (B-Biological Sciences)* 274(1607): 165–174.
- Ricklefs, R. E., R. E. Latham y H. Qian. 1999. Global patterns of tree species richness in moist forests: distinguishing ecological influences and historical contingency. *Oikos* 86(2): 369–373.
- Rohde, K. 1992. Latitudinal gradients in species diversity: the search for the primary cause. *Oikos* 65(3): 514–527.
- Ruggiero, A. y B. A. Hawkins. 2008. Why do mountains support so many species of birds? *Ecography* 31(3): 306–315.
- Ruggiero, A. y T. Kitzberger. 2004. Environmental correlates of mammal species richness in South America: effects of spatial structure, taxonomy and geographic range. *Ecography* 27(4): 401–416.

- Stevens, R. D. 2004. Untangling latitudinal richness gradients at higher taxonomic levels: familial perspectives on the diversity of New World bat communities. *Journal of Biogeography* 31(4): 665–674.
- Stevens, R. D. 2006. Historical processes enhance patterns of diversity along latitudinal gradients. *Proceedings of the Royal Society (B-Biological Sciences)* 273(1599): 2283–2289.
- Storch, D., R. G. Davies, S. Zajicek, C. D. Orme, V. Olson, G. H. Thomas, T. S. Ding, P. C. Rasmussen, R. S. Ridgely, P. M. Bennett, T. M. Blackburn, I. P. Owens y K. J. Gaston. 2006. Energy, range dynamics and global species richness patterns: reconciling mid-domain effects and environmental determinants of avian diversity. *Ecology Letters* 9(12): 1308–1320.
- Svenning, J. C. y F. Skov. 2005. The relative roles of environment and history as controls of tree species composition and richness in Europe. *Journal of Biogeography* 32(6): 1019–1033.
- Ulrich, W., K. Sachanowicz y M. Michalak. 2007. Environmental correlates of species richness of European bats (Mammalia: Chiroptera). *Acta Chiropterologica* 9(2): 347–360.
- Van Den Bussche, R. A. y S. R. Hooper. 2004. Phylogenetic relationships among recent Chiropteran families and the importance of choosing appropriate out-group taxa. *Journal of Mammalogy* 85(2): 321–330.
- Wiens, J. y C. Graham. 2005. Niche conservatism: integrating evolution, ecology, and conservation biology. *Annual Review of Ecology, Evolution, and Systematics* 36: 519–539.
- Willig, M. R. y S. K. Lyons. 1998. An analytical model of latitudinal gradients of species richness with an empirical test for marsupials and bats in the New World. *Oikos* 81(1): 93–98.
- Willig, M. R., D. M. Kaufman y R. D. Stevens. 2003. Latitudinal gradients of biodiversity: pattern, process, scale, and synthesis. *Annual Review of Ecology, Evolution, and Systematics* 34: 273–309.
- Zapata, F. A., K. J. Gaston y S. L. Chown. 2005. The mid-domain effect revisited. *American Naturalist* 166(5): E144–E148.

Recibido: 10 de octubre de 2009

Aceptado: 15 de julio de 2011

MURCIÉLAGOS DE LA PARTE ANDINA DE LA PROVINCIA DE CARCHI, ECUADOR

BATS OF THE ANDEAN AREA OF CARCHI PROVINCE, ECUADOR

Diego G. Tirira^{1,2} y Carlos E. Boada^{1,3}

¹ Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.

² Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.

³ Museo de Zoología, Escuela de Ciencias Biológicas, Pontificia Universidad Católica del Ecuador,
Av. 12 de Octubre 1076 y Roca, Quito, Ecuador.

Correo electrónico de contacto: diego_tirira@yahoo.com

RESUMEN

Se estudió la diversidad de murciélagos presente en la región andina de la provincia de Carchi, norte de Ecuador. Se presenta información de siete localidades comprendidas entre 2 460 y 3 320 m de altitud. Parte de las localidades estudiadas corresponden a bosque de Ceja Andina, una de las formaciones vegetales menos conocidas del país, la cual constituye el área de transición entre bosque templado y páramo. El presente trabajo reporta la presencia de 10 especies de murciélagos correspondientes a ocho géneros y cuatro familias; siete especies fueron registradas de forma directa en estudios de campo efectuados entre 2003 y 2007; mientras que tres especies se incluyen sobre la base de documentos bibliográficos o datos almacenados en colecciones. En total, se documentan registros de 164 ejemplares colectados, los cuales están depositados en dos museos de Ecuador, tres de los Estados Unidos de América y uno de Italia. La fauna de quirópteros que incluye la presente evaluación se compone de la siguiente manera: cinco murciélagos de hoja nasal (Phyllostomidae): *Desmodus rotundus* (subfamilia Desmodontinae), *Anoura peruana* (subfamilia Glossophaginae), *Sturnira bidens*, *S. erythromos* y *S. oporaphilum* (subfamilia Stenodermatinae); un murciélago rostro de fantasma (Mormoopidae): *Mormoops megalophylla*; un murciélago cola de ratón (Molossidae): *Tadarida brasiliensis*; y tres murciélagos vespertinos (Vespertilionidae): *Eptesicus andinus*, *Histiotus montanus* y *Myotis oxyotus*. La especie más abundante en colecciones científicas fue *M. megalophylla*, con 67 individuos (41%) provenientes de tres localidades. También se presenta un análisis de las localidades de colección, determinándose que dos de ellas fueron las más diversas, con siete especies cada una: el Boque Protector Guandera y La Gruta de La Paz. Además, este trabajo analiza y comenta los registros notables.

Palabras claves: Ceja Andina, colecciones, conservación, diversidad, valle interandino.

ABSTRACT

We studied bat diversity in the Andean region of the Carchi Province, northern Ecuador. We present information of seven localities distributed between 2,460 and 3,320 m of altitude. Part of the studied localities belonging to Ceja Andina forest (High Andean forest), one of the vegetational formations least studied in Ecuador and the transition area between temperate forest and paramo. We report 10 species

Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.).

Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y

Asociación Ecuatoriana de Mastozoología.

Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9: 105–122, Quito (2012).

corresponding to eight genera and four families; seven species were recorded directly in field studies carried out in 2003 and 2007; while three species are registered in bibliographical documents or records in scientific collections. For this study, we reviewed 177 bat records, which are held in three Ecuadorian natural history museums, three in the United States and one in Italy. The bat species recorded are divided as follow: five species of New World leaf-nosed bats (Phyllostomidae): *Desmodus rotundus* (subfamily Desmodontinae), *Anoura peruana* (subfamily Glossophaginae), *Sturnira bidens*, *S. erythromos* and *S. oporaphilum* (subfamily Stenodermatinae); one Leaf-chinned Bat (Mormoopidae): *Mormoops megalophylla*; one Free-tailed Bat (Molossidae): *Tadarida brasiliensis*; and three Vesper Bats (Vespertilionidae): *Eptesicus andinus*, *Histiotus montanus* and *Myotis oxyotus*. The most common species in the scientific collections was *M. megalophylla*, with 69 specimens (39%) from four localities. We also present an analysis of the collection localities; we concluded that two localities are the most diverse, with seven species each: Guandera Protected Forest and Gruta de La Paz. This article analyzes and mentions the most notable records.

Keywords: Collections, conservation, diversity, High Andean forest, Inter-Andean valley.

INTRODUCCIÓN

La zona andina de la provincia de Carchi se encuentra dentro de la ecorregión y *hotspot* de Los Andes tropicales (Mittermeier *et al.*, 2004), área que forma parte de los pisos zoogeográficos Templado y Altoandino del norte de Ecuador (Albuja *et al.*, 1980). Parte de la zona de estudio está formada por bosque de Ceja Andina, que corresponde a la zona de transición entre páramo y bosque templado, una formación vegetal poco estudiada en cuanto a su diversidad de murciélagos (Tirira y Boada, 2009).

Para la zona andina de la provincia de Carchi, sobre los 2 000 m de altitud, se ha señalado la posible presencia de 13 especies de murciélagos (según mapas de distribución presentes en Tirira, 2007), lo cual constituye un 8% del total de quirópteros registrados en Ecuador y un 3% del total de mamíferos del país (Tirira, 2011, 2012a).

En cuanto a estudios previos, escasas son las publicaciones que documentan la diversidad de murciélagos en la parte andina de la provincia de Carchi. Los principales aportes que se pueden mencionar son cuatro trabajos: las dos ediciones del libro *Murciélagos del Ecuador* de Albuja (1982, 1999); la evaluación ecológica rápida de cuatro localidades, efectuada por Boada (2008); y el estudio sobre la Diversidad de mamíferos en bosques de Ceja Andina alta del nororiente de la provincia de Carchi, de Tirira y Boada (2009), estudio que básicamente trabajó en el Bosque Protector Guandera y su área cercana.

Otras publicaciones que documentan murciélagos en la provincia de Carchi son: Festa

(1906) reportó un ejemplar de *Tadarida brasiliensis* colectado en Tulcán; Smith (1972) quien realizó una revisión de la familia Mormoopidae, con la descripción de una subespecie de *Mormoops megalophylla* basada en ejemplares ecuatorianos; LaVal (1973) efectuó una revisión de las especies de murciélagos del género *Myotis* correspondientes a la región neotropical, con la descripción del neotipo de *M. oxyotus* basado en ejemplares de la provincia de Carchi; Albuja (1983) documentó los registros de murciélagos en algunas cuevas y grutas del Ecuador, entre las cuales incluye dos especies presentes en el área de estudio: grutas de Rumichaca y La Paz; finalmente, Muchhala *et al.* (2005) describieron una nueva especie de murciélago del género *Anoura*, para la cual utilizaron como material de referencia varios individuos de *A. peruana* (tratados como *A. geoffroyi*) colectados en esta provincia.

De igual manera, son pocos los aportes científicos en otras provincias del país cerca de la zona de estudio. Únicamente se puede mencionar un inventario realizado en el interior de la Reserva Ecológica Cayambe-Coca y su área de amortiguamiento, específicamente en los alrededores de la laguna Loreto, cerca de la población de Papallacta, provincia de Napo, que reportó una colonia de *Anoura peruana* a 3 800 m de altitud (Pozo y Trujillo, 2005). Otros inventarios de mamíferos andinos, cerca de la provincia de Carchi, se realizaron en el valle de Cosanga (Lee *et al.*, 2006) y en las estribaciones del volcán Sumaco (Lee *et al.*, 2008), ambas localidades en provincia de Napo.

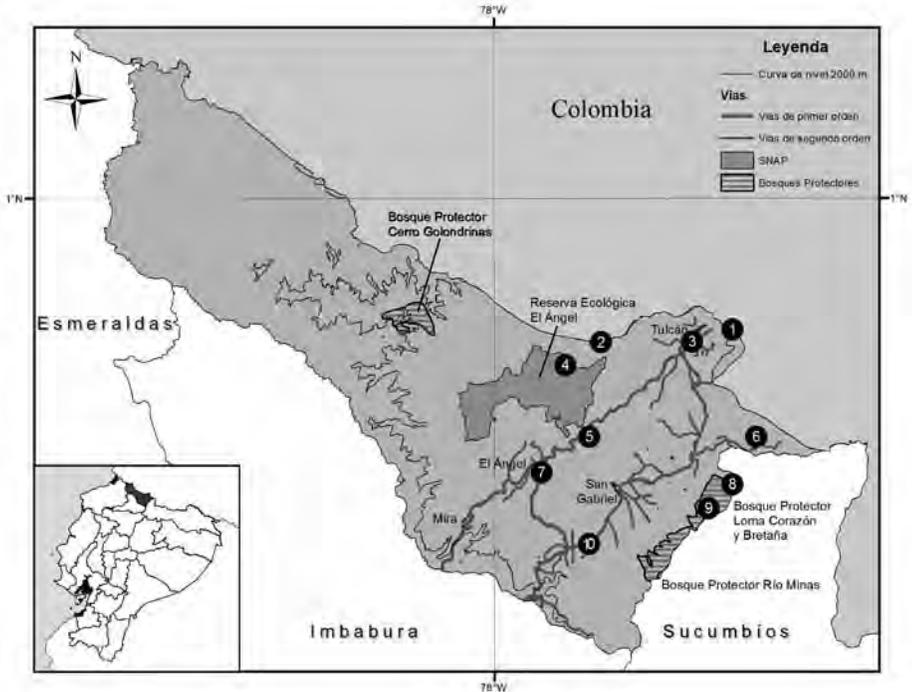


Figura 1. Ubicación de las localidades de estudio, en la parte andina de la provincia de Carchi, Ecuador. Correspondencia de números véase en la tabla 1.

Dentro de los objetivos del presente estudio, el principal fue documentar la diversidad de murciélagos existente en una zona desconocida, como es la parte andina de la provincia de Carchi. También se planteó la necesidad de evaluar la abundancia y preferencia de hábitat de las especies registradas en relación con el estado de conservación del área. Adicionalmente, se comenta sobre los registros notables.

ÁREA DE ESTUDIO

El área de estudio (figura 1) comprende un mosaico de zonas, desde bosques en buen estado de conservación y zonas con mediano grado de alteración, hasta áreas con fuerte intervención humana. La provincia de Carchi se encuentra en el norte de Ecuador, límite con la república de Colombia. Al sur limita con la provincia de Imbabura, al oeste con la provincia de Esmeraldas y al este con la provincia de Sucumbios. El rango altitudinal del estudio, dentro de lo

cual se consideró como zona andina, se estableció entre los 2 000 y 4 768 m.

Según el sistema de clasificación de la vegetación del Ecuador (Sierra, 1999), dentro del área de estudio se identificaron las siguientes formaciones vegetales:

- Bosque siempreverde montano alto, formación que Acosta-Solís (1968) denominó como Bosque de Ceja Andina; y Cañadas-Cruz (1983) clasificó como Bosque húmedo montano y Bosque muy húmedo montano; su rango de precipitación promedio anual varía de 500 a 2 000 mm; se encuentra desde los 2 800 y 3 000 m de altitud hasta los 3 400 m.
- Herbazal lacustre montano, corresponde a la vegetación típica que existe en los alrededores de las lagunas andinas, sobre los 2 100 m de altitud; es una formación vegetal que no fue considerada previamente en otros estudios relacionados, como Acosta-Solís (1968).

- Matorral húmedo montano, corresponde al valle interandino. Esta formación no fue reconocida por Acosta-Solís (1968), mientras que Cañadas-Cruz (1983) la trata dentro del Bosque seco montano bajo y Bosque húmedo montano bajo; la precipitación anual varía de 500 a 2 000 mm y se encuentra entre 2 000 y 3 000 m de altitud.
- Páramo de frailejones, es una formación que aparece entre los 3 400 y 3 700 m de altitud y no ha sido reconocida previamente en los trabajos de Acosta-Solís (1968) ni Cañadas-Cruz (1983); su precipitación promedio anual se considera similar a la indicada en Páramo herbáceo.
- Páramo herbáceo, formación que fue denominada como Microtermia higrófila por Acosta-Solís (1968) y como Bosque pluvial subalpino por Cañadas-Cruz (1983), con precipitaciones de 1 000 a 2 000 mm anuales; se encuentra desde los 3 400 m hasta los 4 200 m de altitud.
- Páramo seco, aparece sobre los 4 200 m de altitud y se extiende hasta el límite de las nieves, que en el caso de la provincia de Carchi corresponde a la cumbre del volcán Chiles (4 768 m). Esta formación fue denominada como Microtermia higrófila por Acosta-Solís (1968) y como Bosque húmedo subalpino por Cañadas-Cruz (1983); tiene precipitaciones de 250 a 500 mm anuales.

METODOLOGÍA

Para conocer la diversidad de murciélagos de la zona andina de la provincia de Carchi se llevaron a cabo diferentes estudios de campo entre 2003 y 2007 (tabla 1, figura 1). El primer estudio se realizó del 9 al 23 de octubre de 2003, con una duración total de 15 días de trabajo efectivo de campo repartidos en dos localidades (Bosque Protector Guandera [BP Guandera] y Loma Guagua [= Jesús del Gran Poder]). En cada lugar se trabajó durante seis días consecutivos (Tirira y Boada, 2009).

Entre el 14 de septiembre y el 14 de noviembre de 2007 se realizó un nuevo estudio de campo en cuatro localidades (tabla 1, figura 1), con una duración de cinco días por localidad y un esfuerzo total de 20 días de trabajo efectivo de campo. De las cuatro localidades estudiadas, solamente en una de ellas (Loma Guagua) se tuvo capturas efectivas de murciélagos (Boada, 2008).

En ambos estudios, la principal técnica para la captura de murciélagos fue el empleo de redes de neblina de 12 m de longitud por 3 m de alto. Las redes estuvieron repartidas a lo largo de transectos de 100 m de longitud, las mismas que estuvieron colocadas en su mayoría sobre lechos de agua, según propone Tirira (1998). Todas las redes fueron colocadas a nivel del piso.

Para el estudio de 2003, se utilizaron seis redes por noche de trabajo. En cada localidad de estudio se establecieron dos transectos de redes, con un tiempo de permanencia de tres noches consecutivas en cada uno y un total de seis noches por localidad. Las redes permanecieron abiertas entre las 18:00 y las 22:00 horas (cuatro horas diarias por red), para un total de 144 horas/red por localidad y un esfuerzo final de 288 horas/red en el estudio.

Por su parte, el estudio efectuado en 2007 contó con 10 redes por noche de trabajo. En cada localidad estudiada se estableció un transecto con un tiempo de permanencia de cinco noches consecutivas en cada uno, que equivale a 20 noches de captura para todo el estudio en las cuatro localidades muestreadas. Cinco redes permanecieron abiertas entre las 18:00 y las 22:00 horas (cuatro horas diarias por red), mientras que las restantes cinco estuvieron abiertas entre las 18:00 y las 06:00 horas de la mañana siguiente (12 horas diarias por red). Esto da un total de 80 horas/red por noche de trabajo, 400 horas/red por cada localidad estudiada y 1 600 horas/red en el estudio.

Adicionalmente, en ambas localidades se realizó la búsqueda de dormideros o refugios en el bosque o entre la vegetación de páramo para complementar la información de las especies.

El material colectado fue identificado con descripciones y claves presentes en Simmons y Voss (1998), Albuja (1999) y Tirira (1999, 2007).

Para complementar la información generada en los estudios de campo, se realizó la búsqueda de datos de colección y registros almacenados en la base de datos *Red Noctilio* (Tirira, 1995–2012), información que provino de referencias bibliográficas y de ejemplares depositados en museos y colecciones científicas alrededor del mundo. Los datos obtenidos de la *Red Noctilio* corresponden a:

1. Visita en 1897 a Tulcán, por E. Festa, investigador del Museo di Zoologia e Anatomia Comparata della Università di Torino, de Italia.

Tabla 1. Localidades mencionadas dentro de la zona andina de la provincia de Carchi (de norte a sur).

Localidad	Zona de vida ^a	Coordenadas, altitud	Fuente
1. Gruta de Rumichaca (puente internacional)	Matorral húmedo montano	00°49'N, 77°40'W; 2 690 m	1, 2, 3
2. Túnel El Garañón (hacienda La Concepción)	Matorral húmedo montano	00°48'N, 77°51'W; 3 100 m	1, 2
3. Tulcán	Matorral húmedo montano	00°48'N, 77°43'W; 2 956 m	4
4. Páramo El Artesón (comuna La Esperanza)	Bosque siempreverde monta- no alto, páramo herbáceo, páramo de frailejones, páramo seco y herbazal lacustre montano	00°46'N, 77°54'W; 3 600 m	5 ^b
5. Lagunas de El Voladero (Reserva Ecológica El Ángel)	Bosque siempreverde monta- no alto, páramo herbáceo, páramo de frailejones y herbazal lacustre montano	00°40'N, 77°52'W; 3 700 m	5 ^b
6. Cordillera de la Virgen Negra	Bosque siempreverde monta- no alto, páramo herbáceo y páramo de frailejones	00°40'N, 77°38'W; 3 300 m	5 ^b
7. Hacienda La Calera, río Tuscuaza	Matorral húmedo montano	00°37'N, 77°56'W; 2 800 m	1, 2
8. Bosque Protector Guandera	Bosque siempreverde monta- no alto	00°36'N, 77°40'W; de 3 235 a 3 405 m	6
9. Loma Guagua [= Jesús del Gran Poder]	Bosque siempreverde monta- no alto	00°34'N, 77°42'W; de 3 040 a 3 120 m	5, 6
10. Gruta de La Paz	Matorral húmedo montano	00°31'N, 77°52'W; 2 470 m	1, 2, 7, 8

Fuentes: 1. Albuja (1982), 2. Albuja (1999), 3. Muchhala *et al.* (2005). 4. Festa (1906). 5. Boada (2008), 6. Tirira y Boada (2009), 7. Smith (1972), 8. La Val (1973).

a. Según Sierra (1999), b. Localidades muestreadas sin captura de murciélagos.

2. Colección de ejemplares efectuada en 1964 en la Gruta de La Paz, por D. C. Carter, R. W. Adams y D. R. Patten, investigadores de Texas A&C University, de los Estados Unidos de América.
 3. Estudio de campo efectuado entre 1978 y 1979 dentro de tres localidades (grutas de La Paz y Rumichaca y hacienda La Calera), por L. Albuja, J. Urgilés y M. Montúfar, investigadores de la Escuela Politécnica Nacional de Quito.
 4. Observaciones en la Gruta de La Paz, en 1996, por C. E. Boada y S. F. Burneo, investigadores de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador, de Quito.
- De esta manera, los museos y colecciones científicas que aportaron con información para este estudio son las siguientes:
- EPN, Museo de Historia Natural Gustavo Orcés, Escuela Politécnica Nacional, Quito, Ecuador.
 KU, Kansas University, Museum of Natural History, Lawrence, Kansas, EE.UU.
 LACM, Natural History Museum of Los Angeles County, Los Ángeles, California, EE.UU.
 MZUT, Musei di Zoologia e Anatomia Comparata della Università di Torino, Turín, Italia.
 QCAZ, Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Quito, Ecuador.

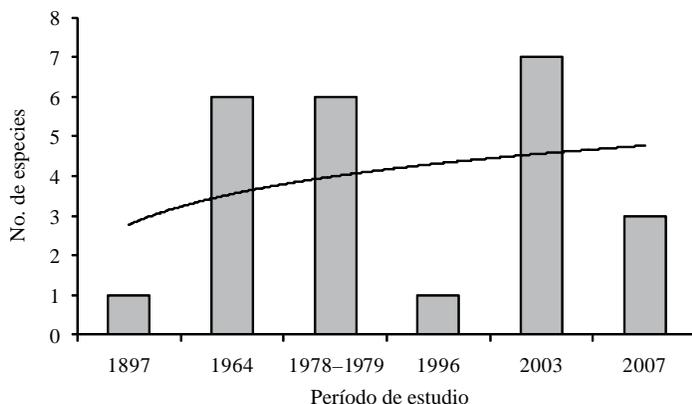


Figura 2. Curva de acumulación de especies de murciélagos y número de especies registradas por período de estudio en la parte andina de la provincia de Carchi.

TCWC, Texas A&C University, Texas Cooperative Wildlife Collection, College Station, Texas, EE.UU.

Los resultados que se presentan en este estudio siguen el siguiente orden: riqueza y diversidad de especies (en relación con el país), información de colecciones científicas (extraída de la base de datos *Red Noctilio*, Tirira, 1995–2012), abundancia relativa (según Tirira, 2007), preferencia de hábitat (según los diferentes hábitats registrados en la parte andina de la provincia de Carchi), dieta y gremios alimenticios (según Kalko *et al.*, 1996) y estado de conservación (basado en las categorías correspondientes que aparecen en UICN, 2008 y Tirira, 2011).

La taxonomía que se ha utilizada en esta publicación sigue a Tirira (2012a).

RESULTADOS

Riqueza y diversidad

De las 13 especies de murciélagos sospechadas para la zona andina de la provincia de Carchi, se tiene evidencia confirmada de la presencia de 10, las cuales corresponden a ocho géneros y cuatro familias; esta diversidad confirmada corresponde al 6% de los murciélagos del Ecuador y al 2,5% del total de especies registradas en el país.

La familia más diversa en este estudio fue Phyllostomidae, con cinco especies (50%), le si-

guió Vespertilionidae, con tres (30%), y Mormoopidae y Molossidae, con una especie para cada familia (10% para cada una; anexo 1).

Los registros de murciélagos comprenden un período de 110 años (entre 1897 y 2007). Se tiene que siete especies fueron conocidas antes de los estudios de 2003 y 2007; estudios en los cuales, también se reportó de forma directa siete especies, tres de ellas no documentadas anteriormente para el área de estudio. En la figura 2 se presenta la curva acumulada de especies según los diferentes períodos en que se llevaron a cabo los registros, la cual indica una curva ascendente.

La presencia de murciélagos ha sido documentada en siete localidades, dos de ellas (BP Guandera y Loma Guagua) fueron estudiadas durante el trabajo de campo de 2003; una localidad durante el estudio de campo de 2007 (nuevamente Loma Guagua); aunque debe indicarse que en este estudio se muestrearon otras tres localidades pero sin la colección de ejemplares (páramo El Artesón, lagunas de El Voladero y cordillera de la Virgen Negra). Adicionalmente, se incluye información de otras cinco localidades documentadas en la *Red Noctilio* (grutas de La Paz y Rumichaca, hacienda La Calera, Tulcán y túnel El Garañón).

Las localidades más diversas fueron el BP Guandera y la Gruta de La Paz, con siete especies cada una, lo cual representa que cada localidad aporta con el 70% del total de especies del estudio

Tabla 2. Especies de murciélagos de la región andina de la provincia de Carchi, según el número de registros totales.

Especie	Registros	Pi
<i>Mormoops megalophylla</i>	69	0,3416
<i>Desmodus rotundus</i>	40	0,1980
<i>Sturnira erythromos</i>	28	0,1386
<i>Anoura peruana</i>	20	0,0990
<i>Tadarida brasiliensis</i>	17	0,0842
<i>Sturnira bidens</i>	9	0,0446
<i>Sturnira oporaphilum</i>	7	0,0347
<i>Myotis oxyotus</i>	5	0,0248
<i>Eptesicus andinus</i>	5	0,0248
<i>Histiotus montanus</i>	2	0,0099
Total	202	1,0000

Tabla 3. Colecciones científicas que poseen murciélagos y otros registros provenientes de la región andina de la provincia de Carchi.

Colección	No. de especies	No. de ejemplares
TCWC	5	84
EPN	5	70
QCAZ	4	7
KU	1	1
LACM	1	1
MZUT	1	1
Subtotal	8	164
Otros registros	8	38
Total	10	202

y en conjunto con el 100% de las especies registradas en la zona andina de la provincia de Carchi.

La fauna de quirópteros registrada en este estudio se compone de la siguiente manera: cinco murciélagos de hoja nasal (Phyllostomidae): *Desmodus rotundus*, *Anoura peruana*, *Sturnira bidens*, *S. erythromos* y *S. oporaphilum*; un murciélago rostro de fantasma (Mormoopidae): *Mormoops megalophylla*; un murciélago cola de ratón (Molossidae): *Tadarida brasiliensis*; y tres murciélagos vespertinos (Vespertilionidae): *Eptesicus andinus*, *Histiotus montanus* y *Myotis oxyotus*.

Las especies registradas en mayor número de localidades fueron *Mormoops megalophylla* y *Sturnira erythromos*, ambas reportadas en cuatro localidades; mientras que ninguna especie fue registrada en tres localidades. En dos localidades fueron identificadas: *Desmodus rotundus*, *Sturnira bidens*, *Tadarida brasiliensis* y *Myotis oxyotus*. Finalmente, las especies que estuvieron presentes en una sola localidad fueron *Sturnira oporaphilum*, *Eptesicus andinus* e *Histiotus montanus* (anexo 1).

Colecciones científicas

Se documentan 164 registros provenientes de seis colecciones científicas, 76 de los cuales corresponden a murciélagos de hoja nasal (Phyllosto-

midae) (46%), 67 a murciélagos rostro de fantasma (Mormoopidae) (41%), 17 a murciélagos de cola libre (Molossidae) (10%), y cuatro son murciélagos vespertinos (Vespertilionidae) (2,4%).

La especie de murciélago más abundante en colecciones científicas procedente de la provincia de Carchi fue *Mormoops megalophylla*, con 67 individuos (41%). Otras especies bien representadas en colecciones fueron *Desmodus rotundus* con 28 registros (17%) y *Sturnira erythromos* con 26 (15%) (tabla 2, figura 3).

En cuanto a las colecciones científicas que poseen ejemplares dentro del área de estudio, se tiene que dos están en Ecuador (EPN y QCAZ), tres en Estados Unidos (KU, LACM y TCWC) y una en Italia (MZUT). El mayor número de ejemplares está depositado en el TCWC, producto de la colección realizada en 1964 por D. C. Carter y colaboradores. Por su parte, las colecciones con la mayor diversidad de especies dentro del área, fueron EPN y TCWC (tabla 3).

Abundancia

La abundancia de murciélagos registrada en la zona andina de la provincia de Carchi es la siguiente: dos especies comunes (20%), una especie frecuente (10%), cinco no comunes (50%) y dos raras (20%) (tabla 4).

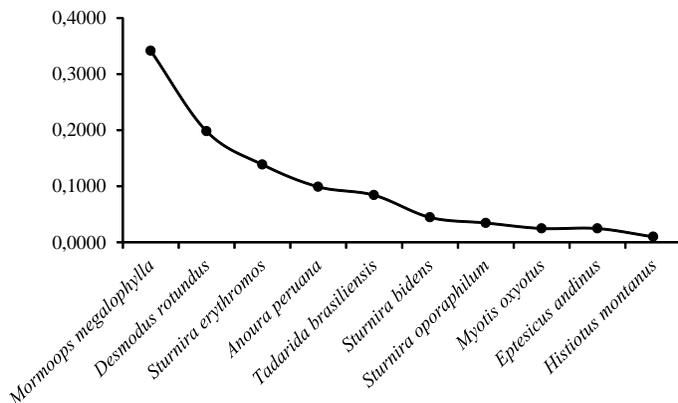


Figura 3. Abundancia relativa (π) de las especies de murciélagos presentes en la zona andina de la provincia de Carchi que están depositadas en colecciones científicas.

Las especies comunes fueron *Desmodus rotundus* y *Mormoops megalophylla*; frecuente fue *Tadarida brasiliensis*. Las especies no comunes registradas fueron: *Anoura peruana*, *Sturnira bidens*, *S. erythromos*, *S. oporaphilum* y *Myotis oxyotus*. Finalmente, las especies raras fueron *Eptesicus andinus* e *Histiotus montanus*.

Aspectos ecológicos

Preferencia de hábitat. La mayoría de especies de murciélagos registradas evidenciaron tres hábitats preferenciales: bosque andino, cuevas y cuerpos de agua. En cada caso se registraron siete especies (70%); el bosque de galería presentó tres especies; mientras que las áreas ganaderas fueron receptoras de una sola especie, el vampiro común (*Desmodus rotundus*). La preferencia de hábitat de las especies de murciélagos identificadas se presenta en la tabla 5.

Dieta y gremio alimenticio. Según los registros obtenidos, se identificaron cuatro tipos de dieta, que son las siguientes: frugívora, hematófaga, insectívora y nectarívora (tabla 6). La mayor preferencia alimenticia correspondió a la dieta insectívora, presente en cinco especies (50%). En esta dieta figuran las familias Mormoopidae, Molossidae y Vespertilionidae.

Seguidamente aparece la dieta frugívora, con tres especies (30%), correspondiente al género *Sturnira*, dentro de la familia Phyllostomidae.

Las dietas hematófaga y nectarívora estuvieron representadas por una especie cada una (10% por dieta) y corresponden a *Desmodus rotundus* y *Anoura peruana*, respectivamente.

Según la dieta, la forma de tomar su alimento y el hábitat que ocupan, las especies de murciélagos registradas fueron clasificadas en cinco gremios alimenticios y son los siguientes:

- Insectívoros aéreos de espacios abiertos, incluye una especie: *Tadarida brasiliensis*.
- Insectívoros aéreos de dosel o de espacios levemente cerrados: es el gremio más numerosos e incluye cuatro especies: *Mormoops megalophylla*, *Eptesicus andinus*, *Histiotus montanus* y *Myotis oxyotus*.
- Hematófagos de sotobosque o de espacios cerrados, incluye una especie: *Desmodus rotundus*.
- Frugívoros recogedores de sotobosque o de espacios cerrados, gremio que incluye tres especies: *Sturnira bidens*, *S. erythromos* y *S. oporaphilum*.
- Nectarívoros recogedores de sotobosque o de espacios cerrados, incluye una especie: *Anoura peruana*.

Estado de conservación

Dentro del área de estudio se identificaron tres especies de murciélagos que se encuentran dentro de alguna lista de mamíferos amenazados o en peligro de extinción (tabla 7), las cuales repre-

Tabla 4. Abundancia de las especies de murciélagos presentes en la zona andina de la provincia de Carchi.

Categoría	No. de especies	Porcentaje
Común	2	20,0
Frecuente	1	10,0
No común	5	50,0
Raro	2	20,0
Total	10	100,0

sentan un 30% del total de especies identificadas; mientras que siete especies (70%) no lo están.

Según el *Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador*, figura *Mormoops megalophylla* como especie Vulnerable; mientras que *Eptesicus andinus* es tratada como una especie con Datos Insuficientes. Según la *Lista Roja* de la UICN, *Sturnira oporaphillum* es tratada como una especie Casi Amenazada.

CATÁLOGO DE ESPECIES

El detalle de los registros para cada especie, con sus respectivos comentarios, es el siguiente:

Familia Phyllostomidae Gray, 1825

Desmodus rotundus (É. Geoffroy, 1810)

Desmodus rotundus murinus J. A. Wagner, 1840
EJEMPLARES. [28], Gruta de La Paz: EPN 78.8.60–62 (1♂, 2♀, una con embrión de 31 mm); col. L. Albuja y J. Urgilés, 1979-8-24; citados en Albuja (1982: 181; 1999: 170). TCWC 12362–12386 (15♂, 10♀); col. D. C. Carter, R. W. Adams y D. R. Patten, 1964-7-4.

OTROS REGISTROS. [1], Hacienda La Calera: 12 ejemplares; citados en Albuja (1982: 182).

COMENTARIOS. Albuja (1982, 1999) comentó que en la Gruta de La Paz “se observó en un corral de cerdos a cuatro vampiros alimentándose de un individuo joven, animal que era pequeño, raquíptico y mostraba heridas y sangre seca en la cabeza y cuello, lo cual hace pensar que los vampiros regresaban en noches sucesivas a alimentarse de la misma víctima”.

Tabla 5. Hábitat utilizado por las especies de murciélagos identificadas dentro de la zona andina de la provincia de Carchi.

Hábitat	No. de especies	Porcentaje
Bosque andino	7	70,0
Bosque de galería	3	30,0
Cuevas	7	70,0
Áreas ganaderas	1	10,0
Cuerpos de agua	7	70,0
Áreas urbanas	1	10,0

Los ejemplares de la hacienda La Calera fueron sometidos a un análisis de rabia debido a que en la zona se habían presentado casos de rabia bovina, resultados que fueron negativos en todos los ejemplares analizados (Albuja, 1982, 1999).

Anoura peruana (Tschudi, 1844)

EJEMPLARES. [16], Gruta de La Paz: TCWC 11897 (♀); col. D. C. Carter, 1964-7-5. Gruta de Rumichaca: EPN 78.9.27(a–p) (8♂, 7♀); col. L. Albuja y J. Urgilés, 1978-8-28; citados en Albuja (1982: 94; 1999: 99) y Muchhala *et al.* (2005: 461).

OTROS REGISTROS. [2], BP Guandera: tres ejemplares (1♂, 2♀); reg. D. G. Tirira y C. E. Boada, 2003-10-10 y 11; citados en Ordoñez (2006: 30) y Tirira y Boada (2009: 10). Túnel El Garañón: una colonia de varios cientos de individuos; reg. S. Batallas, sin fecha; citado en Albuja (1982: 94; 1999: 100).

COMENTARIOS. Anteriormente referido como subespecie o sinónimo menor de *A. geoffroyi*; Mantilla-Meluk y Baker (2010) consideran que la forma *peruana* es una especie válida.

Muchhala *et al.* (2005) utilizaron los ejemplares de la Gruta de Rumichaca (a los cuales se refirieron por nuevos números de colección, como EPN 1616 a 1624) como material de referencia para la descripción del holotipo de *A. fistulata*. Albuja (1982, 1999) mencionó que los ejemplares de la Gruta de Rumichaca comparten el refugio con otras dos especies de murciélagos: *Tadarida brasiliensis* (a los cuales se refirió como *Molossus molossus*) y *Mormoops megalophylla*.

Tabla 6. Tipos de dieta identificados en las especies de murciélagos registradas en la zona andina de la provincia de Carchi.

Dieta	No. de especies	Porcentaje
Insectívora	5	50,0
Frugívora	3	30,0
Hematófaga	1	10,0
Nectarívora	1	10,0

Sturnira bidens Thomas, 1915

EJEMPLARES. [1], Loma Guagua: QCAZ 7072 (♀); col. C. E. Boada, 2007-11-11; citado en Boada (2008: 83).

OTROS REGISTROS. [2], BP Guandera: seis individuos (1♀, 5sd); reg. D. G. Tirira y C. E. Boada, 2003-10-10 a 14; citados en Ordoñez (2006: 30) y Tirira y Boada (2009: 10). Loma Guagua: dos individuos (♂♂); reg. D. G. Tirira y C. E. Boada, 2003-10-18; citados en Tirira y Boada (2009: 11).

Sturnira erythromos (Tschudi, 1844)

EJEMPLARES. [24], Hacienda La Calera: EPN 78.2.2, 78.2.4-6, 78.2.8-11, 78.2.13-14, 78.2.16-19, 78.2.21, 78.2.26-31, 78.2.34 (15♂, 7♀); col. L. Albuja y M. Montúfar, 1978-2-23 a 24; citados en Albuja (1982: 126; 1999: 124). Gruta de La Paz: EPN 78.8.53 (♂); col. L. Albuja y J. Urgilés, 1978-8-24; citado en Albuja (1982: 126; 1999: 124). Loma Guagua: QCAZ 7073 (♀); col. C. E. Boada, 2007-11-12; citada en Boada (2008: 83).

OTROS REGISTROS. [3], BP Guandera: dos ejemplares (♂ y ♀); reg. D. G. Tirira y C. E. Boada, 2003-10-11 y 12; citados en Ordoñez (2006: 30) y Tirira y Boada (2009: 10). Loma Guagua: un ejemplar (♂); reg. D. G. Tirira y C. E. Boada, 2003-10-17; citado en Ordoñez (2006: 30) y Tirira y Boada (2009: 11); un ejemplar (sd); reg. C. E. Boada, 2007-11-12; citado en Boada (2008: 83).

Sturnira oporaphilum (Tschudi, 1844)

EJEMPLARES. [7], Gruta de La Paz: TCWC 12105-12111 (7♂); col. D. R. Patten, 1964-7-4. COMENTARIO: La identificación de los ejemplares no ha sido verificada.

Familia Mormoopidae Saussure, 1860*Mormoops megalophylla* (Peters, 1864)*Mormoops megalophylla carteri* Smith, 1972

EJEMPLARES. [67], Gruta de La Paz: EPN 78.8.50-59 (8♂, 1♀, 1sd); col. L. Albuja y J. Urgilés, 1978-8-24; citados en Albuja (1982: 44; 1999: 55). KU 12005 (♂, donado por el TCWC); col. D. C. Carter, 1964-7-5; citado en Smith (1972: 120). TCWC 11641-11689 [TCWC 11644 = KU 12005] (20♂, 28♀); col. D. C. Carter, R. W. Adams y D. R. Patten, 1964-7-3 a 5; citados en Smith (1972: 120). Gruta de Rumichaca: EPN 78.8.19-23, 78.8.48-49 (7♂); col. L. Albuja y J. Urgilés, 1978-8-24 y 23; citados en Albuja (1982: 44; 1999: 55). Loma Guagua: QCAZ 7074 (♀); col. C. E. Boada, 2007-11-12; citada en Boada (2008: 83).

OTROS REGISTROS. [2], BP Guandera: un ejemplar (sd; figura 4); reg. D. G. Tirira y C. E. Boada, 2003-10-11; citado en Ordoñez (2006: 30) y Tirira y Boada (2009: 10). Loma Guagua: un ejemplar (sd); reg. D. G. Tirira y C. E. Boada, 2003-10-20; citado en Ordoñez (2006: 30) y Tirira y Boada (2009: 11). COMENTARIOS. Smith (1972) describió la subespecie *carteri* con los ejemplares colectados en la Gruta de La Paz (holotipo: TCWC 11643; paratipos: 48 ejemplares, 1 en KU y 47 en TCWC), pero confundió el nombre de la localidad, a la cual se refirió como “Gruta Rumichaca, 2 mi E La Paz, 8700 ft, Carchi Province”, cuando lo correcto es Gruta de la Paz.

Albuja (1982, 1999) menciona que los ejemplares de la Gruta de Rumichaca comparten el refugio con otras dos especies de murciélagos: *Anoura geoffroyi* (actual *A. peruana*) y *Tadarida brasiliensis*, conjuntamente con vencejos y golondrinas. Por su parte, este mismo autor comenta que la Gruta de La Paz alberga varios cientos de *M. megalophylla* en su interior, también junto con vencejos y golondrinas.

Familia Molossidae Gervais, 1856*Tadarida brasiliensis* (I. Geoffroy, 1824)

Tadarida brasiliensis brasiliensis (I. Geoffroy, 1824)

EJEMPLARES. [17], Gruta de La Paz: QCAZ 2201-2204 (3♂, 1♀); col. C. E. Boada y S. F. Burneo, 1996-12-27. Gruta de Rumichaca: EPN 78.8.15-18, 78.8.25-29, 78.8.45-46 (7♂, 5♀, dos con embriones

de 12 mm); col. L. Albuja y J. Urgilés, 1978-8-23; citados en Albuja (1982: 222; 1999: 203). **Tulcán:** MZUT número de colección no indicado (1♀); col. E. Festa, 1897-1; citado en Festa (1906: 4). **COMENTARIO:** Albuja (1982, 1999) menciona que en la Gruta de Rumichaca habitan unos 400 individuos de *T. brasiliensis*; espacio que es compartido con otras dos especies de murciélagos: *Anoura peruana* y *Mormoops megalophylla*, además de golondrinas y vencejos. En las mismas publicaciones indicadas, Albuja menciona en la ficha de *Anoura geoffroyi* (actual *A. peruana*) que estos ejemplares corresponden a la especie *Molossus molossus*, identificación que es corregida en la ficha de *T. brasiliensis*, dentro de las mismas publicaciones.

Familia Vespertilionidae Gray, 1821

Eptesicus andinus J. A. Allen, 1914

OTROS REGISTROS. [1], **BP Guandera:** cinco ejemplares (1♂ [figura 5], 4sd); reg. D. G. Tirira y C. E. Boada, 2003-10-10 y 11; citados en Ordoñez (2006: 30) y Tirira y Boada (2009: 10).

Histiotus montanus (Philippi y Landbeck, 1861)

Histiotus montanus colombiae Thomas, 1916

OTROS REGISTROS. [1], **BP Guandera:** dos ejemplares (1♂ y 1sd); reg. D. G. Tirira y C. E. Boada, 2003-10-11 y 12; citados en Ordoñez (2006: 30) y Tirira y Boada (2009: 10).

Myotis oxyotus (Peters, 1867)

Myotis oxyotus oxyotus (Peters, 1867)

EJEMPLARES. [4], **Gruta de La Paz:** LACM 36878 (♀, donada por el TCWC); col. D. C. Carter, 1964-7-4; citada en LaVal (1973: 41). TCWC 12703-1206 [TCWC 12705 = LACM 36878] (3♀); col. D. C. Carter, 1964-7-4 y 5; citadas en LaVal (1973: 41).

OTROS REGISTROS. [1], **BP Guandera:** un ejemplar (sd); reg. D. G. Tirira y C. E. Boada, 2003-10-10; citado en Ordoñez (2006: 30) y Tirira y Boada (2009: 10).

COMENTARIOS. Debido a que el holotipo descrito por Peters (1867) está perdido y presumiblemente destruido en la segunda guerra mundial, cuando se encontraba depositado en la colección de fauna de Múnich, Alemania, LaVal (1973) propuso como neotipo al ejemplar LACM 36878, cuya localidad es Gruta de La

Tabla 7. Categorías de conservación de las especies de murciélagos registradas en la zona andina de la provincia de Carchi.

Especie	UICN Nacional ¹	UICN Global ²
<i>Desmodus rotundus</i>	LC	LC
<i>Anoura peruana</i> ³	LC	LC
<i>Sturnira bidens</i>	LC	LC
<i>Sturnira erythromos</i>	LC	LC
<i>Sturnira oporaphilum</i>	LC	NT
<i>Mormoops megalophylla</i>	VU	LC
<i>Tadarida brasiliensis</i>	LC	LC
<i>Eptesicus andinus</i>	DD	LC
<i>Histiotus montanus</i>	LC	LC
<i>Myotis oxyotus</i>	LC	LC

Categorías de conservación encontradas: DD = Datos Insuficientes, LC = Preocupación Menor, NT = Casi Amenazado, VU = Vulnerable.

¹ Tirira (2011).

² UICN (2008).

³ Especie evaluada como *Anoura geoffroyi*.

Paz; sin embargo, como ocurrió con *Mormoops megalophylla*, LaVal también confundió el nombre de la localidad de colección, ya que menciona como localidad tipo lo siguiente “Gruta Rumichaca, 2 mi (3,2 km) E La Paz, Carchi”.

DISCUSIÓN

De las 10 especies de murciélagos registradas en la zona andina de la provincia de Carchi, cinco corresponden a la familia Phyllostomidae, abundancia que concuerda con la diversidad habitual en ecosistemas altoandinos del país (Tirira, 2007).

La mayoría de las localidades estudiadas (grutas de La Paz y Rumichaca, hacienda La Calera, Tulcán y túnel El Garañón) se encuentran en zonas alteradas y distantes de bosques nativos o de áreas en buen estado de conservación, lo cual hace pensar que las especies de murciélagos registradas en estas localidades pueden ser indicadoras de ambientes alterados o que su existencia no está condicionada a la presencia de bosques nativos, sino a la disponibilidad de alimento adecuado, como ocurre con la mayoría de especies insectívoras identificadas en estas localidades.



Figura 4. *Mormoops megalophylla* capturado en el Bosque Protector Guandera. Foto de C. E. Boada.

La localidad que presenta mejor estado de conservación, según los resultados obtenidos, fue el BP Guandera, en donde se registraron siete especies de murciélagos, sin que ninguna de ellas aparezca como dominante, lo cual demuestra una alta diversidad y corrobora el principio de ecosistemas primarios, cuyas características son a mayor número de especies, existen menos individuos por especie y muchas de ellas están representadas por solo uno o dos registros (Wilson *et al.*, 1996).

Los resultados obtenidos en el BP Guandera son corroborados por la presencia de mamíferos grandes según Tirira y Boada (2009), entre ellos el puma (*Puma concolor*) y el oso de anteojos (*Tremarctos ornatus*), animales depredadores que evidencian que el ecosistema es saludable, debido a que la presencia de este nivel trófico implica que la cadena alimenticia estaría completa (Krebs, 1986).

Otra característica que es evidente en el BP Guandera y que demuestra su buen estado de conservación es la diversidad ecológica de los murciélagos identificados, pues cuatro de las siete especies encontradas son de hábitos insectívoros, dieta que evidencia la existencia de un bosque poco intervenido (Wilson *et al.*, 1996); además de una especie nectarívora y dos frugívoras.

Loma Guagua, por su parte, es una localidad que ha sufrido la alteración del bosque nativo, lo cual se demuestra en la dominancia casi exclusiva de murciélagos frugívoros, lo cual al contrario de las especies insectívoras, demuestra que el lugar está alterado (Wilson *et al.*, 1996). Este hecho además indica la incidencia del efecto de borde entre los remanentes de bosques naturales y las amplias zonas intervenidas de los alrededores.

Otra localidad diversa fue la gruta de La Paz, también con siete especies, pero presenta una especie menos dentro de la dieta insectívora (tres en total), una especie nectarívora, dos frugívoras y una hematófaga, el vampiro común (*Desmodus rotundus*), el cual es un claro indicador que se trata de un ecosistema alterado (Greenhall *et al.*, 1983).

En la hacienda La Calera también se registró la presencia de la especie hematófaga, hallazgo que sería esperado por las características del lugar, al ser una zona ganadera.

La única especie nectarívora registrada (*Anoura peruana*) fue encontrada en cuatro localidades, pero solo en una de ellas fue capturada cuando forrajeara (BP Guandera), mientras que en las tres localidades restantes los registros corresponden a sus refugios, ya que esta es una especie frecuentemente cavernícola (Albuja, 1999; Tirira, 2007).

En resumen, las localidades estudiadas presentan diferencias entre sí. El BP Guandera evidencia un mejor estado de conservación debido a que se trata de un área protegida, con bosques continuos, entre primarios y secundarios en recuperación, lo cual también se vio reflejado en la diversidad de especies encontrada. Loma Guagua, por su parte, es un bosque fragmentado, con áreas de vegetación secundaria y zonas de cultivo y pastoreo en las cercanías. Mientras que las localidades de las grutas de La Paz y Rumichaca, hacienda La Calera, Tulcán y túnel El Garañón se encuentran en zonas con fuerte intervención humana, por lo cual la presencia de vegetación natural está relegada a pequeños parches en quebradas y a lo largo de los ríos existentes (conocidos como bosques de galería).

Abundancia

En cuanto a la abundancia, se considera que las especies consideradas como comunes (*Desmodus rotundus* y *Mormoops megalophylla*) presentan una abundancia circunstancial y focalizada,

según, en el caso de *Desmodus* de la disponibilidad de fuentes de alimento (como áreas ganaderas), y en el caso de *Mormoops* a la existencia de refugios adecuados (como cuevas).

La distribución y abundancia de *Tadarida brasiliensis* se considera que puede ser subestimada, ya que esta especie se conoce únicamente en dos localidades dentro de la zona de estudio; sin embargo, es un murciélago de amplia distribución en el continente y que vuela con frecuencia a considerable altura, entre seis y 15 m del suelo (Wilkins, 1989), por lo cual es poco probable capturarla con los métodos tradicionales; en tal circunstancia, se considera que su distribución en la zona debe ser más amplia y su abundancia mayor.

La abundancia de las especies consideradas como no comunes (*Anoura peruana*, *Sturnira bidens*, *S. erythromos*, *S. oporaphilum* y *Myotis oxyotus*) y raras (*Eptesicus andinus* e *Histiotus montanus*) puede ser subjetiva e incrementarse luego de futuros estudios, ya que habitualmente, dentro de este rango altitudinal, son especies frecuentes de encontrar, con la probable excepción de *S. oporaphilum*, que sería un registro poco usual para la zona.

Registros notables

La información altitudinal indicada para la mayoría de especies de murciélagos de este estudio se encuentra dentro de los máximos registros documentados en el país, según se explica en la tabla 8.

Se tiene que cuatro especies (*Sturnira bidens*, *Tadarida brasiliensis*, *Eptesicus andinus* y *Myotis oxyotus*) presentan en la provincia de Carchi los mayores registros altitudinales para el Ecuador, y tres de ellas (*S. bidens*, *T. brasiliensis* y *M. oxyotus*), también constituyen los mayores registros dentro de su distribución global (Gardner, 2008; Mantilla-Meluk *et al.*, 2009). Asimismo, para otras dos especies (*Desmodus rotundus* y *Mormoops megalophylla*), los registros del Carchi son los segundos a mayor altitud que se conocen en el país (tabla 8).

Sobre *Desmodus rotundus* se ha comentado que es una especie presente en el piso Altoandino, ya que puede ser encontrada sobre los 3 000 m de altitud (Albuja, 1982, 1999), aunque no se indican ejemplares testigos ni localidades de referencia. Según la búsqueda realizada en la base de datos *Red Noctilio* (Tirira, 1995–2012) y en otras fuentes, no existen registros confirmados sobre los 3 000 m;



Figura 5. *Eptesicus andinus* capturado en el Bosque Protector Guandera. Foto de D. G. Tirira.

por lo cual la máxima altitud reportada para el vampiro común en el país es 2 875 m, correspondiente a varios ejemplares colectados en Tambillo, provincia de Pichincha (Albuja, 1982, 1999).

En cuanto a *Mormoops megalophylla*, debe indicarse que además de las cuatro localidades mencionadas en la provincia de Carchi, este murciélago es conocido de otros tres sitios en la provincia de Pichincha (Tirira, 1995–2012). Los registros en el BP Guandera (3 320 m) y Loma Guagua (3 080 m) son los segundos a mayor altitud para la especie en todo su rango de distribución global (Patton y Gardner, 2008). Sobre este quiróptero, también llama la atención su captura en redes de neblina colocadas a nivel del piso (BP Guandera y Loma Guagua), ya que habitualmente es una especie que vuela rápido y a considerable altura (Rezsutek y Cameron, 1993). Además, de las siete localidades en donde es conocida *Mormoops megalophylla* en el país, tres son cuevas (Boada *et al.*, 2011), ya que se trata de un murciélago cavernícola que forma numerosas colonias (Rezsutek y Cameron, 1993; Tirira, 2007). Por lo tanto, los registros de Carchi constituyen la segunda ocasión que en Ecuador la especie es capturada fuera de sus refugios y en actividad de forrajeo.

Especies esperadas. Al observar la curva acumulada de especies (figura 2) se tiene una curva ascendente, lo cual implica que la diversidad de especies en la zona andina de la provincia de Carchi puede incrementarse luego de futuros estudios; sin embargo, si se analiza el esfuerzo de captura (1 888 horas/red) de los estudios de campo de 2003 y 2007, y se compara con el número de especies registradas en relación con el número total esperado (según mapas de distribución y rangos altitudinales indicados en Tirira, 2007), se podría pensar que el número máximo de especies presentes en la zona de estudio no sería realmente más alto al actualmente reportado. Estos resultados comprobarían que la ausencia de especies esperadas se debe más a aspectos ecológicos y metodológicos que a horas de estudio y esfuerzos de captura en redes de neblina. En tal caso, se podría pensar que el efecto borde y la presencia de áreas intervenidas en la zona de estudio son un factor limitante para el incremento de especies.

Debe indicarse que el presente estudio incluye únicamente la zona andina “interna” de la provincia de Carchi, esto es el valle interandino y el piso Altoandino circundante; mientras que la parte “externa”, que incluye las estribaciones occidentales de Los Andes no ha sido muestreada, por lo cual la presencia de especies no reportadas en estudio podría ser encontrada básicamente en este espacio.

De acuerdo con el análisis de localidades y la búsqueda de especies potencialmente presentes, sea en ambientes o altitudes similares, se comenta lo siguiente:

Especies registradas en zonas cercanas. Existen tres especies de murciélagos que son consideradas como potencialmente presentes en la parte andina de la provincia de Carchi:

Enchisthenes hartii ha sido registrada en Pallacta (3 159 m), provincia de Napo (Arcos *et al.*, 2007), a 90 km sur de la provincia de Carchi, por lo cual su presencia sería esperada en las vertientes externas de la cordillera de Los Andes.

Sturnira bogotensis ha sido registrada en el valle de Cosanga (2 200 m), provincia de Napo (Lee *et al.*, 2006), 100 km al sur de la provincia de Carchi, por lo cual su presencia sería esperada en el valle internandino y en la parte alta de las estribaciones orientales de Los Andes.

Myotis keaysi ha sido registrada en varias localidades y altitudes dentro del piso Templado, en las provincias de Napo y Pichincha (Albuja, 1999; Lee *et al.*, 2006, Lee *et al.*, 2008); por lo cual, se espera su presencia en la provincia de Carchi, principalmente en las estribaciones externas de Los Andes.

Especies de amplia distribución registradas en otras zonas andinas del país. Hay dos especies de murciélagos de la familia Molossidae que han sido registradas en valles interandinos, dentro del piso Templado; a pesar que son registros distantes de la zona de estudio, su presencia sería esperada debido a la amplia distribución global que presentan; sin embargo, para capturarlas se requiere de la búsqueda de sus dormideros o al uso de técnicas como la detección de ultrasonidos o el trabajo sobre el dosel forestal (a más de 20 m de altura con respecto al suelo). Estas especies son:

Eumops perotis, ha sido registrada en la ciudad de Cuenca (2 543 m), provincia de Azuay (Tirira, 2007, 2012b) y *Nyctinomops macrotis*, capturado en la ciudad de Loja (2 200 m), provincia de Loja (Tirira, 2012b), ambas localidades en la serranía sur del país.

Especies registradas en las estribaciones externas de Los Andes. Existe otro grupo de murciélagos que tiene amplia distribución en el país y a menudo es frecuente de encontrar, por lo cual su presencia sería esperada en las estribaciones externas de Los Andes de la provincia de Carchi.

A este grupo pertenecen cuatro especies de murciélagos filostómidos: *Micronycteris megalotis* (cuya máxima altitud registrada es 2 950 m; Castro y Román, 2000), *Carollia brevicauda* (registrado a 2 300 m; Tirira, 2007), *Platyrrhinus cf. albericoi* (a 2 900 m; Albuja, 1982) y *P. dorsalis* (a 2 875 m; Albuja, 1982).

Conservación

En cuanto al estado de conservación de la zona de estudio, como ya se explicó al inicio de la discusión, en términos generales se puede afirmar que la zona enfrenta graves problemas, especialmente en los bosques remanentes de Loma Guagua, donde la principal amenaza es la deforestación. Además existen otros factores que alteran el equilibrio natural de la zona, como es la presencia de ganado vacuno en los alrededores, lo cual incen-

Tabla 8. Máximos registros altitudinales para las especies de murciélagos reportadas en la zona andina de la provincia de Carchi.

Especie	Localidad de máxima altitud en el Ecuador	Máxima altitud en el Ecuador	Altitud en este estudio	Diferencia
<i>Desmodus rotundus</i>	Tambillo, Pichincha ¹	2 875 m	2 800 m ^b	-75 m
<i>Anoura peruana</i>	Laguna de Loreto, Napo ²	3 800 m	3 320 m	-480 m
<i>Sturnira bidens</i>	BP Guandera, Carchi ³	3 320 m	3 320 m ^a	0 m
<i>Sturnira erythromos</i>	Yanacocha, Pichincha ⁴	3 520 m	3 320 m	-200 m
<i>Sturnira oporaphilum</i>	El Triunfo, Tungurahua ⁵	2 950 m	2 470 m	-480 m
<i>Mormoops megalophylla</i>	Río Cóndor Huanchana, Pichincha ⁶	3 550 m	3 320 m ^b	-230 m
<i>Tadarida brasiliensis</i>	Tulcán, Carchi ⁷	2 956 m	2 956 m ^a	0 m
<i>Eptesicus andinus</i>	BP Guandera, Carchi ³	3 320 m	3 320 m ^a	0 m
<i>Histiotus montanus</i>	Lincohuayco, Pichincha ²	4 200 m	3 320 m	-880 m
<i>Myotis oxyotus</i>	BP Guandera, Carchi ³	3 320 m	3 320 m ^a	0 m

Referencias: ¹Albuja (1999). ²Pozo y Trujillo (2005). ³Tirira y Boada (2009). ⁴Museo QCAZ. ⁵Castro y Román (2000), ⁶Patton y Gardner (2008). ⁷Festa (1906).

^a Mayor registro altitudinal para la especie en el Ecuador.

^b Segundo mayor registro altitudinal para la especie en el Ecuador.

tivaría el aumento en la distribución y presencia de *Desmodus rotundus*, con los consiguientes problemas sociales que esta presencia involucra.

En lo referente a la conservación de las especies de murciélagos identificadas en la zona de estudio, se tienen los siguientes comentarios:

En primer lugar, existe un importante grupo de especies de amplia distribución en el país, frecuentes de encontrar, resistentes a la presencia humana y fácilmente adaptables a ambientes alterados; dentro de este grupo se encuentran (según Tirira, 2007): *Desmodus rotundus*, *Anoura peruana*, *Sturnira bidens*, *S. erythromos*, *S. oporaphilum*, *Tadarida brasiliensis* y *Myotis oxyotus*. Estas siete especies, en mayor o menor medida, todas han sido registradas en zonas de influencia humana e incluso en áreas urbanas (Tirira, 1995–2012).

Un segundo grupo constituyen las especies de amplia distribución que preferentemente están restringidas a ambientes prístinos o poco alterados y poseen una dieta específica para la zona donde viven, como ocurre con *Eptesicus andinus* y *Histiotus montanus*.

Finalmente, en un tercer grupo se encuentran el murciélago rostro de fantasma (*Mormoops*

megalophylla), especie de amplia distribución en el continente y principalmente encontrada en cavernas con poblaciones numerosas; sin embargo, como ya lo mencionó Boada y Tirira (2001) y Boada *et al.* (2011), es una especie potencialmente susceptible a amenazas debido a que es conocida únicamente de siete localidades (tres de ellas son cuevas), lo cual la convierte en una especie particularmente sensible a epidemias que pudieran diezmar sus poblaciones, motivo por el cual fue incluida como Casi Amenazada en la primera edición del *Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador* (Tirira, 2001) y como Vulnerable en la segunda edición del mismo libro (Tirira, 2011).

AGRADECIMIENTOS

A las personas que colaboraron durante el trabajo de campo, en especial a Luis González, Horacio Narváez-Mena y María Fernanda Encalada; a los guías y voluntarios del BP Guandera y a los habitantes de la zona de Loma Guagua por su ayuda. A Santiago F. Burneo (QCAZ) por permitirnos utilizar información de su respectiva colección y por el mapa.

LITERATURA CITADA

- Acosta-Solís, M. 1968. Divisiones fitogeográficas y formaciones geobotánicas del Ecuador. Casa de la Cultura Ecuatoriana. Quito.
- Albuja, L. 1982. Murciélagos del Ecuador. 1a edición. Departamento de Ciencias Biológicas, Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Albuja, L. 1983. Murciélagos de algunas cuevas y grutas del Ecuador. Boletín de Informaciones Científicas Nacionales 17(114): 53–60.
- Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.
- Albuja, L., M. Ibarra, J. Urgilés y R. Barriga. 1980. Estudio preliminar de los vertebrados ecuatorianos. Editorial Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Arcos, R., L. Albuja y P. A. Moreno C. 2007. Nuevos registros y ampliación del rango de distribución de algunos mamíferos del Ecuador. Revista Politécnica (Serie Biología 7) 27(4): 126–132.
- Boada, C. E. 2008. Composición y diversidad de la mastofauna en cuatro localidades de la provincia del Carchi dentro del área de intervención del proyecto GISRENA. Pp. 71–91, *en*: Composición y diversidad de la flora y la fauna en cuatro localidades de la provincia del Carchi: un reporte de las evaluaciones ecológicas rápidas (C. E. Boada y J. Campaña, eds.). EcoCiencia y Gobierno Provincial del Carchi. Quito y Tulcán.
- Boada, C. E. y D. G. Tirira. 2001. Murciélago rostro de fantasma (*Mormoops megalophylla*). P. 140, *en*: Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador (D. G. Tirira, ed.). 1a edición. SIMBIOE, EcoCiencia, Ministerio del Ambiente y UICN. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 4. Quito.
- Boada, C. E., J. P. Carrera y D. G. Tirira. 2011. Murciélago rostro de fantasma (*Mormoops megalophylla*). Pp. 204–205, *en*: Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. 2a edición (D. G. Tirira, ed.). Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Cañadas-Cruz, L. 1983. El mapa bioclimático y ecológico del Ecuador. Programa Nacional de Regionalización Agraria y Ministerio de Agricultura y Ganadería. Quito.
- Castro, I. y H. Román. 2000. Evaluación ecológica rápida de la mastofauna en el Parque Nacional Llanganates. Pp. 129–147, *en*: Biodiversidad en el Parque Nacional Llanganates: un reporte de las evaluaciones ecológicas y socioeconómicas rápidas (M. Á. Vázquez, M. Larrea y L. Suárez, eds.). EcoCiencia, Ministerio del Ambiente, Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales, Herbario Nacional del Ecuador e Instituto Internacional de Reconstrucción Rural. Quito.
- Festa, E. 1906. Viaggio del Dr. Enrico Festa nel Darien, nell'Ecuador e regioni vicine. Bollettino del Musei di Zoologia ed Anatomia Comparada della Reale Università di Torino 21(524): 1–8.
- Gardner, A. L. (ed.). 2008 [2007]. Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats. The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Greenhall, A. M., G. Joermann, U. Schmidt y M. R. Seidel. 1983. *Desmodus rotundus*. Mammalian Species 202: 1–6.
- Kalko, E. K. V., C. O. Handley, Jr. y D. Handley. 1996. Organization, diversity and long-term dynamics of a Neotropical bat community. Pp. 503–553, *en*: Long-term studies of vertebrate communities (M. L. Cody y J. A. Smallwood, eds.). Academic Press. San Diego.
- Krebs, C. J. 1986. Ecología. Ediciones Pirámide S. A. Madrid.
- LaVal, R. K. 1973. A revision of the Neotropical bats of the genus *Myotis*. Science Bulletin of the Natural History Museum of Los Angeles County 15: 1–54.
- Lee, T. E., Jr., D. F. Alvarado-Serrano, R. N. Platt y G. G. Goodwiler. 2006. Report on a mammal survey of the Cosanga River Drainage, Ecuador. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 260: 1–10.
- Lee, T. E., Jr., S. F. Burneo, M. R. Marchán-Rivadeneira, S. A. Roussos y R. S. Vizcarrá-Vásconez. 2008. The Mammals of the Temperate Forest of Volcán Sumaco, Ecuador. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 276: 1–10.
- Mantilla-Meluk, H. y R. J. Baker. 2010. New species of *Anoura* (Chiroptera: Phyllostomidae) from Colombia, with systematic remarks and notes on the distribution of the *A. geoffroyi*

- complex. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 292: 1–19.
- Montilla-Meluk, H., A. M. Jiménez-Ortega y R. J. Baker. 2009. Phyllostomid bats of Colombia: annotated checklist, distribution, and biogeography. Special Publications of the Museum of Texas Tech University 56: 1–37.
- Mittermeier, R. A., P. Robles-Gil, M. Hoffmann, J. Pilgrim, T. Brooks, C. Goettsch-Mittermeier, J. Lamoreux y G. A. da Fonseca. 2004. Hotspots, biodiversidad amenazada II. CEMEX, Conservation International, Sierra Madre y University of Virginia. México, DF.
- Muchhala, N., P. Mena-V. y L. Albuja. 2005. A new species of *Anoura* (Chiroptera: Phyllostomidae) from the Ecuadorian Andes. *Journal of Mammalogy* 86(3): 457–461.
- Ordoñez, L. 2006. Diagnóstico biofísico de la ceja andina oriental del Carchi. Pp. 15–41, *en*: Aprendizaje participativo en el bosque de Ceja Andina, Carchi, Ecuador (X. Izurieta y M. V. Arbeláez, eds.). Corporación ECOPAR e International Development Research Centre. Quito.
- Patton, J. L. y A. L. Gardner. 2008 [2007]. Family Mormoopidae Saussure, 1860. Pp. 376–384, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Peters, W. 1867. Hr. W. Peters machte eine mittheilung über neue ungenügend flederthiere und nager. *Monatsberichte der Königlich Preussischen Akademie der Wissenschaften zu Berlin* 1867: 392–441.
- Pozzo R., W. E. y F. Trujillo G. 2005. Lista anotada de la fauna de la laguna Loreto, Reserva Ecológica Cayambe-Coca, Ecuador. *Boletín Técnico* 5, Serie Zoológica 1: 29–43.
- Rezsutek, M. y G. N. Cameron. 1993. *Mormoops megalophylla*. *Mammalian Species* 448: 1–5.
- Sierra, R. (ed.). 1999. Propuesta preliminar de un sistema de clasificación de vegetación para el Ecuador continental. Proyecto INEFAN-GEF/BIRF y EcoCiencia. Quito.
- Simmons, N. B. y R. S. Voss. 1998. The mammals of Paracou, French Guiana: a Neotropical lowland rainforest fauna. Part 1. Bats. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 237: 1–219.
- Smith, J. D. 1972. Systematics of the Chiropteran Family Mormoopidae. The University of Kansas, Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History 56: 1–132.
- Tirira, D. G. 1995–2012. *Red Noctilio*. Base de información no publicada sobre los mamíferos del Ecuador. Grupo Murciélago Blanco. Quito.
- Tirira, D. G. 1998. Técnicas de campo para el estudio de mamíferos silvestres. Pp. 93–125, *en*: Biología, sistemática y conservación de los mamíferos del Ecuador (D. G. Tirira, ed.). 1a edición. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 1. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 1999. Mamíferos del Ecuador. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y SIMBIOE. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 2. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 2001. Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. 1a edición. SIMBIOE, EcoCiencia, Ministerio del Ambiente y UICN. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 4. Quito.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 2011. Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. 2a edición. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Tirira, D. G. 2012a. Murciélagos del Ecuador: una referencia geográfica, taxonómica y bibliográfica. Pp. 235–326, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. 2012b. Comentarios sobre registros notables de murciélagos cola de ratón (Chiroptera, Molossidae) para el Ecuador. Pp. 217–234, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira

- y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. y C. E. Boada. 2009. Diversidad de mamíferos en bosques de Ceja Andina alta del nororiente de la provincia de Carchi, Ecuador. Boletín Técnico 8, Serie Zoológica 4–5: 1–25.
- UICN. 2008. 2008 IUCN Red List of Threatened Species. Unión Internacional para la Conservación de la Naturaleza. Versión 2011.2. En línea [www.redlist.org].
- Wilkins, K. T. 1989. *Tadarida brasiliensis*. Mammalian Species 331: 1–10.
- Wilson, D. E., C. F. Ascorra y S. Solari. 1996. Bats as indicators of habitat disturbance. Pp. 613–625, en: *Manu, the biodiversity of southeastern Peru* (D. E. Wilson y A. Sandoval, eds.). Smithsonian Institution, National Museum of Natural History y Editorial Horizonte. Washington, DC y Lima.

Anexo 1
Localidades de registro de las especies de murciélagos encontradas en la zona andina de la provincia de Carchi

Especie	BP Guandera	Gruta de La Paz	Gruta de Rumichaca	Hacienda La Calera	Loma Guagua	Túnel El Garañón	Tulcán
Phyllostomidae							
<i>Desmodus rotundus</i>	-	x	-	x	-	-	-
<i>Anoura peruana</i>	x	x	x	-	-	x	-
<i>Sturnira bidens</i>	x	-	-	-	x	-	-
<i>Sturnira erythromos</i>	x	x	-	x	x	-	-
<i>Sturnira oporaphilum</i>	-	x	-	-	-	-	-
Mormoopidae							
<i>Mormoops megalophylla</i>	x	x	x	-	x	-	-
Molossidae							
<i>Tadarida brasiliensis</i>	-	x	x	-	-	-	x
Vespertilionidae							
<i>Eptesicus andinus</i>	x	-	-	-	-	-	-
<i>Histiotus montanus</i>	x	-	-	-	-	-	-
<i>Myotis oxyotus</i>	x	x	-	-	-	-	-
Total especies	7	7	3	2	3	1	1

Recibido: 25 de septiembre de 2009

Aceptado: 4 de agosto de 2011

LA FAMILIA EMBALLONURIDAE EN EL ECUADOR: UN CATÁLOGO DE REGISTROS Y COLECCIONES

THE EMBALLONURIDAE FAMILY IN ECUADOR: A GEOGRAPHICAL AND COLLECTION RECORDS CATALOGUE

Diego G. Tirira^{1,2} y Gabriela Arévalo³

¹ Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.

² Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.

³ Escuela de Biología, Universidad Central del Ecuador, Quito, Ecuador.

Correo electrónico de contacto: diego_tirira@yahoo.com

RESUMEN

Se presenta un análisis de la presencia de la familia Emballonuridae en Ecuador. Se comenta sobre la distribución de los siete géneros y 12 especies que actualmente forman parte de la fauna del país. El análisis incluyó una muestra total de 576 registros, de los cuales, 532 correspondieron a ejemplares depositados en 25 museos y colecciones científicas de nueve países. Los registros provienen de 165 localidades de 15 provincias; la región Amazónica aportó con el mayor número de localidades (64%) y registros (65%); las provincias de la región Costa aportaron el 30% de los registros, mientras que las provincias de la región Sierra con menos de un 3%. El rango altitudinal que registra la familia Emballonuridae en Ecuador va de 2 a 1 715 m; de los cuales, al ser una familia mayormente presente en climas tropicales, tan solo el 9% de los registros superaron los 1 000 m de altitud y apenas dos registros (0,3%) y dos localidades (1,2%) se encontraron a una altitud superior a los 1 500 m. El registro de mayor altitud fue para *Centronycteris centralis*, a 1 715 m, el cual constituye el mayor reporte altitudinal para la familia dentro de su distribución mundial. La especie de la cual se tiene mayor información en número de registros y localidades fue *Saccopteryx bilineata*; mientras que la especie menos registrada en el país es *Diclidurus scutatus*, con apenas un individuo colectado en la provincia de Orellana. Este trabajo también comenta sobre la historia de los registros y la antigüedad de los mismos.

Palabras claves: colecciones científicas, distribución, diversidad, historia científica, publicaciones.

ABSTRACT

We present an analysis of the family Emballonuridae in Ecuador. We comment on the distribution of the seven genera and 12 species that currently comprise the fauna of this country. Analyses were based on a sample of 576 records, 532 of which correspond to specimens deposited in 25 museums and scientific collections from nine countries. Records correspond to 165 localities from 15 provinces, with the Amazon Region contributing the highest number of localities (64%) and records (65%); the provinces of the Coast Region accounted for 30% of the records, while the provinces of the Sierra Region contributed less than 3% of the records. The altitudinal range recorded for Emballonuridae in

Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.).

Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y

Asociación Ecuatoriana de Mastozoología.

Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9: 123–170, Quito (2012).

Ecuador extends from 2 to 1,715 m; being a family mostly predominant in tropical climates, only 9% of the records were above 1,000 m elevation and only two records (0.3%) and two localities (1.2%) were above 1,500 m. *Centronycteris centralis* had the highest altitude record at 1,715 m, which constitutes the highest altitude record for the family throughout its entire World distribution. The species with the greatest number of records and localities was *Saccopteryx bilineata*; while the species with fewest records for the country was *Diclidurus scutatus*, with only one specimen recorded in the Orellana Province. This work also comments on the history and antiquity of records.

Keywords: distribution, diversity, historical records, publications, scientific collections.

INTRODUCCIÓN

La familia Emballonuridae, conocida también como murciélagos de cola envainada, tiene distribución pantropical. Se la encuentra presente en África (incluye Madagascar), entre la península Arábiga y el subcontinente indio, en el sudeste asiático, la región australiana y en América tropical (Hood y Gardner, 2008).

Son murciélagos de tamaño variable, desde pequeños a relativamente grandes. Las principales características que identifican a la familia son: la cola es corta y delgada, no alcanza el borde posterior de la membrana caudal y la mitad sobresale por encima de esta, mientras que la otra mitad se encierra dentro de la membrana desde su base; el calcáneo es relativamente largo; el rostro y los labios son lisos, a menudo el labio superior es más protuberante que el inferior; no presentan hoja nasal y las orejas son largas y puntiagudas (Tirira, 2007).

La fórmula dental para todas las especies de embalonúridos presentes en América es: I 1/3, C 1/1, P 2/2, M 3/3, en total 32 dientes (Hood y Gardner, 2008). Los molares tienen un patrón en forma de W con bordes cortantes (Albuja, 1999; Tirira, 2007). Algunos géneros poseen sacos glandulares en el proptagio o en la membrana caudal, los cuales son más evidentes y desarrollados en machos, mientras que en las hembras son reducidos; estos sacos secretan sustancias de fuerte olor que se cree son utilizadas para atraer al sexo opuesto en período de reproducción (Jones y Hood, 1993).

Los refugios que utilizan incluyen grietas, cuevas, techos de casas, superficies arbóreas y troncos huecos (Bradbury y Vehrencamp, 1977; Tirira, 2007). Por lo general, son especies gregarias, encontradas en colonias de pocos individuos a algunas decenas (hasta unos 50 ejemplares), mientras que otras especies pueden ser solitarias (Bradbury y Ve-

hrencamp, 1977; Jones y Hood, 1993). Es una familia típicamente insectívora (Ibáñez, 1981; Jones y Hood, 1993). Su ciclo de reproducción habitualmente implica un solo período de actividad sexual al año, aunque en algunas especies se han registrado hasta dos períodos (Bradbury y Vehrencamp, 1977).

Una revisión sobre la biología, taxonomía y distribución de la familia Emballonuridae en Sudamérica fue presentada por Jones y Hood (1993) y Hood y Gardner (2008).

Este artículo presenta un análisis de la familia Emballonuridae en Ecuador. Se indica para cada especie información sobre su historia taxonómica y de registros, las localidades en donde han sido registradas, su abundancia, la presencia en colecciones científicas, entre otra información relacionada.

Diversidad

En la región neotropical, la familia Emballonuridae está representada por dos subfamilias, ocho géneros y 22 especies, distribuidas desde el norte de México hasta el sur de Brasil; en Sudamérica se han registrado los ocho géneros y 19 especies (Hood y Gardner, 2008; Lim *et al.*, 2010).

La familia Emballonuridae se distribuye ampliamente en Ecuador. Está presente en bosques húmedos y secos, básicamente tropicales (Tirira, 2007). Al momento, se reconocen para la fauna del país siete géneros y 12 especies (Tirira, 2007; Arcos *et al.*, 2007; Lim *et al.*, 2010; tabla 1), distribuidas en dos subfamilias: Diclidurinae y Emballonurinae (Hood y Gardner, 2008).

Revisión histórica

La primera vez se publicó un registro de una especie de murciélago embalonúrido procedente de Ecuador corresponde a Tomes (1858), quien documentó tres ejemplares de *Saccopteryx leptura* colectados por Louis Fraser en Gualaquiza, provin-

Tabla 1. Especies de murciélagos de la familia Emballonuridae registradas en Ecuador, ordenadas según la secuencia cronológica en que se añadieron a la fauna del país. C = centro, E = este, N = norte, S = sur, W = oeste.

Especie	Distribución en Ecuador	Referencia
<i>Saccopteryx leptura</i> (Schreber, 1774)	Costa, Amazonía y estribaciones E	Tomes (1858)
<i>Peropteryx kappleri</i> Peters, 1867	Costa C y S y estribaciones W y SE	Tomes (1860)
<i>Balantiopteryx infusca</i> (Thomas, 1897)	Costa N	Thomas (1897)
<i>Rhynchonycteris naso</i> (Wied-Neuwied, 1820)	Costa N y C, Amazonía y estribaciones NE	Festa (1906)
<i>Saccopteryx bilineata</i> (Temminck, 1838)	Costa, Amazonía y estribaciones E	Festa (1906)
<i>Centronycteris centralis</i> Thomas, 1912	Costa N, Amazonía y estribaciones NW y E	Sanborn (1937)
<i>Cormura brevirostris</i> (Wagner, 1843)	Costa N, Amazonía y estribaciones E	Sanborn (1937)
<i>Diclidurus albus</i> Wied-Neuwied, 1820	Costa C y estribaciones NW	Albuja <i>et al.</i> (1980)
<i>Peropteryx macrotis</i> (Wagner, 1843)	Amazonía y estribaciones E	Albuja (1982)
<i>Diclidurus scutatus</i> Peters, 1869	Amazonía N	Albuja (1999)
<i>Peropteryx leucoptera</i> Peters, 1867	Amazonía N y C	Arcos <i>et al.</i> (2007)
<i>Peropteryx pallidoptera</i> Lim, Engstrom, Reid, Simmons, Voss y Fleck, 2010	Amazonía N y C	Lim <i>et al.</i> (2010)

cia de Morona Santiago. El mismo Tomes (1860) presentó un nuevo documento, en el cual reportó la presencia de tres individuos de *Peropteryx kappleri* (a los cuales se refirió como *Embalonura canina*), mismos que también fueron colectados por Fraser, aunque no se indicó la localidad de colección ni ninguna otra información relacionada.

La tercera publicación histórica corresponde a la descripción de *Balantiopteryx infusca* que realizó M. O. Thomas en 1897, sobre la base de cinco ejemplares que fueron colectados en enero de ese mismo año por W. F. H. Rosenberg en Cachabí, provincia de Esmeraldas. Desde entonces, *B. infusca* fue una especie de murciélagos que permaneció desconocida durante casi cien años, hasta que fue redescubierta en 1991 (McCarthy *et al.*, 2000).

En la primera mitad del siglo XX aparecieron algunas publicaciones que comentaron registros de embalonúridos en Ecuador, dentro de las cuales sobresalen los trabajos de Festa (1906), quien publicó los primeros registros de *Rhynchonycteris naso* y *Saccopteryx bilineata*; y Sanborn (1937), en el cual se documentaron registros de siete especies de murciélagos de cola envainada para la fauna ecuatoriana, dos de ellas (*Centronycteris centralis* y *Cormura brevirostris*) incluidas por primera vez.

La primera publicación ecuatoriana en la cual se comentó sobre la presencia de murciélagos embalonúridos en el país corresponde a Albuja *et al.* (1980), en donde se hace mención a tres especies; sin embargo, la información que proveen es general, sin aportar localidades de colección ni ejemplares de referencia. Poco más tarde, Albuja (1982) publicó el primer compendio para la familia en el Ecuador, el cual incluyó un catálogo de ocho especies, con descripciones, registros, medidas morfométricas y una clave de identificación, obra que fue actualizada en 1999, en la misma que se añadió una novena especie al país.

Jones y Hood (1993) realizaron una revisión de los embalonúridos de Sudamérica, publicación en la cual comentaron registros de ocho especies procedentes de Ecuador.

En 2000 se publicó un catálogo bibliográfico sobre los mamíferos del Ecuador (Tirira, 2000), el cual registró una veintena de documentos que incluían información sobre la familia Emballonuridae en el país.

Tirira (2007) publicó una guía de campo de los mamíferos del Ecuador, en la cual incluyó información general para la familia y fichas descriptivas para las 10 especies de embalonúridos

que al momento habían sido registradas en territorio ecuatoriano.

Finalmente, Lim *et al.* (2010) publicaron la descripción de una nueva especie de murciélago embalonúrido (*Peropteryx pallidoptera*), la segunda con localidad tipo en Ecuador y la décima segunda para la fauna del país.

Conservación

El estado de conservación de algunas especies de la familia Emballonuridae es pobremente conocido. En Ecuador, se presenta información para algunas especies en Tirira (1999, 2001a y 2011a). Dentro de estas evaluaciones, la única especie que ha sido considerada como amenazada, ya que se tiene la certeza que enfrenta problemas de conservación en el país, es *Balantiopteryx infusca*; en las dos primeras evaluaciones de su estado de conservación se la incluyó dentro la categoría En Peligro (Tirira, 1999, 2001a), pero cambió a En Peligro Crítico en la más reciente revisión (Tirira, 2011a), dado que los bosques donde habita presentan un deterioro continuo (Tirira y Carrera, 2011a).

Otras especies de embalonúridos que son mencionadas en la más reciente edición del *Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador* (Tirira, 2011a) corresponden a la categoría de Datos Insuficientes, ya que es poca la información que se tiene sobre el estado de conservación de sus poblaciones en el país; estas especies son: *Diclidurus scutatus*, *Peropteryx kappleri*, *P. leucoptera* y *P. pallidoptera*.

Las restantes especies de murciélagos de cola envainada presentes en Ecuador han sido evaluadas como de Preocupación Menor (Tirira, 2011a).

MÉTODOS

Los información utilizada para este estudio se extrajo de la *Red Noctilio* (Tirira, 1995–2012), la base de información de mamíferos del Ecuador más grande que existe, al momento con cerca de 52 000 registros, base de datos que está alimentada con registros de mamíferos ecuatorianos depositados en museos y colecciones científicas, datos en publicaciones técnicas y de divulgación y observaciones directas de investigadores.

Para esta revisión, se extrajo de la *Red Noctilio* un total de 576 registros de embalonúridos en Ecuador; de los cuales, 532 correspondieron a registros depositados en 25 museos y colecciones científicas de nueve países y son los siguientes:

- AMNH, American Museum of Natural History, Nueva York, Nueva York, EE.UU.
- ASNHC, Angelo State Natural History Collection, Angelo State University, San Angelo, Texas, EE.UU.
- BMNH, British Museum of Natural History, Londres, Inglaterra, Reino Unido.
- CM, Carnegie Museum of Natural History, Pittsburgh, Pennsylvania, EE.UU.
- EBD, Colección de Fauna de la Estación Biológica Doñana, Sevilla, España.
- EPN, Museo de Historia Natural Gustavo Orcés, Escuela Politécnica Nacional, Quito, Ecuador.
- FMNH, Field Museum of Natural History, Chicago, Illinois, EE.UU.
- IRSNB, Institut Royal des Sciences Naturelles de Belgique, Bruselas, Bélgica.
- KU, Kansas University, Museum of Natural History, Lawrence, Kansas, EE.UU.
- LACM, Natural History Museum of Los Angeles County, Los Ángeles, California, EE.UU.
- LSUMZ, Louisiana State University Museum of Natural Science, Baton Rouge, Louisiana, EE.UU.
- MCN, Museo de Ciencias Naturales, Instituto Nacional Mejía, Quito, Ecuador.
- MCZ, Museum of Comparative Zoology, Harvard University, Cambridge, Massachusetts, EE.UU.
- MECN, Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales, Quito, Ecuador.
- MHNG, Muséum d'Histoire Naturelle, Ginebra, Suiza.
- MNHN, Muséum National d'Histoire Naturelle, París, Francia.
- MSU, Michigan State University Museum, East Lansing, Michigan, EE.UU.
- MUG, Museo de Ciencias Naturales, Universidad de Guayaquil, Guayaquil, Ecuador.
- MZUT, Musei di Zoologia e Anatomia Comparata della Università di Torino, Turin, Italia.
- QCAZ, Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Quito, Ecuador.
- ROM, Royal Ontario Museum, Toronto, Ontario, Canadá.
- TCWC, Texas A&M University, Texas Cooperative Wildlife Collection, College Station, Texas, EE.UU.
- TTU, Museum of Texas Tech University, Lubbock, Texas, EE.UU.
- UMMZ, University of Michigan, Museum of Zoology, Ann Arbor, Michigan, EE.UU.

USNM, United States National Museum of Natural History, Smithsonian Institution, Washington, DC, EE.UU.

En esta revisión, se buscó validar los registros con reportes en la literatura o, cuando fue posible, con la revisión directa de especímenes, por lo cual se descartaron datos con distribución confusa o sin los debidos respaldos científicos que justifiquen su veracidad. Para la revisión directa y medición de especímenes se visitaron cinco colecciones científicas (EPN, MECN, MHNG, QCAZ y USNM), actividad que se llevó a cabo entre abril de 2006 y marzo de 2012.

Para la identificación de especímenes durante las visitas a los museos se utilizaron descripciones y claves dicotómicas (Albuja, 1999; Tirira, 2007, 2008; Hood y Gardner, 2008, entre otras fuentes); además, se trabajó con revisiones encontradas, principalmente de Jones y Hood (1993) y dentro de la serie *Mammalian Species*.

De forma adicional, se realizó una revisión bibliográfica de todas las publicaciones que presentaron alguna información sobre las especies de embalonúridos en el Ecuador, las cuales son indicadas dentro de los respectivos registros. La información que se extrajo de las fuentes bibliográficas sirvió para conocer el historial taxonómico de una especie; así como para obtener datos de colección y ciertas medidas morfométricas.

Con estos antecedentes, cada especie de murciélago embalonúrido en el país presenta la siguiente información, según el formato propuesto:

Género y especie [autor y año de descripción]

Subespecie [si aplica]

Historia taxonómica de las principales publicaciones; en particular, aquellas relacionadas con Ecuador o publicadas en el país.

PERÍODO DE REGISTROS. Se menciona el año en que la especie fue colectada o registrada por primera y última vez en Ecuador.

EJEMPLARES. [Número de ejemplares], PROVINCIA, *localidad*: Acrónimo y número de museo donde está depositado el material (número de machos, hembras y de ejemplares de sexo desconocido: ♂, ♀, sd); col. nombre del o los colectores, fecha de colección (año-mes-día); al final de cada localidad se indica si el o los ejemplares señalados han sido citados en alguna publicación.

OTROS REGISTROS. [Número de otros registros], PROVINCIA, *localidad*: número de ejemplares registrados; reg. nombre de quien o quienes reportaron el registro, fecha del registro (año-mes-día); al final de cada localidad se indica si el registro ha sido citado en alguna publicación.

MEDIDAS. Se indica la media, el rango mínimo y máximo (entre paréntesis) y el número de ejemplares medidos o analizados [entre corchetes], cuando fue más de uno. Medidas que no aparecen se debe a que no fue posible tomarlas. Las medidas tomadas fueron las siguientes (todas se expresan en milímetros):

CC Longitud de la cabeza y el cuerpo juntos

C Largo de la cola

LP Largo de la pata

LO Largo de la oreja

AB Largo del antebrazo

Cal Largo del calcáneo

LMC Largo de la membrana caudal o uropatagio

CR Largo del cráneo

Además, en ciertos ejemplares se incluyen otras medidas, sea porque fueron tomadas directamente por los autores o porque aparecen indicadas en ciertas referencias específicas. Estas medidas son: longitud total (LT), largo del trago (Tr), longitud cóndilo-basal (CB), ancho de la constricción posorbital (CPO), ancho cigomático (AC), ancho de la caja craneal (ACC), ancho mastoideo (AM), largo de la hilera dental superior, entre el canino y el tercer molar (HDS), ancho entre los terceros molares superiores (M3-M3), largo de la hilera dental inferior, entre el canino y el tercer molar (HDI).

En algunos ejemplares también se indica el peso, el cual está expresado en gramos (g).

Otras abreviaturas utilizadas en el texto son: B (bosque), BP (Bosque Protector), EB (Estación de Biodiversidad), EC (Estación Científica), PN (Parque Nacional), RE (Reserva Ecológica) y RPF (Reserva de Producción Faunística).

En el anexo 1 se presenta un índice toponímico con todas las localidades mencionadas en el texto. Las coordenadas indicadas son aquellas que aparecen en las fuentes primarias de consulta, a menos que estuvieran incorrectas; cuando no se indicaban las coordenadas, se buscó en otras fuentes, especialmente en USBGN (1957) y Paynter (1993).

Tabla 2. Registros, localidades y rango altitudinal de las especies de murciélagos emballonúridos en Ecuador.

Especie	Registros		Localidades	Rango altitudinal (msnm)	
	No.	%		Mínimo	Máximo
Subfamilia Diclidurinae					
<i>Diclidurus albus</i>	10	1,7	8	2	1 700
<i>Diclidurus scutatus</i>	1	0,2	1	300	300
Subfamilia Emballonurinae					
<i>Balantiopteryx infusca</i>	37	6,4	3	150	700
<i>Centronycteris centralis</i>	10	1,7	8	5	1 715
<i>Cormura brevirostris</i>	30	5,2	20	60	1 050
<i>Peropteryx kappleri</i>	50	8,7	6	14	1 140
<i>Peropteryx leucoptera</i>	3	0,5	3	230	256
<i>Peropteryx macrotis</i>	37	6,4	17	200	1 150
<i>Peropteryx pallidoptera</i>	2	0,3	2	220	693
<i>Rhynchonycteris naso</i>	139	24,1	57	10	1 200
<i>Saccopteryx bilineata</i>	201	34,9	75	5	900
<i>Saccopteryx leptura</i>	44	7,6	29	50	1 030
Otras no identificadas					
<i>Peropteryx</i> sp. nov.	1	0,2	1	230	230
<i>Saccopteryx</i> sp.	11	1,9	4	5	500
Total	576	100,0	165	2	1 715

La información específica para cada especie se presenta en el mismo orden que utiliza Hood y Gardner (2008). La nomenclatura científica empleada en el presente trabajo obedece a Simmons (2005), Hood y Gardner (2008) y Lim *et al.* (2010).

RESULTADOS

Abundancia

La muestra de emballonúridos analizada corresponde a un 1% de la información que almacena la *Red Noctilio* y un 2,5% del total de registros correspondientes a murciélagos.

Las especies de emballonúridos con mayor número de registros fueron *Saccopteryx bilineata*, con 201 (35%) y *Rhynchonycteris naso*, con 139 (24%). Otras especies con un importante número de datos fueron: *Peropteryx kappleri* (9%) y *S. leptura* (8%). Además, las especies que registraron menor información fueron: *Diclidurus scu-*

tatus (un solo registro; 0,2%), *Peropteryx pallidoptera* (dos registros; 0,3%) y *P. leucoptera* (con tres; 0,5%; tabla 2, figura 1).

En cuanto al número de localidades donde fueron registradas, se tiene que *Saccopteryx bilineata* se encontró en 75 sitios (45%) y *Rhynchonycteris naso* en 57 (34%). Otras especies con un importante número de localidades fueron *S. leptura* (en 29 sitios; 18%), *Cormura brevirostris* (con 20; 12%) y *Peropteryx macrotis* (con 17; 10%). Las especies con menor número de localidades conocidas fueron, con una sola: *D. scutatus* (0,6%); con dos: *Peropteryx pallidoptera* (1,2%); y con tres localidades: *Balantiopteryx infusca* y *Peropteryx leucoptera* (1,8% para cada especie; tabla 2, figura 1).

Distribución

Distribución geográfica. La familia Emballonuridae ha sido registrada en 165 localidades de

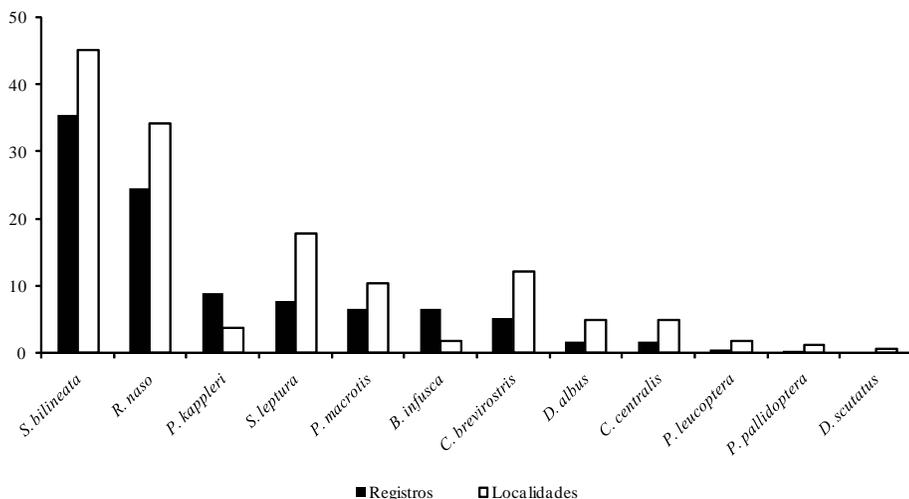


Figura 1. Abundancia de las 12 especies de murciélagos emballonúridos presentes en Ecuador, en porcentaje según los registros totales y el número de localidades donde fueron registradas.

Ecuador, distribuidas en 15 provincias (tabla 3). La región Amazónica fue la que aportó con el mayor número de registros (65%); seguida de las regiones Costa (con el 30%) y Sierra (con apenas el 3% de los registros). Los ejemplares sin datos constituyeron un 2% del total de registros.

Las provincias que aportaron con mayor número de datos fueron Orellana (con 145 registros; 25%), Pastaza (109; 19%) y Sucumbíos (89; 16%), las cuales en conjunto representan el 59% del total de registros existentes. Otras provincias con un importante número de registros fueron Esmeraldas (60 datos; 10%) y El Oro (51; 9%). Las 10 provincias restantes presentan porcentajes del 5% o menos y en conjunto aportaron con el 21% del total de datos (figura 2).

Las provincias con menor número de registros fueron: Cotopaxi (un solo registro; 0,2%) y Carchi (con cinco; 0,9%; tabla 3).

En lo referente al número de especies, las provincias más diversas fueron: Orellana, con ocho especies (esto es un 67% del total de emballonúridos presentes en Ecuador); Sucumbíos, con siete especies (58%) y Esmeraldas y Pastaza, cada provincia con seis especies (50%). Mientras que las provincias menos diversas fueron Carchi y Cotopaxi, con apenas una especie (8,3% por provincia; tabla 3).

Hay que indicar que hasta el momento en nueve provincias del país no se ha registrado ninguna especie de murciélago emballonúrido. En este grupo se incluyen siete provincias de la región Sierra, una de la Costa (Santa Elena) y otra de la región Insular (Galápagos).

En cuanto a las localidades, se tiene que los túneles de Lita (entre las provincias de Esmeraldas e Imbabura) fueron los cuales aportaron con el mayor número de individuos (un total de 33; esto es el 5,7%). Otras localidades importantes fueron la Laguna Grande (con 24 individuos; 4,2%), en la provincia de Sucumbíos; río Suno (21; 3,7%), en la provincia de Orellana, y río Bobonaza (19 registros; 3,3%), en la provincia de Pastaza. Las tres localidades están dentro de la región Amazónica.

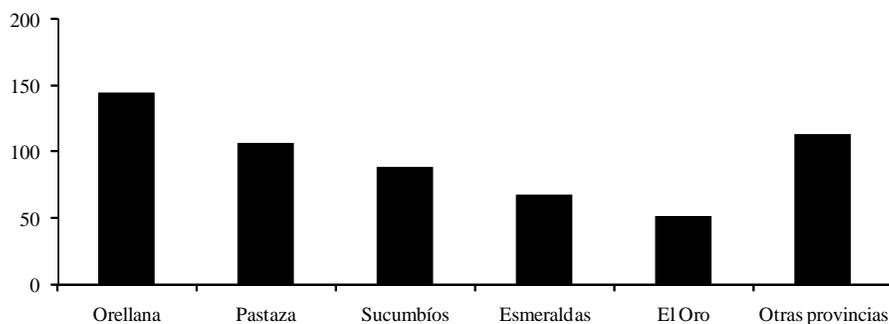
Además de los túneles de Lita, otras localidades en la región Costa que aportaron con un importante número de individuos fueron Mina Tres Reyes (con 20; 3,5%) y Portovelo (con 17; 3%), ambas en la provincia de El Oro.

Por su parte, se tienen 76 localidades que aportaron con un solo individuo/especie, lo cual representa un 46% del total de localidades registradas en el país; mientras que 37 localidades aportaron con solo dos individuos (23%). Estos resultados implican que cerca de un 70% de las

Tabla 3. Registros de murciélagos embalonúridos según las provincias del Ecuador.

Provincia	Región	No. especies	No. localidades	No. registros
Carchi	Sierra	1	1	5
Cotopaxi	Sierra	1	1	1
El Oro	Costa	3	6	51
Esmeraldas	Costa	6	17	60 ¹
Guayas	Costa	3	10	29
Imbabura	Sierra	3	32	11
Los Ríos	Costa	3	9	19
Manabí	Costa	3	8	9
Morona Santiago	Amazonía	4	5	9
Napo	Amazonía	5	11	16
Orellana	Amazonía	8	38	145
Pastaza	Amazonía	6	21	109
Santo Domingo de los Tsáchilas	Costa	4	4	6
Sucumbíos	Amazonía	7	27	89
Zamora Chinchipe	Amazonía	4	4	6
Sin datos	No determinada	7	-	11
Total		12	165	576

¹ Incluyen los registros de los túneles de Lita en las provincias de Esmeraldas e Imbabura, que dada la cercanía entre ambas localidades (menos de 4 km), en ciertos análisis han sido tratados como una sola localidad.

**Figura 2.** Número de registros de murciélagos embalonúridos en Ecuador, según las provincias a las cuales pertenecen.

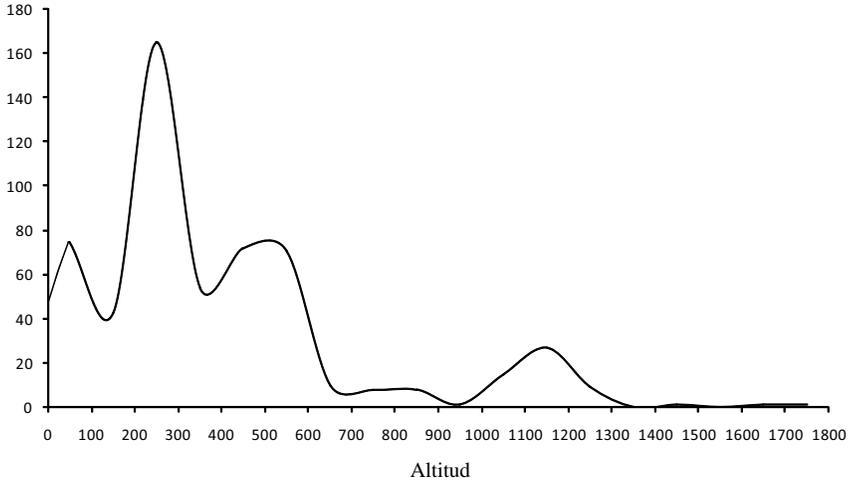


Figura 3. Representación de la cantidad total de registros de murciélagos emballonúridos en Ecuador en relación con la altitud.

localidades mencionadas son conocidas por apenas uno o dos ejemplares.

Distribución altitudinal. El rango altitudinal para la familia Emballonuridae en Ecuador va de 2 a 1 715 m (tabla 2).

De acuerdo con los datos analizados, el 71% de los registros corresponden a localidades ubicadas a menos de 500 m de altitud; un 17% están en un rango de 500 a 1 000 m; lo cual implica que más de 88% de los registros están dentro de una altitud típicamente tropical (figura 3).

Apenas 54 registros (9%) provienen de altitudes superiores a 1 000 m; de estos, 42 están a menos de 1 200 m (un 7%); mientras que apenas 12 registros (2% del total analizado) están a una altitud superior; de los cuales, tan solo dos superan los 1 500 m: San Francisco de las Pampas (provincia de Cotopaxi, a 1 700 m), correspondiente a *Diclidurus albus*; y Junín, La Mina (provincia de Imbabura, a 1 715 m), de *Centronycteris centralis*.

Pisos zoogeográficos. Al analizar la distribución de los murciélagos emballonúridos en Ecuador, según los pisos zoogeográficos del país (propuestos por Albuja *et al.*, 1980), se tiene que el piso Tropical Oriental, que corresponde a la Amazonía baja (a menos de 1 000 m de altitud) aparece

claramente dominante, con el 60% de los registros y el 58% de las localidades (tabla 4).

Seguido en importancia aparecen los pisos tropicales de occidente. El trópico húmedo noroccidental presenta el 15% de los registros y el 17% de las localidades; mientras que el trópico seco suroccidental alcanza el 14% y 15%, para los mismos valores (tabla 4).

Los pisos subtropicales (en altitudes de 1 000 a 2 000 m) están poco representados. Cada piso presenta apenas un 4,7% del total de registros; el occidental alcanzó el 2,4% de las localidades, mientras que el oriental el 5,5% (tabla 4). En los restantes pisos zoogeográficos del país no se han registrado emballonúridos.

En cuanto a diversidad, el que mayor número de especies presentó fue el trópico amazónico, con nueve. Le siguen el trópico noroccidental y el subtropical oriental con siete. El trópico seco suroccidental registró cinco especies y el subtropical occidental apenas tres (tabla 4).

Áreas protegidas

De las 164 localidades registradas, 50 (30%) están dentro de algún tipo de área protegida, sean estatales, privadas, indígenas o comunitarias.

Las áreas protegidas estatales, tratadas dentro del Sistema Nacional de Áreas Protegidas

Tabla 4. Registros de murciélagos embanonúridos según los pisos zoogeográficos del Ecuador.

Piso zoogeográfico	No. especies	Registros		Localidades	
		No.	%	No.	%
Tropical Oriental	9	346	60,1	96	58,2
Tropical Noroccidental	7	85	14,8	28	17,0
Tropical Suroccidental	5	79	13,7	25	15,2
Subtropical Oriental	7	27	4,7	9	5,5
Subtropical Occidental	3	27	4,7	4	2,4
Sin datos	7	12	2,1	3	1,8
Total	12	576	100,0	165	100,0

(SNAP), que presentan datos de murciélagos embanonúridos fueron 11, para un total de 152 registros (un 26%).

Las áreas protegidas más diversas fueron el PN Yasuní (con siete especies), la RPF Cuyabeno (cinco especies) y el PN Sumaco-Napo Galeras (con cuatro especies); mientras que en número de registros, aparecen el PN Yasuní con 53 ejemplares; la RPF Cuyabeno con 48 y el PN Sumaco-Napo Galeras con 23 registros (tabla 5).

En cuanto a las áreas protegidas privadas, indígenas o comunitarias, se registraron siete, las cuales en total aportaron con apenas 16 registros (un 3% del total).

Colecciones

De los 576 registros de murciélagos embanonúridos analizados para Ecuador, 532 corresponden

a ejemplares depositados en 25 museos y colecciones científicas de nueve países de América y Europa (tablas 6 y 7). La mayor parte de este material está almacenado en los Estados Unidos (con 238 especímenes; 45%) y Ecuador (con 215; 40%), lo cual implica que ambos países reúnen a más del 85% del total de embanonúridos ecuatorianos depositados en colecciones.

Las 25 colecciones indicadas se reparten 13 en los Estados Unidos (52%) y cinco en Ecuador (20%). Todos los demás países registrados poseen una sola colección por país (tabla 6).

Las colecciones con la mayor cantidad de ejemplares almacenados fueron: AMNH, EPN y QCAZ, con un 17% cada una, lo cual indica que más del 50% del material está repartido en tres colecciones científicas. Otra colección con un importante número de embanonúridos fue el MNHN (7%).

Tabla 5. Áreas protegidas que poseen registros de murciélagos embanonúridos en Ecuador.

Área protegida	Región	Categoría	No. registros	No. especies
PN Yasuní	Amazonía	SNAP	53	7
RPF Cuyabeno	Amazonía	SNAP	48	5
PN Sumaco-Napo Galeras	Amazonía	SNAP	23	4
RE Manglares-Churute	Costa	SNAP	12	1
Bosque Petrificado de Puyango	Costa	Estatal	5	1
RB Limoncocha	Amazonía	SNAP	4	3
Otras áreas públicas	-	SNAP	12	7
Otras áreas privadas	-	Privadas	16	4
Total			173	9

Tabla 6. Países que alojan registros de murciélagos emballonúridos colectados en Ecuador.

País	No. de colecciones	Ejemplares		No. de especies
		No.	Porcentaje	
Bélgica	1	2	0,4	2
Canadá	1	17	3,2	5
Ecuador	5	215	40,4	12
España	1	5	0,9	3
Estados Unidos	13	238	44,7	8
Francia	1	41	7,7	5
Inglaterra	1	11	2,1	3
Italia	1	2	0,4	2
Suiza	1	1	0,2	1
Total	25	532	100,0	12

Colecciones poco representadas fueron: MCN, MHNG y UMMZ, cada una con apenas un individuo/especie por colección.

Las colecciones más abundantes fueron también las más diversas, en el siguiente orden: EPN (con 11 especies; esto es un 92% de la diversidad de emballonúridos del país), QCAZ (con 10 especies; 83%) y AMNH (con seis; 50%).

En cuanto al número de localidades, la mayor representación estuvo en tres colecciones: EPN (45 localidades; 27%), QCAZ (44; 27%) y AMNH (13 localidades; 8%). Otras colecciones con un importante número de localidades de emballonúridos ecuatorianos en sus catálogos fueron: FMNH y MECN (cada una con 12 localidades; 7% por colección).

En lo referente a otros registros, que no están compuestos por un espécimen depositado en una colección científica, se tienen 44 datos (8%) correspondientes a 10 especies (83%) procedentes de 30 localidades del país (18%).

Años de colección

Los registros de emballonúridos ecuatorianos obtenidos corresponden al período 1850–2012.

Los ejemplares más antiguos están depositados en el BMNH y corresponden a dos especies: *Saccopteryx leptura* y *Peropteryx macrotis*, en ambos casos representados por tres especímenes colectados en algún momento de la década de 1850 por Louis Fraser.

La tabla 8 resume los registros de murciélagos emballonúridos en Ecuador, según el año en que los especímenes fueron capturados o reportados.

Las décadas de mayor número de registros de emballonúridos fueron: 1990s (21%), 2000s (19%) y 1920 (19%). Otras décadas importantes que vale mencionar son: 1980s (12%), 1930s (8%) y 1960s (8%) (tabla 8, figura 4).

Los años que aportaron con mayor número de ejemplares registrados fueron: 1924 (9%), 1996 (6%) y 2004 (6%). Otros años importantes fueron: 1983 (5%), 1991 (5%) y 1964 (4%).

Información sexual y reproductiva

La proporción sexual entre machos y hembras que se obtuvo para los siete géneros de murciélagos emballonúridos presentes en Ecuador se indica en la tabla 9, datos que se basan en los 530 ejemplares depositados en museos o colecciones científicas. De este total, el 85% de los registros presentaron información sexual, correspondiente a 202 machos (38%) y 249 hembras (47%); mientras que para 80 ejemplares su sexo no fue determinado (15%).

La tabla 10 presenta un resumen de la información reproductiva obtenida durante la revisión realizada. Se obtuvo información para ocho especies de murciélagos emballonúridos en Ecuador. Para una mejor comprensión y análisis, se han dividido los resultados según su región de procedencia, Costa o Amazonía.

Tabla 7. Resumen de colecciones y otros registros de murciélagos emballonúridos procedentes de Ecuador.

Museo o colección	Período	No. especies	No. ejemplares	No. localidades
AMNH	1912–1926	6	97	13
ASNHC	2006	1	2	1
BMNH	1850–1897	3	11	2
CM	1991	1	16	1
EBD	1981–1999	3	5	3
EPN	1927–2004	11	96	45
FMNH	1929–1983	5	37	12
IRSNB	1936	2	2	1
KU	1967–1971	3	17	1
LACM	1931–1958	2	3	2
LSUMZ	1976	1	2	1
MCN	1948	1	1	1
MCZ	1927–1935	2	10	2
MECN	1980–2009	5	20	12
MHNG	1986	1	1	1
MNHN	1931–1962	5	41	8
MSU	1965–1981	2	4	3
MUG	1997–2005	2	2	1
MZUT	1895–1897	2	2	2
QCAZ	1986–2011	10	96	44
ROM	1995–1996	5	17	6
TCWC	1964	2	21	2
TTU	1968–2004	2	14	6
UMMZ	1941	1	1	1
USNM	1897–1990	5	14	6
Subtotal	1850–2011	12	532	140
Otros registros	1983–2012	10	44	30
Total	1850–2012	12	576	165

CATÁLOGO DE ESPECIES

Familia Emballonuridae Gervais, 1855

Subfamilia Diclidurinae Gray, 1866

Diclidurus Wied-Neuwied, 1820

Diclidurus albus Wied-Neuwied, 1820

D. a. virgo O. Thomas, 1903

Diclidurus albus Wied-Neuwied, 1820a: columna 1630; localidad tipo “am Ausflusse des Rio Pardo”; identificada como “Canavieras”, río Pardo, Bahía, Brasil por Wied-Neuwied (1826: 247).

Diclidurus virgo O. Thomas, 1903: 377; localidad tipo “Escazú”, San José, Costa Rica.

Diclidurus albus virgo: Goodwin, 1969: 48; primer uso de la actual combinación de nombres.

Tabla 8. Décadas y años de registro de murciélagos embalonúridos en Ecuador.

Década	Año(s) de colección o registro	No. ejemplares	Porcentaje
1850–1859	1858	3	0,5
1860–1869	1860	3	0,5
1890–1899	1895, 1897	11	1,9
1900–1909	-	0	0,0
1910–1919	1912	2	0,3
1920–1929	1920–1924, 1926, 1927, 1929	107	18,6
1930–1939	1930–1932, 1934–1937, 1939	48	8,3
1940–1949	1941, 1942, 1947, 1948	6	1,0
1950–1959	1950, 1952, 1954, 1955, 1958	30	5,2
1960–1969	1962, 1964, 1965, 1967, 1968	45	7,8
1970–1979	1971, 1976, 1979	10	1,7
1980–1989	1981–1989	69	12,0
1990–1999	1990–1999	119	20,7
2000–2009	2000–2009	107	18,6
2010–2019	2010–2012	13	2,3
Sin fecha	-	3	0,5
Total		576	100,0

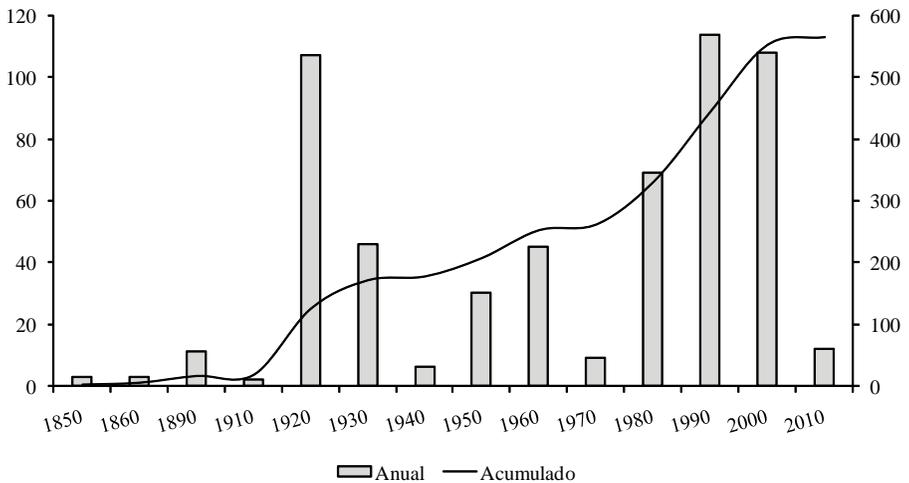


Figura 4. Representación de las décadas de colección de murciélagos embalonúridos en Ecuador, entre 1850 y 2012.

Tabla 9. Proporción de machos y hembras registrados en los géneros de murciélagos embalonúridos presentes en Ecuador.

Género	Machos	Hembras	Proporción	Sexo no determinado
<i>Balantiopteryx</i>	18	14	1 : 0,7778	4
<i>Centronycteris</i>	3	6	1 : 2,0000	0
<i>Cormura</i>	11	13	1 : 1,1818	2
<i>Diclidurus</i>	3	2	1 : 0,6667	1
<i>Peropteryx</i>	32	40	1 : 1,2500	16
<i>Rhynchonycteris</i>	52	53	1 : 1,0192	22
<i>Saccopteryx</i>	84	122	1 : 1,4523	35
Total	203	250	1 : 1,2315	80

Diclidurus albus: Albuja, Ibarra, Urgilés y Barriaga, 1980: 45; primer registro publicado para Ecuador.

Diclidurus albus: Sarmiento, 1987: 83; escritura incorrecta del género.

D[iclidurus]. albus: Tirira, 1999: 106; forma de escritura de la actual combinación de nombres en Ecuador.

D[iclidurus]. a[lbus]. virgo: Tirira, 2008: 151; primer uso de la actual combinación de nombres en Ecuador.

PERÍODO DE REGISTROS. Primer registro en 1952; último en 2010.

EJEMPLARES. [5]. COTOPAXI, San Francisco de las Pampas: QCAZ 233 (♀); col. G. Onore, 1989-12-1; citado en Tirira (1999: 137), Jarrín-V. (2001: 102), Jarrín-V. y Fonseca (2001: 342), Tirira (2004: 93; 2007: 249; 2008: 152), Moscoso y Tirira (2009: 234) y Moscoso *et al.* (2012: 174). MANABÍ, Sa-lango: MECN 2813 (♂); col. M. Guerra y K. Swing, 2007-9-23; citado en Moscoso y Tirira (2009: 234) y Moscoso *et al.* (2012: 174). GUAYAS, Chongón: MNHN 1957.149 (♂); col. G. Orcés y L. Lasso, 1952-12; citado en Albuja *et al.* (1980: 45), Albuja (1982: 34; 1991: 168; 1999: 47), Tirira (1999: 137; 2004: 93; 2007: 249), Hood y Gardner (2008: 190), Moscoso y Tirira (2009: 234) y Moscoso *et al.* (2012: 174). SANTO DOMINGO, Otongachi: QCAZ 10147 (sd); col. I. Tapia, 2006-9-12; citado en Tirira (2008: 152), Moscoso y Tirira (2009: 234) y Moscoso *et al.* (2012: 174). SIN DATOS, Costa: USNM 534417 (♀); col. R. G. McLean, entre 1974-2 y 1977-5; citado en Tirira (1999: 137), Hood y

Gardner (2008: 191), Moscoso y Tirira (2009: 234) y Moscoso *et al.* (2012: 174).

OTROS REGISTROS. [5], MANABÍ, Ayampe: un individuo; reg. F. Somoza, 2008-2-22; citado en Moscoso y Tirira (2009: 234) y Moscoso *et al.* (2012: 174). Isla Corazón: un individuo; reg. P. Moscoso y L. Rivera, 2005-8-28; citado en Tirira (2007: 249), Moscoso y Tirira (2009: 234) y Moscoso *et al.* (2012: 174), con fotografía publicada en Moscoso y Tirira (2009: 235) y Tirira (2008: 151, esta fotografía corresponde a L. Rivera y no a D. Lombeida, como se indica); reg. D. Lombeida, 2007-11-27; citado en Moscoso y Tirira (2009: 234) y Moscoso *et al.* (2012: 174). Puerto López: un individuo; reg. D. G. Tirira, 2010-5-3; citado en Moscoso *et al.* (2012: 174). Puerto Rico: un individuo; reg. C. Cajas, 2008-11; citado en Moscoso y Tirira (2009: 235) y Moscoso *et al.* (2012: 174). MEDIDAS. CC 71,3 (56,0–83,0) [4]; C 19,7 (17,4–23,2) [4]; LP 9,3 (6,0–11,0) [4]; LO 14,5 (11,5–19,0) [4]; AB 63,9 (63,1–65,0) [3]; Cal 20,3 (19,3–21,1) [3]; LMC 36,4 (27,0–45,8) [2]; CR 20,3. Peso 20,9 g. COMENTARIOS. El primer registro de la especie para Ecuador apareció en Albuja *et al.* (1980), quienes únicamente comentaron que habitaba en el trópico suroccidental, sin indicarse la localidad específica de colección; este registro debe corresponder al ejemplar de Chongón, colectado en 1952 por G. Orcés. Chongón constituye la localidad más austral en donde ha sido registrada la especie al occidente de Los Andes de Sudamérica.

Hasta 2006, la especie fue conocida en Ecuador por apenas dos registros (Chongón y

Tabla 10. Información reproductiva registrada para las especies de murciélagos emballonúridos en Ecuador.

Especie	Provincia, localidad	Mes	Comentario
Región Costa			
<i>Balantiopteryx infusca</i>	Esmeraldas/Imbabura, túneles de Lita	diciembre	4♀ amamantando
<i>Centronycteris centralis</i>	Esmeraldas, Viruela	noviembre	1♀ con embrión de 18 mm
<i>Peropteryx kappleri</i>	Carchi, Puente Piedra	noviembre	2♀ con embriones de 10 y 12 mm
<i>Rhynchonycteris naso</i>	Esmeraldas, Estero Taquiama	marzo	1♀ con embrión de 11 mm y 1♂ con testículos escrotales
<i>Saccopteryx bilineata</i>	Esmeraldas, Cachabí	enero	1♀ con cría amamantando
<i>Saccopteryx bilineata</i>	Santo Domingo, Río Toachi	marzo	1♀ con embrión de 9 mm
<i>Saccopteryx bilineata</i>	Esmeraldas, Playa de Oro	octubre	2♀ con embriones de 13 y 15 mm
<i>Saccopteryx leptura</i>	Esmeraldas, La Chiquita	octubre	1♀ con embrión de 13 mm
Región Amazónica			
<i>Cormura brevirostris</i>	Orellana, El Edén	abril	2♀ poslactantes
<i>Cormura brevirostris</i>	Orellana, EC Onkone Gare	octubre	1♀ con embrión de 6 mm
<i>Cormura brevirostris</i>	Pastaza, Tarangaro	noviembre	1♀ poslactante
<i>Peropteryx macrotis</i>	Napo, Supai Uctu	abril	1♀ con cría amamantando
<i>Peropteryx macrotis</i>	Zamora Chinchipe, río Bombuscaro	junio	1♀ poslactante
<i>Peropteryx macrotis</i>	Pastaza, Cavernas de Mera	julio	1♀ con embrión
<i>Peropteryx macrotis</i>	Orellana, EC Yasuní	octubre	1♀ poslactante
<i>Rhynchonycteris naso</i>	Sucumbíos, Nueva Loja, 12 km NE	septiembre	1♂ con testículos escrotales
<i>Rhynchonycteris naso</i>	Sucumbíos, Parahuaco	septiembre	1♀ con embrión de 19 mm y 1♂ con testículos escrotales
<i>Rhynchonycteris naso</i>	Sucumbíos, Santa Cecilia	junio	1♀ con embrión
<i>Rhynchonycteris naso</i>	Sucumbíos, Iripará	octubre	1♀ con cría de 33 mm amamantando
<i>Saccopteryx bilineata</i>	Pastaza, Taculín	marzo	1♀ con embrión
<i>Saccopteryx leptura</i>	Orellana, Loreto	enero	1♀ con embrión de 9 mm

San Francisco de las Pampas); sin embargo, en los últimos años han aparecido nuevas observaciones y colecciones en diferentes localidades de la Costa del país, particularmente dentro de la provincia de Manabí.

En orden cronológico, el segundo registro de la especie en Ecuador corresponde a un ejemplar sin datos colectado entre 1974 y 1977 y depositado en el USNM, aunque este ejemplar fue reportado por primera vez apenas en Tirira (1999). Moscoso y Tirira (2009) indicaron que posiblemente este animal fue capturado en el trópico seco suroccidental, ya que de casi 1 300 murciélagos que colectó R. G. McLean en dicho período, más del 90% corresponden a esta región geográfica (dentro de las provincias de Guayas y Los Ríos).

El ejemplar de San Francisco de las Pampas (1 700 msnm) constituye el mayor registro altitudinal para la especie y, hasta donde se sabe, el segundo más alto para la familia Emballonuridae en su todo su rango de distribución pantropical. Tirira (1999, 2004, 2007) se refirió a esta localidad como Reserva La Otonga (2 000 m), debido a la cercanía de esta área protegida con la localidad indicada.

El ejemplar de Chongón (MNHN 1957.149) fue referido por Tirira (1999) con el número 1957.144, el cual está incorrecto.

La especie también ha sido citada para Ecuador en Ceballos y Medellín (1988), Jones y Hood (1993), Nowak (1994), Albuja y Arcos (2007) y Carrera *et al.* (2010).

Diclidurus scutatus Peters, 1869

Diclidurus scutatus W. Peters, 1869: 400; localidad tipo “Südamerica”, restringida a “Pará” [= Belém], Pará, Brasil, por Husson, 1962: 59.

Diclidurus scutatus: Albuja, 1999: 47; primer registro publicado para Ecuador y primer uso de la actual combinación de nombres en Ecuador.

D[iclidurus]. scutatus: Sodré y Uieda, 2006: 897; escritura incorrecta.

D[iclidurus]. scutatus: Tirira, 2007: 249; forma de escritura de la actual combinación de nombres en Ecuador.

PERÍODO DE REGISTROS. Único registro en 1994. EJEMPLARES. [1], ORELLANA, *Sacha Norte*: EPN 5678 (♂); col. P. Tapia, 1994-6-24; citado en Albuja (1999: 47, 48), Albuja y Tapia (2004: 152), Tirira (2004: 94; 2007: 249), Moscoso y Tirira (2009: 233) y Tirira y Carrera (2011a: 308).

MEDIDAS. CC 57,0; LP 7,0; LO 9,8; AB 58,2; CR 21,5; CPO 5,3; AC 11,5; HDS 7,3; HDI 7,9. Albuja (1999: 48) reporta que el cráneo mide 15,7 mm.

COMENTARIOS. Albuja (1999: 47, 48) se refirió a la localidad de colección de este ejemplar como “Coca” e indica que su número de colección es MEPN 944148 (según el antiguo catálogo del EPN). Las coordenadas que indican Albuja y Tapia (2004) también están incorrectas (véase anexo 1).

Tirira y Carrera (2011a) comentan sobre el estado de conservación de la especie en Ecuador.

La especie también ha sido citada para Ecuador en Albuja y Arcos (2007).

Subfamilia Emballonurinae Gervais, 1855

Balantiopteryx Peters, 1867

Balantiopteryx infusca (Thomas, 1897)

Saccopteryx infusca O. Thomas, 1897: 546; localidad tipo Cachabí [= Cachaví], Esmeraldas.

B[alantiopteryx]. infusca: O. Thomas, 1904: 252; primer uso de la actual combinación de nombres.

[*Saccopteryx (Balantiopteryx)*] *infusca*: Trouessart, 1904: 98; combinación de nombres.

Balantiopteryx infusca: Albuja, 1982: 33; primera publicación en Ecuador y primer uso de la actual combinación de nombres en Ecuador.

B[alantiopteryx]. infusca: Tirira, 1999: 106; forma de escritura de la actual combinación de nombres en Ecuador.

PERÍODO DE REGISTROS. Primer registro en 1897; último en 2008.

EJEMPLARES. [36], ESMERALDAS, Cachabí: BMNH 97.11.7.17–19, 97.11.7.73–74 (2♂, 3♀, incluye holotipo y cuatro paratipos); col. W. F. H. Rosenberg, 1897-1-5; citados en Thomas (1897: 546), Trouessart (1899: 1285; 1904: 98), Festa (1906: 7), Carter y Dolan (1978: 22), Hill (1987: 558), Arroyo-Cabrales y Jones (1988: 2), Albuja (1991: 167), Jones y Hood (1993: 19), Tirira (1999: 137), McCarthy *et al.* (2000: 959), Albuja (2002: 280), Albuja y Mena-V. (2004: 34), Tirira (2004: 92; 2007: 246; 2008: 148) y Hood y Gardner (2008: 194). Lita W: QCAZ 10149–10154 (6♂); col. D. G. Tirira, 2008-4-25. ESMERALDAS/IMBABURA, Túneles de Lita (Lita E y Lita W): CM 112480–112495 (5♂, 11♀). EPN 9973–9974 (♀♀); col. T. J. McCarthy, L. Albuja e I. Manzano, 1991-12-25 a 28; citados en Albuja (1999: 46 y lámina II, foto 5), McCarthy *et al.* (2000: 959, incluye fotografía de

CM 112480), Albuja y Mena-V. (2004: 34), Lim *et al.* (2004: 226), Tirira (2004: 92; 2007: 246; 2008: 148), Hood y Gardner (2008: 194), Lim *et al.* (2008: tabla S1) y Lim y Dunlop (2008: 82). EPN 9374–9378, 9380–9381 (5♂, 2♀); col. L. Albuja y J. Juste, 1999-12-2; EBD 25660 [= EPN 9381]; citados en Ibáñez *et al.* (2002: 1050).

OTROS REGISTROS. [1], ESMERALDAS, Lita W: colonia de más de una decena de individuos, los cuales compartían el espacio con *Carollia perspicillata*; reg. D. G. Tirira, 2007-12-27.

MEDIDAS. CC 40,3 (38,2–42,0) [7]; C 14,1 (11,9–18,3) [9]; LP 8,4 (7,0–12,2) [8]; LO 11,6 (9,5–13,3) [8]; AB 38,9 (37,5–40,4) [10]; Cal 12,9 (12,2–14,0) [4]; LMC 31,9 (31,3–32,5) [2]. Peso 5,2 g (3,0–6,3) [8]. En la literatura: CC 42; C 13; LO 11,3; AB 41; Cal 14; Tr 3,3; segmento libre de la cola 2,7 (Thomas, 1897). AB 39,2 (37,5–40,4) [5] (Hill, 1987). AB 37,5–40,5 (Arroyo-Cabrales y Jones, 1988). Machos AB 39,1 [2]; peso 4,5 g [2]; hembras AB 40,0 [11]; peso 4,3 g [10] (Albuja, 1999; McCarthy *et al.*, 2000); otras medidas en McCarthy *et al.* (2000).

COMENTARIOS. Thomas (1897) no asignó un número al holotipo que utilizó en la descripción de la especie, pero comentó que se trataba de un macho adulto en alcohol (*an adult male in spirit*).

Carter y Dolan (1978), indicaron que la serie de Cachabí colectada por W. F. H. Rosenberg estaba compuesta por cinco ejemplares, tres pieles secas y cráneos y dos alcoholes; también comentaron que en la etiqueta de uno de los ejemplares en alcohol (asignado con el número de campo WR 30) se menciona que es el holotipo indicado por Thomas. Este ejemplar, fue asignado en la colección del BMNH con el número 97.11.7.73.

Después de la descripción de la especie en 1897, la especie no volvió a ser colectada hasta 1991, cuando fue redescubierta en los túneles del ferrocarril de Lita, a una distancia de 29 km de la localidad tipo (Albuja, 1999; McCarthy *et al.*, 2000). Posteriormente, la especie fue añadida a la fauna de Colombia sobre la base de ocho ejemplares colectados en 1963 en río Chanco, valle del Cauca (Alberico *et al.*, 2000; Hood y Gardner, 2008).

Información adicional sobre la especie y los registros ecuatorianos se comenta en Albuja (1982), Hill (1987), Albuja (1999), McCarthy *et al.* (2000), Albuja y Mena-V. (2004), Tirira (2007, 2008), Hood y Gardner (2008). Arroyo-Cabrales y Jones (1988) presentan un diagnóstico de la especie, con medidas

craneales y un resumen de la información conocida hasta ese momento. Ibáñez *et al.* (2002) realizaron un estudio de ecolocalización de *B. infusca* en la colonia de Lita y lo compararon con la señales producidas por las otras especies del género. Lim *et al.* (2004) comentaron sobre la biogeografía y filogenia de la especie sobre la base de datos moleculares.

La fotografía que publicó Albuja (1999: lámina II: 6) corresponde a *Centronycteris centralis*, según se observa en Albuja (1982: 31); la fotografía correcta de *B. infusca* es la número 5.

Tirira (2001b) y Tirira y Carrera (2011b) comentan sobre el estado de conservación y amenazas que tiene *B. infusca* en Ecuador.

Este murciélago también ha sido referido para Ecuador en Cabrera (1958), Honacki *et al.* (1982), Eisenberg (1989), Koopman (1993, 1994), Nowak (1994), Eisenberg y Redford (1999), Simmons (2005), Albuja y Arcos (2007) y Carrera *et al.* (2010).

***Centronycteris* Gray, 1838**

Centronycteris centralis Thomas, 1912

Centronycteris centralis O. Thomas, 1912: 638; localidad tipo Bugaba [= Bogava], Chiriquí, Panamá.

Centronycteris maximiliani centralis: Sanborn, 1936: 93; combinación de nombres.

Centronycteris maximiliani centralis: Sanborn, 1937: 339; primer registro para Ecuador.

Centronycteris maximiliani centralis: Albuja, 1982: 30; primer registro en una publicación de Ecuador y combinación de nombres.

Centronycteris maximiliani: Albuja, 1991: 167; combinación de nombres en Ecuador.

C[entronycteris]. maximiliani: Tirira, 1999: 106; forma de escritura.

Centronycteris centralis: Tirira, 2004: 93; primer uso de la actual combinación de nombres en Ecuador.

PERÍODO DE REGISTROS. Primer registro en 1923; último en 1997.

EJEMPLARES. [9], ESMERALDAS, Estero Caño: QCAZ 1268 (♀); col. E. Suárez, 1995-6-10; citado en Tirira (2008: 150). Viruela: QCAZ 2188 (♀, con embrión de 18 mm); col. F. Ríos y N. Acosta, 1996-11-19; citado en Tirira (2008: 150). IMBABURA, Junín, La Mina: QCAZ 1267 (♀); col. P. Jiménez, 1995-9-16; citado en Tirira (2008: 150). MANABÍ, Mongoya: FMNH 53421 (♀); col. L. Gómez, 1942-7-25; citado en Simmons y Handley (1998: 7)

y Hood y Gardner (2008: 195). PASTAZA, Mera: EPN 291, 292 (♂♂); col. R. Rageot, 1982-4-25 y 1983-3-13; citados en Rageot y Albuja (1994: 180), Albuja (1999: 45 y lámina II, foto 6) y Hood y Gardner (2008: 195); fotografía en Albuja (1982: 31). USNM 548065 [= EPN 292]; citado en Simmons y Handley (1998: 7) y Carrera (2003: 44). Montalvo: FMNH 41431 (♀); col. R. Olalla, 1932-2-2; citado en Sanborn (1937: 339), Albuja (1982: 32; 1999: 45), Simmons y Handley (1998: 7), Hood y Gardner (2008: 195). Río Alpayacu: AMNH 63663 (♂); col. G. H. Tate, 1923-4-9; citado en Sanborn (1937: 339), Albuja (1982: 32), Jones y Hood (1993: 18), Simmons y Handley (1998: 7), Albuja (1999: 45), Carrera (2003: 44) y Lim y Dunlop (2008: 113). ZAMORA CHINCHIPE, Shaime: QCAZ 2450 (♀); col. D. G. Tirira y S. F. Burneo, 1997-4-15; citado en Tirira (1999: lámina 10); fotografía publicada en Tirira (1999: lámina 10, foto 1; 2007: lámina 29, foto 1). OTROS REGISTROS. [1], SIN DATOS: un ejemplar; reg. E. Patzelt, sin fecha; fotografía publicada en Patzelt (1999: 31) y Tirira (2008: 150). MEDIDAS. CC 46,4 (42,4–50,0) [5]; C 21,5 (18,6–24,0) [5]; LP 7,1 (6,0–9,0) [6]; LO 15,5 (12,7–17,2) [4]; AB 45,0 (41,1–49,0) [6]; Cal 19,7 (17,8–21,0) [4]; LMC 40,1 (36,6–45,6) [4]; CR 16,0. Peso 8,1 g. En la literatura: LT 70; CC 46; C 24; AB 47. Peso 9 g (Rageot y Albuja, 1994; Albuja, 1999). Otras medidas en Sanborn (1937).

COMENTARIOS. El ejemplar colectado en Junín, La Mina (1 715 m), constituye el mayor registro altitudinal al que se ha registrado una especie de embalonúrido en el Ecuador y, hasta donde se sabe, la mayor altitud para la familia en todo su rango de distribución mundial.

Tirira (2008) se refirió a la localidad de Estero Caraña como San Lorenzo, debido a la cercanía de esta población.

Mongoya, en la provincia de Manabí, constituye la localidad más austral en donde ha sido registrada la especie al occidente de Los Andes de Sudamérica.

Albuja (1982), Jones y Hood (1993), Simmons y Handley (1998), Albuja (1999), Albuja y Mena-V. (2004), Hood y Gardner (2008) y Tirira (2008) indican un ejemplar (número de colección antiguo: EPN 55.3.1; número actual: EPN 290) colectado en río Toachi (provincia de Santo Domingo), que ha sido referido como *C. centralis*, mientras que en la base del EPN dicho ejemplar consta como *Cormura brevirostris*; sin embargo, luego de la re-

visión realizada, el ejemplar presenta sacos alares y líneas pálidas en la espalda, por lo cual su identificación corresponde con *Saccopteryx bilineata*. Albuja (1982, 1999) y Simmons y Handley (1998) indican otro individuo que ha sido colectado en río Copataza (número de colección antiguo: EPN 39.4.1; número actual: EPN 289), el cual ha sido reidentificado como *Cormura brevirostris*.

Rageot y Albuja (1994) indican haber registrado tres ejemplares en la localidad de Mera, pero en realidad corresponden a dos ejemplares, uno de ellos con doble numeración, cuyo cráneo y esqueleto está depositado en el EPN y la piel seca en el USNM. Albuja (1999) indica por error que el ejemplar de río Alpayacu está depositado en el USNM, pero en realidad se encuentra en el AMNH.

La fotografía que publicó Albuja (1999: lámina II: 5) corresponde a *Balantiopteryx infusca*; la fotografía correcta es la número 6, según se observa en Albuja (1982: 31).

Carrera (2003) utilizó por primera vez la actual combinación de nombres en Ecuador; sin embargo, por tratarse de una tesis no publicada, no se ha considerado como el primer uso oficial.

La especie también ha sido citada para Ecuador en Cabrera (1958), Albuja (1991), Tirira (2004), Albuja y Arcos (2007) y Carrera *et al.* (2010).

Cormura Peters, 1867

Cormura brevirostris (J. A. Wagner, 1843)

Emballonura brevirostris J. A. Wagner, 1843: 367; localidad tipo “Marabitanas”, corregida a “Baraneiva” por Pelzeln (1883: 39); luego corregida a “Bananeira”, río Mamoré, Rondônia, Brasil, por Carter y Dolan (1978: 19).

Cormura brevirostris: W. Peters, 1867: 475; primer uso de la actual combinación de nombres.

Cormura brevirostris: Sanborn (1937: 34); primer registro publicado para Ecuador.

Cormura brevirostris: Albuja, Ibarra, Urgilés y Barriga, 1980: 138; primera publicación en Ecuador y primer uso de la actual combinación de nombres en Ecuador.

C[ormura]. brevirostris: Tirira, 1999: 106; forma de escritura de la actual combinación de nombres en Ecuador.

PERÍODO DE REGISTROS. Primer registro en 1924; último en 2009.

EJEMPLARES. [26], ESMERALDAS, La Chiquita: EPN 294 (♂); col. L. Albuja, P. Mena-V. y

- J. Regalado, 1985-10-23; citado en Albuja (1999: 40), Albuja y Mena-V. (2004: 33), Hood y Gardner (2008: 196) y Tirira (2008: 151). NAPO, Jatun Sacha: MECN 543 (♀); col. J. J. Espinosa, 1992-1-18. Jumandi: EPN 293 (♀); col. L. Albuja y J. Urgilés, 1979-11-4; citado en Albuja (1982: 26, con ilustración y fotografía del cráneo; 1983: 55; 1999: 40 y lámina I, foto 3), Jones y Hood (1993: 12) y Hood y Gardner (2008: 196). ORELLANA, El Edén: QCAZ 11013–11014 (♀♀); col. X. Cueva, 2009-4-29. Onkone Gare: MECN 1072, 1074 (♂ y ♀, con embrión de 6 mm); col. F. A. Reid y F. Sornoza, 1996-10-7. ROM 106163, 106361, 106363 (2♂, 1♀); col. F. A. Reid y F. Sornoza, 1996-6-30 y 10-7 (2). Onkone Gare, 30 km SW de: ROM 105746–105747 (♂ y ♀); col. F. A. Reid y F. Sornoza, 1996-2-25; citados en Lim *et al.* (2008: tabla S1) y McDonough *et al.* (2010: 642). Río Suno: AMNH 68026 (♀); col. Olalla e hijos, 1924-3-15. San José Nuevo: AMNH 68039, 68041 (♀♀); col. Olalla e hijos, 1924-3-29 y 4-8. Yasuní PN, Helipuerto 208: QCAZ 4474 (♂); col. S. F. Burneo, 2001-4-22. PASTAZA, Río Capahuari: FMNH 43120–43121 (♂ y ♀); col. R. E. Olalla, 1934-10-19 y 11-6; citados en Sanborn (1937: 34), Albuja (1982: 27), Jones y Hood (1993: 12) y Albuja (1999: 40). Río Copataza: EPN 289 (♂); col. R. Olalla, 1939-4-7; citado en Albuja (1982: 32; 1999: 45) y Simmons y Handley (1998: 7). Sarayacu: MNHN 1977.355 (♂); col. Olalla, 1931-3-15. Tarangaro: QCAZ 10756 (♀); col. C. E. Boada, P. Iturralde, G. Arévalo y V. Narváez, 2008-11-2; citado en Tirira *et al.* (2010: 238). SUCUMBÍOS, Diamante: EPN 295 (♀); col. Y. López y G. Paredes, 1996-11-5; citado en Albuja (1999: 40, número antiguo en dibujo de cráneo: MEPN 954453). Limoncocha: LSUMZ 22338, 22363 (♂ y sd); col. D. A. Tallman, 1976-4-7 y 4-19. Sábalo: QCAZ 7043 (♂); col. J. S. Tello, D. Donoso y G. Toscano, 2004-3-19. SIN DATOS, Amazonía: MCZ 34855 (sd); col. R. Olalla, 1935-10-19.
- OTROS REGISTROS. [4], MORONA SANTIA-GO, Río Llushín: reg. desconocido; citado en Albuja (1996). ORELLANA, Guiyero: 17 ejemplares; reg. L. Albuja y A. Arguero, entre 2007-6-8 y 10-26; citados en Albuja y Arguero (2011: 53). Tiputini EB: dos ejemplares; reg. K. Rex y colaboradores, entre 2004-3 y 2005-6; citados en Rex *et al.* (2008: 621). Yuturi: un ejemplar; reg. P. Mena-V., J. Cevallos y D. G. Tirira, 1993-9-4. MEDIDAS. CC 49,6 (42,0–60,0) [12]; C 12,2 (9,1–15,0) [11]; LP 7,3 (5,6–9,0) [11]; LO 12,5 (6,0–15,0) [10]; AB 46,2 (43,5–48,0) [12]; Cal 15,7 (14,0–17,0) [8]; LMC 26,1 (19,4–29,7) [7]; CR 15,6 (12,1–17,6) [4]; ACC 8,0. Peso 6,8 g (4,0–9,4) [4].
- COMENTARIOS. Albuja (1982, 1999), Simmons y Handley (1998) y Hood y Gardner (2008) indicaron que el ejemplar EPN 289 (número antiguo de colección MEPN 55.3.1), colectado en río Copataza, corresponde a *Centronycteris centralis*; identificación que es corregida a *Cormura brevirostris* en esta publicación.
- Rex *et al.* (2008: 619) indican que los ejemplares capturados en la Estación de Biodiversidad Tiputini fueron depositados en el AMNH; sin embargo, hasta el momento (octubre de 2011) esto no ha ocurrido (C. M. Pinto, com. pers.); también indican que muestras de tejidos están depositadas en el Laboratorio de ADN de la Universidad de Boston, Massachusetts, lo cual no ha sido verificado.
- La Chiquita, en la provincia de Esmeraldas, es la única localidad en el occidente de Ecuador y también la localidad más austral en donde la especie ha sido registrada al occidente de Los Andes de Sudamérica.
- La especie también ha sido citada para Ecuador en Albuja *et al.* (1980), Sarmiento (1987), Albuja (1991), Tirira (1999), Bernard (2003), Tirira (2004, 2007), Albuja y Arcos (2007) y Carrera *et al.* (2010).

***Peropteryx* Peters, 1867**

Peropteryx kappleri Peters, 1867

P. k. kappleri Peters, 1867

- Embalonura canina*: Tomes, 1860: 261; primer registro publicado para Ecuador.
- Peropteryx Kappleri* W. Peters, 1867: 473; localidad tipo “Surinam”.
- Saccopteryx kappleri*: Dobson, 1878: 374; combinación de nombres.
- [*Saccopteryx (Peropteryx) canina*] *kappleri*: Trouessart, 1897: 138; combinación de nombres.
- [*Peropteryx canina*] *kappleri*: Trouessart, 1904: 98; combinación de nombres.
- Peropteryx canina*: Festa, 1906: 6; combinación de nombres con registros para Ecuador.
- Peropteryx kappleri*: Sanborn, 1937: 343; primer uso de la actual combinación de nombres, con registros para Ecuador.
- Peropteryx kappleri kappleri*: Cabrera, 1958: 51; combinación de nombres con mención para Ecuador.
- Peropteryx kappleri*: Albuja, Ibarra, Urgilés y Barriga, 1980: 45; primera publicación en Ecu-

dor y primer uso de la combinación de nombres en Ecuador.

Peropteryx kappleri: Albuja, 1991: 168; escritura incorrecta del género.

Pteropteryx kappleri: Albuja y Arcos, 2007: 14; escritura incorrecta del género.

P[eropteryx]. kappleri: Tirira, 1999: 106; forma de escritura de la actual combinación de nombres en Ecuador.

P[eropteryx]. k[appleri]. kappleri: Tirira, 2008: 152; primer uso de la actual combinación de nombres en Ecuador.

PERÍODO DE REGISTROS. Primer registro antes de 1860; último en 2005.

EJEMPLARES. [49], CARCHI, Puente Piedra: EPN 297–301 (2♂, 3♀, dos con embriones de 10 y 12 mm); col. L. Albuja y P. Mena-V., 1987-11-10; citados en Albuja (1999: 43; con dibujo de cráneo según antiguo número de colección del ejemplar EPN 299: MEPN 871826), Albuja y Mena-V. (2004: 32), Hood y Gardner (2008: 198), Tirira (2008: 154) y Carrera *et al.* (2010: 6). EL ORO, Los Chirimoyos: QCAZ 9186–9188 y TTU 103779–103783 (5 ejemplares en total: 3♂, 2sd); col. Expedición Sowell 2004, 2004-7-23; citados en Carrera *et al.* (2010: 6). Mina Tres Reyes: TCWC 11497–11516 (10♂, 5♀, 5sd); col. D. C. Carter, 1964-7-24. Portovelo: AMNH 47202–47205, 60533 (1♂, 4♀); col. H. E. Anthony, 1920-9-27 (1) y 1920-10-20 (4); citados en Sanborn (1937: 344), Albuja *et al.* (1980: 45), Albuja (1982: 29), Jones y Hood (1993: 14), Albuja (1999: 43), Hood y Gardner (2008: 198) y Carrera *et al.* (2010: 6). AMNH 61486–61495 (7♂, 3♀); col. G. H. Tate, 1921-8-8. LOS RÍOS, Cerro Cachari: MUG 359 (♀); col. E. Garzón, 1997-1-20. SIN DATOS, Costa: BMNH números de colección no indicados (3sd); col. L. Fraser, sin fecha; citados en Tomes (1860: 261) y Festa (1906: 7).

OTROS REGISTROS. [1], ZAMORA CHINCHIPPE, Río Bombuscaro: un ejemplar; reg. K. Rex y colaboradores, entre 2004-9 y 2005-4; citado en Rex *et al.* (2008: 621).

MEDIDAS. CC 58,0; C 12,0; LP 8,5 (7,8–9,0) [4]; LO 14,1 (10,3–20,0) [3]; AB 46,5 (41,8–51,1) [7]; Cal 14,5 (12,7–15,7) [3]; LMC 31,3 (28,0–37,0) [3]; CR 15,2 (14,7–15,9) [3]. Peso 10,0 g.

COMENTARIOS. El primer registro de la especie para Ecuador apareció en Albuja *et al.* (1980), quienes únicamente indicaron que habita en el trópico suroccidental, sin mencionar

localidad de colección; esta información seguramente se basó en los registros de Portovelo, publicados en Sanborn (1937).

Carrera *et al.* (2010) se refirieron a la localidad de Los Chirimoyos como Bosque Petrificado de Puyango, registros que corresponden al hallazgo más austral en donde la especie ha sido registrada al occidente de Los Andes de Sudamérica.

Festa (1906) restringió la distribución de los ejemplares sin datos depositados en el BMNH al oeste de Ecuador; por lo cual, en esta revisión han sido asignados a *Pteropteryx kappleri*; sin embargo, estos ejemplares han sido tratados como *Embalonura canina* por Tomes (1860) y como *Pteropteryx canina* por Festa (1906), nombres que tradicionalmente han sido considerados como sinónimos de *Pteropteryx macrotis* (véase Hood y Gardner, 2008), por lo cual quedaría pendiente una revisión que confirme su identidad.

El ejemplar de Río Bombuscaro documentado por Rex *et al.* (2008) constituye el primer registro para la especie al oriente de Los Andes de Ecuador; además, en esta misma localidad se ha registrado otra especie del género (*P. macrotis*).

Además, Rex *et al.* (2008: 619) indicaron que este ejemplar ha sido depositado en el AMNH, lo cual hasta el momento (octubre de 2011) no ha ocurrido (C. M. Pinto, com. pers.); también indican que muestras de tejidos están depositadas en el Laboratorio de ADN de la Universidad de Boston, Massachusetts.

Tirira (2011b) comenta sobre el estado de conservación de este murciélago en el país.

La especie también ha sido citada para Ecuador en Cabrera (1958), Albuja (1991) y Tirira (1999, 2004, 2007) y Albuja y Arcos (2007).

Pteropteryx leucoptera Peters, 1867

P. l. leucoptera Peters, 1867

Pteropteryx leucoptera W. Peters, 1867: 474; localidad tipo “Surinam”.

Pteropteryx [(*Peronymus*)] *leucoptera*: W. Peters, 1868: 145; combinación de nombres.

Saccopteryx [(*Pteropteryx*)] *leucoptera*: Dobson, 1878: 374; combinación de nombres.

Peronymus leucopterus: Miller, 1907: 91; combinación de nombres.

Pteropteryx [(*Peronymus*)] *leucoptera leucoptera*: Cabrera, 1958: 52; combinación de nombres.

Peromyscus leucopterus leucopterus: Husson, 1962: 54; combinación de nombres.

Pteropteryx leucoptera: Albuja y Arcos, 2007: 14; escritura incorrecta del género.

Peropteryx leucoptera: Arcos, Albuja y Moreno, 2007: 128; primer registro publicado para Ecuador (véanse comentarios en esta especie y en *P. pallidoptera*).

PERÍODO DE REGISTROS. Primer registro en 2003; último en 2006.

EJEMPLARES. [2], ORELLANA, Tivacuno: EPN 9869 (♀); col. L. Albuja, 2003-9-1; citado en Arcos *et al.* (2007: 130) y McDonough *et al.* (2010: 640). SUCUMBÍOS, Palma Roja: QCAZ 8478 (♀); col. M. M. McDonough, 2006-6-22; citado en McDonough *et al.* (2010: 639, 641, incluye fotografías) y McDonough *et al.* (2011: 7, 27).

OTROS REGISTROS. [1], ORELLANA, Tiputini **EB**: cinco ejemplares; reg. K. Rex y colaboradores, entre 2004-3 y 2005-6; citados en Rex *et al.* (2008: 621) y McDonough *et al.* (2010: 640).

MEDIDAS. CC 40,8 (39,5–42,0) [2]; C 12,3 (12,0–12,5) [2]; LP 8,5 (7,0–10,0) [2]; LO 17,5 (17,0–18,0) [2]; AB 44,5 (42,5–46,4) [2]. Peso 7,5 g (6,5–8,5) [2]. Peso y medidas tomados de Arcos *et al.* (2007) y McDonough *et al.* (2010).

COMENTARIOS. Tirira (1999) reportó por primera vez la presencia de esta especie para Ecuador sobre la base de un ejemplar colectado en el PN Yasuní; tiempo más tarde, se comprobó que dicho ejemplar correspondía a una especie no descrita en su momento, de la cual es su holotipo (*P. pallidoptera*).

Arcos *et al.* (2007) reportaron dos ejemplares de *P. leucoptera* para Ecuador, los cuales fueron revisados por McDonough *et al.* (2010), en donde se comprobó que solo uno de ellos (EPN 5941) correspondía a la especie en cuestión, el cual corresponde, por lo tanto, al primer registro publicado para la especie en el país. McDonough *et al.* (2010) indicaron que la localidad de colección del ejemplar es “río Tiputini”, en alusión a que está cerca del sector de Tivacuno; además, asignaron un nuevo número de colección (EPN 9869), ya que el número indicado por Arcos y colaboradores correspondía a la serie de campo.

McDonough *et al.* (2010) indicaron que el ejemplar QCAZ 8478 corresponde a una hembra subadulta; mientras que McDonough *et al.* (2011) comentaron que se trataba de un macho juvenil.

La colección de los ejemplares realizada por Rex *et al.* (2008) fue anterior a la descripción de *P. pallidoptera*, por lo cual amerita la reidentificación de dicho material, dada la similitud entre ambas especies. Según Rex *et al.* (2008: 619), los ejemplares están depositados en el AMNH; sin embargo, hasta el momento (octubre de 2011) esto no ha ocurrido (C. M. Pinto, com. pers.); también indican que muestras de tejidos están depositadas en el Laboratorio de ADN de la Universidad de Boston, Massachusetts, lo cual no ha sido verificado.

Tirira (2011c) comenta sobre el estado de conservación de *P. leucoptera* en el país.

La especie también ha sido citada para Ecuador en Albuja y Arcos (2007).

Peropteryx macrotis (J. A. Wagner, 1843)

P. m. macrotis (J. A. Wagner, 1843)

Vesp[ertilio]. caninus Schinz, 1821: 179; localidad tipo “Östküste von Brasilien”; restringido a “Timicui, en el río Belmonte, arriba de Bôca d’Obu”, Bahía, Brasil, por Ávila-Pires (1965: 8); nombre que ya había sido ocupado por *Vespertilio caninus* Blumenbach, 1797.

Emballonura canina: Temminck, 1841: 298; combinación de nombres.

Emballonura macrotis J. A. Wagner, 1843: 367; localidad tipo “Mato Grosso”; restringida a Cuiabá, Mato Grosso, Brasil, por Carter y Dolan (1978: 20).

Peropteryx canina: W. Peters, 1867: 472; combinación de nombres.

Peropteryx macrotis: W. Peters, 1867: 472; primer uso de la actual combinación de nombres.

Saccopteryx canina: Dobson, 1878: 373; combinación de nombres.

[*Saccopteryx (Peropteryx)*] *canina*: Trouessart, 1897: 138; combinación de nombres.

Peropteryx macrotis macrotis: Albuja, 1982: 28; primer registro y publicación en Ecuador; primer uso de la actual combinación nombres en Ecuador.

Peropteryx macrotis: Albuja, 1991: 168; combinación de nombres en Ecuador.

[*peropteryx*]. *macrotis*: Tirira, 1999: 106; forma de escritura de la actual combinación de nombres.

PERÍODO DE REGISTROS. Primer registro en 1935; último en 2005.

EJEMPLARES. [35], NAPO, Cañón de Mondayacu: QCAZ 26 (♀); col. D. G. Tirira, 1990-10-8.

Cueva de Michael: QCAZ 234 (♂); col. D. G. Tirira, 1991-3-27. Cueva de San Bernardo: MHNG 1752.49 (♀); col. J. C. Vieira, 1986-9-3; citado en Tirira (2009: 86). QCAZ 235 (♀); col. J. Naranjo, 1986-5-2. Cueva del Lagarto: QCAZ 2642 (♂); col. P. Jarrín-V., 1999-1-17. Páramo de Papallacta: QCAZ 2200 (♂); col. P. Jarrín-V., 1996-1-12; citado en Jarrín-V. (2003: 613), Tirira (2007: 251) y Hood y Gardner (2008: 200). Supai Uctü: QCAZ 955-956 (2♀, una con cría); col. D. G. Tirira, 1994-4-22. ORELLANA, Chiro Isla: QCAZ 7942 (♀); col. S. F. Burneo, A. Molina, G. Toscano y M. A. Camacho, 2005-9-12; citado en Toscano y Burneo (2012: 00); fotografía publicada en Tirira (2007: lámina 29, foto 2). Cueva del Saladero: QCAZ 3510 (♂); col. J. J. Bravo, 2000-2-18. Ginta: QCAZ 4482-4483 (♀♀); col. S. F. Burneo, 2001-6-7. Río Huataraco: EPN números de colección no indicados (2sd); col. L. Albuja y M. Cueva, 1996-9-15 a 19; citados en Albuja (1999: 42). Tetete: QCAZ 1091 (♂); col. V. Pérez, 1994-7-15. Yasuní EC: QCAZ 2729 (♀); col. O. Torres, 1997-10-26. QCAZ 3298 (sd); col. P. Jarrín-V., 1999-7-31. PASTAZA, Alto Pastaza: EPN 302 (♂); col. desconocido, 1935-4; citado en Albuja (1982: 29; 1991: 168), Jones y Hood (1993: 14), Albuja (1999: 42) y Hood y Gardner (2008: 200). Cavernas de Mera: EPN 4084 (♂); col. L. Albuja, J. Cevallos y C. Romero, 1990-3-25; citado en Rageot y Albuja (1994: 180), Albuja (1999: 42) y Carrera (2003: 44). QCAZ 4855, 4873, 4876, 4881, 4882 (5♀); col. R. M. Fonseca, J. P. Carrera, D. Lasso, J. S. Tello y T. Enríquez; 2001-11-27; citados en Carrera (2003: 44). QCAZ 5088, 5090, 6224-6228, 6612 (4♂, 4♀, una con embrión); col. R. M. Fonseca, J. P. Carrera, J. S. Tello y C. Carrión, 2002-7-27. SUCUMBÍOS, Los Ángeles: EPN números de colección no indicados (2sd); col. L. Albuja, 1997-5-4; citados con fotografía en Albuja (1999: 42 y lámina I, foto 4), quien indica que la colonia estaba compuesta por seis individuos. ZAMORA CHINCHIPE, Río Bombuscaro: QCAZ 3278 (♀); col. P. Arena, 1998-6-9.

OTROS REGISTROS. [2], ORELLANA, Tiputini EB: un ejemplar; reg. K. Rex y colaboradores, entre 2004-3 y 2005-6; citado en Rex *et al.* (2008: 621). SIN DATOS, Amazonía: un ejemplar, reg. C. C. Voigt, antes de 2000; fotografía publicada en Yee (2000: 1).

MEDIDAS. Adultos: CC 47,0 (39,2-62,7) [17]; C 13,6 (11,2-16,1) [12]; LP 7,9 (5,8-10,5) [15];

LO 7,9 (8,4-15,3) [11]; AB 42,6 (39,3-49,0) [16]; Cal 15,8 (10,3-17,9) [13]; LMC 30,0 (21,2-36,9) [12]; CR 15,8 (13,8-19,3) [8]; AC 9,0. Peso 6,6 g (4,3-10,0) [11]. Juveniles: CC 43,3 (38,0-50,8) [5]; C 10,7 (9,7-11,8) [2]; LP 7,0 (6,0-7,0) [2]; LO 10,7 (10,5-10,9) [2]; AB 37,3 (35,5-39,3) [3]; Cal 13,5 (11,8-15,3) [2]; LMC 25,7 (25,5-25,9) [2]; CR 13,8 (13,5-14,1) [2]; ACC 7,0; HDS 6,0; HDI 7,0.

COMENTARIOS. Jarrín-V. (2003) extendió la distribución altitudinal de la especie, basado en el hallazgo de un individuo encontrado muerto entre 3 300 y 3 500 m de altitud, en la carretera Quito-Baeza, sector Papallacta; según Tirira (2007) y Hood y Gardner (2008), este registro altitudinal es inusual, ya que la especie ha sido registrada a una altitud máxima de 1 500 m (pero usualmente a menos de 600 m). Tirira (2007) también comenta que no se trata de una distribución natural para la especie; al contrario, piensa que el animal debió haber sido transportado accidentalmente por un vehículo proveniente de la Amazonía baja.

Rageot y Albuja (2004: 180) se refirieron al ejemplar EPN 4084, procedente de cavernas de Mera, por su número antiguo de colección (E-902703). Albuja (1982) se refirió al ejemplar EPN 302, procedente del Alto Pastaza, por su número antiguo de colección (E-35.4.2).

Rex *et al.* (2008: 619) indicaron que el ejemplar capturado en la Estación de Biodiversidad Tiputini está depositado en el AMNH; sin embargo, hasta el momento (octubre de 2011) esto no ha ocurrido (C. M. Pinto, com. pers.); también indican que muestras de tejidos están depositadas en el Laboratorio de ADN de la Universidad de Boston, Massachusetts, lo cual no ha sido verificado.

La especie también ha sido citada para Ecuador en Tirira (1999, 2004, 2007) y Albuja y Arcos (2007). Además, Ibáñez (1981) que la especie está ausente en la vertiente del Pacífico de Ecuador.

Peropteryx pallidoptera Lim, Engstrom, Reid, Simmons, Voss y Fleck, 2010
P[eropteryx]. leucoptera: Tirira, 1999: 106, 137; primera mención del futuro holotipo.
Peropteryx cf. *macrotis*: Reid, Engstrom y Lim, 2000: 40; comentarios sobre el futuro holotipo.
Peropteryx [sp. nov.]: Engstrom y Reid, 2003: 2; comentarios sobre el futuro holotipo.
Peropteryx leucoptera: Arcos, Albuja y Moreno, 2007: 128; combinación de nombres.

Peropteryx pallidoptera Lim, Engstrom, Reid, Simmons, Voss y Fleck, 2010; localidad tipo: “66 km S de Pompeya Sur, Orellana Province”, PN Yasuní, Ecuador.

Peropteryx pallidoptera: Tirira, 2011d: 311; primera publicación en Ecuador con uso de la actual combinación de nombres.

PERÍODO DE REGISTROS. Primer registro en 1995; último en 2004.

EJEMPLARES. [2], ORELLANA, Yasuní PN, 66 km S de Pompeya Sur: ROM 104396 (♂); col. F. A. Reid y F. Sornoza, 1995-5-8; holotipo; citado en Tirira (1999: 137), Reid *et al.* (2000: 40), Engstrom y Reid (2003: 2; incluye fotografías), Lim y Dunlop (2008: 82), Lim *et al.* (2008: tabla S1), Lim *et al.* (2010: 3), McDonough *et al.* (2010: 640) y Tirira (2011d: 311). SUCUMBÍOS, Bosque del Aguarico: EPN 9913 (sd); col. L. Albuja y F. Trujillo, 2004-4-23; citado en Arcos *et al.* (2007: 128, 130), McDonough *et al.* (2010: 640) y Tirira (2011d: 311).

MEDIDAS. CC 42,5 (42,0–43,0) [2]; C 13,5 (12,0–15,0) [2]; LP 8,0 (7,0–9,0) [2]; LO 14,8 (14,5–15,0) [2]; AB 41,0 (40,0–42,0) [2]; Tr 5,0; CR 14,1; CB 12,5; CPO 2,8; AC 8,2; ACC 6,4; AM 7,3; HDS 5,3; M3-M3 5,9. Peso 4,4 g (4,0–4,7) [2]. Peso y medidas tomados de Reid *et al.* (2000), Arcos *et al.* (2007) y Lim *et al.* (2010).

COMENTARIOS. Los ejemplares del PN Yasuní (mencionado en Tirira, 1999) y del Bosque del Aguarico (en Arcos *et al.*, 2007) fueron tratados como *P. leucoptera*.

Reid *et al.* (2000: 40) trataron al ejemplar del PN Yasuní como “*P. cf. macrotis*”, aunque indicaron que presentaba diferencias externas y craneales que lo distinguían a nivel específico, algunas de cuyas características también están compartidas con *P. leucoptera*; en esa misma publicación (tabla 2, p. 41), se trató al mismo ejemplar como *P. leucoptera*.

McDonough *et al.* (2010) reidentificaron al ejemplar de Bosque del Aguarico como *P. pallidoptera*, aunque las coordenadas que indicaron en la figura 1 (p. 640) están incorrectas. Las coordenadas correctas están en el anexo 1.

Tirira (2011d) señaló que la localidad de colección del ejemplar de Bosque del Aguarico era Lumbaqui, por encontrarse a 8 km de esa población; además, comentó sobre el estado de conservación de la especie en Ecuador.

Rhynchonycteris Peters, 1867

Rhynchonycteris naso (Wied-Neuwied, 1820)
Vespertilio naso Wied-Neuwied, 1820b: 251, pie de página; localidad tipo “Mucuri”; restringida a la vecindad de El Morro d’Arara, río Mucuri, Bahía, Brasil, por Ávila-Pires (1965: 9).

Proboscidea saxatilis Spix, 1823: 62; especie tipo del género; localidad tipo “fluvium St. Francis”, Brasil.

Emb[allonura]. naso: Schinz, 1844: 201; combinación de nombres.

Rhynchonycteris naso: W. Peters, 1867: 478; primer uso de la actual combinación de nombres.

Proboscidea naso: J. A. Allen, 1904: 343; combinación de nombres.

Rhynchonycteris naso: Festa, 1906: 3; primer registro publicado para Ecuador.

Rhynchiscus naso: Miller, 1907: 89; combinación de nombres.

Rhynchonycteris naso: Albuja, 1982: 18; primera publicación en Ecuador y primer uso de la actual combinación de nombres en Ecuador.

Rynchonycteris naso: Mena, Regalado y Cueva, 1997: 421; escritura incorrecta del género.

R[hynchonycteris]. naso: Tirira, 1999: 107; forma de escritura de la actual combinación de nombres.

Rhinconycteris naso: Carrera, 2003: 11; escritura incorrecta del género.

Rinchonycteris naso: Carrera, 2003: 12; escritura incorrecta del género.

Rhinconycteris naso: Carrera, 2003: 35; escritura incorrecta del género.

PERÍODO DE REGISTROS. Primer registro en 1897; último en 2011.

EJEMPLARES. [126], ESMERALDAS, Corriente Grande: QCAZ 2156 (♀); col. F. Ríos y N. Acosta, 1996-11-19; citado en Tirira (2008: 155). Estero Inés: MECN 2040 (♂); col. C. E. Boada, D. G. Tirira y H. Román, 2000-4-24; citado en Tirira y Boada (2005: 124) y Tirira (2008: 155). Estero Taquiyama: EPN 312, 317 (♂ y ♀, con embrión de 11 mm); col. L. Albuja y P. Mena-V., 1985-3-19; citado en Albuja (1999: 36), Albuja y Mena-V. (2004: 30) y Tirira (2008: 155, localidad referida como río Tiaone). San Miguel: EPN 316 (♂); col. L. Albuja y P. Mena-V., 1984-9-21; citado en Albuja (1999: 36), Albuja y Mena-V. (2004: 30), Hood y Gardner (2008: 203) y Tirira (2008: 155). GUAYAS, Río Congo: EBD 12609–12611 (3sd); col. C. Ibáñez y P. Muñoz, 1981-11-21. Río Daule: MZUT número de colección no

- indicado (♀); col. E. Festa, 1897-10; citado en Festa (1906: 3). LOS RÍOS, La Ceiba: QCAZ 8900, 8905 (♀♀); col. C. E. Boada y F. Moscoso, 2007-5-28. María Se Mira: MSU 31444 (sd); col. D. W. McCulloch, 1981-7-3; citado en Tirira (2008: 155). Río Pa-lenque: USNM 528476, 528575-528576 (2♂, 1♀); col. D. E. Wilson, 1979-2-5; citado en Tirira (2008: 155). MORONA SANTIAGO, Cushime: FMNH 104763 (♀); col. B. Malkin, 1971-7-1. Méndez: MNHN 1948.408-409 (♂ y ♀); col. familia Olalla, 1934-6-29 y 6-30; citados en Dorst (1951: 602), Albuja (1982: 19), Jones y Hood (1993: 5), Albuja (1999: 36) y Hood y Gardner (2008: 203). NAPO, Gareno: QCAZ 11787 (♂); col. D. G. Tirira, 2010-3-24; citado en Tirira (2012: 000). Misahualí: MECN 1297-1298 (♂ y ♀); col. I. Castro, 1996-4-15. Simón Bolívar: QCAZ 8525 (♂); col. M. M. McDonough, 2006-7-2; citado en McDonough *et al.* (2011: 7, 27). ORELLANA, Ávila Viejo: EPN 311 (♀); col. familia Olalla, 1935-4-27; citado en Albuja (1982: 19; 1999: 36). Cerro Huataraco: EPN 314-315 (♂ y ♀); col. J. Olalla, 1955; citados en Albuja (1982: 19; 1999: 36). Loreto: MNHN 1957.144 (♀); col. G. Orcés, 1954-12. San José de Payamino: EPN 5564 (♂); col. L. Albuja y R. M. Timm, 1983-11-20; citado en Albuja (1999: 36). Shiripuno: EPN 3852 (♀); col. P. Mena-V. y J. Cevallos, 1988-10-1. Tiputini EB: MECN 2850 (♂); col. J. Guerra, 2009-3-28. Yasuní EC: QCAZ 12422 (sd); col. B. D. Patterson, C. Dick y P. Rivera-Parra, 2011-6-5. Yasuní PN, 42 km S de Pompeya Sur: MECN 2410 (♂); col. F. A. Reid, 2006-5-22. Yasuní PN, 73 km S de Pompeya Sur: ROM 105537 (♂); col. M. D. Engstrom, F. A. Reid y F. Sornoza, 1996-2-10; citado en Lim *et al.* (2008: tabla S1). PASTAZA, Chicherota: MNHN 1957.145(a-h), 1957.175-176 (1♂, 1♀, 9sd); col. R. Olalla y G. Orcés, 1954-2 (9), 1954-12-3 y 12-4. Chuyayacu: EPN 319 (♀); col. L. Albuja y F. Trujillo, 1997-7-8; citado en Albuja (1999: 36) y Carrera (2003: 44). Montalvo: FMNH 41420 (♂); col. R. Olalla, 1932-2-7; citado en Sanborn (1937: 327) y Albuja (1982: 19; 1999: 36). Río Ácaro: EPN 320-321 (♂ y ♀); col. L. Albuja y F. Trujillo, 1998-1-14 y 1-17; citado con fotografía en Albuja (1999: 36 y lámina I, foto 1). Río Bobonaza: AMNH 63660-63662, 63668-63670, 67593-67605 (5♂, 8♀, 6sd); col. G. H. Tate, 1923-4-3 (3), 4-4 (3), 1924-3-14 (1), 3-15 (3) y 3-31 (1), 1924-4-3 (3) y 4-4 (5). Río Capahuari: FMNH 43119 (♀); col. R. E. Olalla, 1934-11-13; citado en Sanborn (1937: 327) y Albuja (1982: 19). Río Lliquino: EPN 7115 (♂); col. L. Albuja y F. Trujillo, 1999-4-29. QCAZ 9980-9981 (♀♀); col. C. E. Boada, V. Narváez, P. Iturralde, G. Arévalo y A. Anderson, 2008-1-27 y 1-30. Río Pindo Yacu: FMNH 43116-43118 (3♀); col. R. Olalla, 1934-10-11 y 10-16; citados en Sanborn (1937: 327) y Albuja (1982: 19; 1999: 36). Río Pastaza: IRSNB 17092 (♀); col. desconocido, 1936-1-12. Sarayacu: MNHN 1932.2964-2967, 1932.2970 (3♂, 2♀); col. C. Olalla, M. Olalla y R. Olalla, 1931-3-5 y 3-6; citados en Dorst (1951: 602) y Albuja (1982: 19; 1999: 36). Villano: EPN 7043 (♀); col. L. Albuja y F. Trujillo, 1998-10-29. SANTO DOMINGO, La Perla: QCAZ 1, 236 (♂ y ♀); col. F. Campos, S. de la Torre y D. G. Tirira, 1990-4-28 y 4-30; citados en Tirira (2008: 155). SUCUMBÍOS, Iripaí: EPN 318 (♀, con cría de 33 mm); col. L. Albuja y W. E. Pozo, 1991-10-10. Laguna Grande: EPN 304-309, 3851, 9280 (6♂, 2♀); col. L. Albuja y R. M. Timm, 1983-9-28 (3) y 1983-11-28 (5); citados en Albuja (1999: 36). FMNH 124621-124628 (3♂, 5♀); col. R. M. Timm, 1983-9-28 (7) y 9-30 (1); citados en Albuja (1999: 36). QCAZ 286, 350, 585 (3♀); col. D. G. Tirira, 1992-4-1, 1992-7-10 y 1992-10-1; citados en Tirira (1994: 45) y Tirira y de Vries (2012: 000). Limoncocha: MSU 10690 (sd); col. C. M. Fugler, 1965-8-17; citado en Baker (1974: 136) y Albuja (1982: 19; 1999: 36). Nueva Loja, 12 km NE: EPN 303 (♂); col. L. Albuja y R. M. Timm, 1983-9-18; citado en Albuja (1999: 36). Parahuaco: MECN 22(a-c) (2♂, 1♀, con embrión de 19 mm); col. J. C. Matheus, 1980-9-8. Río Lagartococha: AMNH 71501-71506 (4♂, 2♀); col. Olalla e hijos, 1926-1-20 (1), 1-23 (2) y 1-26 (3). Sáballo: QCAZ 6959, 6990 (♂ y ♀); col. J. S. Tello, D. Donoso y G. Toscano, 2004-3-11 y 3-12. Santa Cecilia: KU 112857-112863, 139673-139674 (5♂, 4♀, una con embrión); col. W. G. Saul y W. E. Duellman, 1967-7-5 (1), 7-14 (6), 1968-6-12 (2); los ejemplares KU 139673-139674 fueron citados en Webster y Jones (1984: 248), Plumpton y Jones (1992: 3), Nowak (1994: 94) y Albuja (1999: 36). Zaucudo: EPN 310 (♂); col. L. Albuja y R. M. Timm, 1983-10-25; citado en Albuja (1999: 35 [dibujo de cráneo según antiguo número de colección: MEPN 2721], 36). Zaucudococha: QCAZ 237 (♂); col. F. Campos, 1991-1-4; citado con fotografía en Tirira (1999: lámina 10, foto 3); fotografía publicada en Tirira (2007: lámina 30, foto 2; 2008: 154).
- OTROS REGISTROS. [13], ESMERALDAS, Chippa: un individuo; reg. C. E. Boada y D. G. Tirira,

2000-4-1; citado en Tirira y Boada (2005: 124) y Tirira (2008: 155). La Fortuna: un individuo (♂); reg. C. E. Boada, H. Román y D. G. Tirira, 2000-4-28, citado en Tirira (2008: 155). GUAYAS, Naranjito: colonia de 10 individuos; reg. J. Salas y colaboradores, 2011; citado en Salas *et al.* (2011: 188). ORELLANA, El Edén: un individuo; D. G. Tirira, 1996-3-5. Guayero: 73 ejemplares; reg. L. Albuja y A. Arguero, entre 2006-11-29 y 2008-5-22; citados en Albuja y Arguero (2011: 53). Jorge Grefa: un individuo; reg. G. Paredes y Y. López, 1995-6-24. Quehueireono: número de individuos no especificado; reg. P. Mena-V. y colaboradores, entre 1994-7 y 1995-5; citado en Mena-V. *et al.* (1997: 421). Río Tivacuno: grupo de seis individuos; reg. D. G. Tirira, 2010-4-15. Saar Entza: grupo de cinco individuos; reg. D. G. Tirira, 2008-8-13. SUCUMBÍOS, Paradise Huts: un individuo; reg. D. G. Tirira, 2000-5-24. Quebrada Balata: grupo de tres individuos; reg. D. G. Tirira, 2011-2-8 y 2-11. Río Güepí: un individuo; reg. D. G. Tirira, 2003-8-16. SIN DATOS, Amazonía: tres ejemplares; reg. Diario El Comercio, 2006-1; fotografía publicada en Tirira (2007: lámina 30, foto 1). MEDIDAS. Adultos: CC 39,0 (25,8–47,0) [30]; C 13,8 (10,7–18,0) [28]; LP 6,2 (3,8–9,0) [31]; LO 10,6 (7,0–13,7) [29]; AB 36,5 (34,0–41,7) [31]; Cal 17,7 (14,1–21,0) [17]; LMC 29,3 (20,7–35,8) [17]; CR 12,6 (10,7–15,7) [13]; ACC 5,8 (5,6–6,0) [2]; HDS 5,0; HDI 5,0. Peso 4,0 g (2,5–5,0) [18]. Juvenil: CC 29,2; C 7,5; LP 5,0; LO 6,5; AB 26,0; Cal 11,0; LMC 16,2; CR 10,7. COMENTARIOS. Albuja (1999) y Albuja y Mena-V. (2004) y Tirira (2008) se refirieron a los ejemplares del estero Taquiama, como río Tiaone, dada la cercanía de este río.

La fecha de colección del ejemplar del río Daule (MZUT) está tomada de forma aproximada del diario de viaje de E. Festa (1909), ya que no aparece en la respectiva publicación (Festa, 1906).

El registro de Naranjito (Guayas; Salas *et al.*, 2011), constituye el reporte más austral para la especie al occidente de la cordillera de Los Andes.

Carrera (2003: 44) se refirió al ejemplar de Chuyayacu (EPN 319) por el antiguo número de colección: EPN 985126.

En el catálogo del MNHN aparece un ejemplar (1847.1754) cuya localidad de colección es “Equateur, río Ucayale”, capturado por E. Deville y F. Laporte de Castelnaud, el cual habría ingresado en la colección antes de 1847. Al parecer, este in-

dividuo habría sido colectado en “Perú, río Ucayali”, ya que no existe en Ecuador una localidad con ese nombre; por tal motivo, este registro no fue incluido dentro del presente catálogo.

La especie también ha sido citada para Ecuador en Ibáñez (1981), Albuja (1991), Tirira (2004, 2007), Albuja y Arcos (2007) y Carrera *et al.* (2010). Además, Ibáñez (1981), indica que la especie no ha sido registrada al occidente de Los Andes de Ecuador.

Saccopteryx Illiger, 1811

Saccopteryx bilineata (Temminck, 1838)

S. b. bilineata (Temminck, 1838)

Urocryptus bilineatus Temminck, 1838: 33; localidad tipo “Surinam”.

[Emballonura]. *bilineata*: J. A. Wagner, 1855: 694; combinación de nombres.

Saccopteryx bilineata: W. Peters, 1867: 471; primer uso de la actual combinación de nombres.

[Saccopteryx (Saccopteryx)] bilineata: Trouessart, 1897: 137; combinación de nombres.

Saccopteryx bilineata: Festa, 1906: 6; primer registro publicado para Ecuador con escritura incorrecta del género.

Saccopteryx bilineata: J. A. Allen, 1916: 123; primer registro publicado para Ecuador con la actual combinación de nombres.

Saccopteryx bilineata: Albuja, 1982: 21; primera publicación en Ecuador y primer uso de la actual combinación de nombres en Ecuador.

[Saccopteryx]. *bilineata*: Tirira, 1999: 107; forma de escritura de la actual combinación de nombres.

PERÍODO DE REGISTROS. Primer registro en 1897; último en 2011.

EJEMPLARES. [189], EL ORO, Portovelo: AMNH 47231–47232 (♂♂); col. H. E. Anthony, 1920-9-7. Represa Tahuín: QCAZ 9225–9226, 9705; TTU 102721–102726 (6 ejemplares en total: 3♀, 3sd); col. Expedición Sowell 2004, 2004-7-18; citados en Carrera *et al.* (2010: 6). Río Pindo: AMNH 47230 (♀); col. H. E. Anthony, 1920-9-6. Zaruma, 15 km S: TCWC 11496 (♂); col. D. C. Carter, 1964-7-21. ESMERALDAS, Cachabí: LACM 15725 (♂); col. desconocido, 1958-12-4; citado en Tirira (2008: 156). USNM 104540–104542 (2♂, 1♀, con cría); col. W. F. Rosenberg, 1897-1-12 y 1-14; citados en Festa (1906: 6), Sanborn (1937: 331), Albuja (1982: 22), Jones y Hood (1993: 8), Albuja (1999: 38), Albuja y Mena-V. (2004: 31) y

- Tirira (2008: 156). USNM 113367 (sd); col. G. Flemming, 1897-2-1. **Centro Mataje**: EPN 331 (♀); col. L. Albuja y P. Mena-V., 1988-2-12; citado en Albuja (1999: 37 [dibujo de cráneo según antiguo número de colección: MEPN 882030], 38), Albuja y Mena-V. (2004: 31) y Tirira (2008: 156). **Esmeraldas**: AMNH 33237–33238 (2sd); col. W. B. Richardson, 1912-12-4; citados en Allen (1916: 123), Sanborn (1937: 329) y Tirira (2008: 156). **Estero Caraña**: QCAZ 1269 (♀); col. E. Suárez, 1995-6-10; citado en Tirira (2008: 156, véase comentarios). **Estero Molina**: EPN 333 (♀); col. L. Albuja y J. Cevallos, 1991-10-6. **Playa de Oro**: EPN 329, 330 (2♀, cada una con un embrión, de 13 y 15 mm); col. L. Albuja y P. Mena-V., 1984-10-1 y 10-4; citados en Albuja (1999: 38), Albuja y Mena-V. (2004: 31), Hood y Gardner (2008: 205) y Tirira (2008: 156). **San Francisco de Bogotá**: TTU 102839, 103129 (2sd); col. Expedición Sowell 2004, 2004-8-3 y 8-12; citados en Tirira (2008: 156) y Carrera *et al.* (2010: 6). **Virueta**: QCAZ 2192 (♀); col. F. Ríos y N. Acosta, 1996-11-19; citado en Tirira (2008: 156). **GUAYAS, Cerro Blanco**: QCAZ 9222 [= TTU 103360] (♀); col. Expedición Sowell 2004, 2004-7-5; citado en Carrera *et al.* (2010: 6). **Cerro Pancho Diablo**: QCAZ 9223–9224, 9702–9704; TTU 103599–103602, 103757, 103766–103768 (9 ejemplares en total: 3♂, 2♀, 4sd); col. Expedición Sowell 2004, 2004-6-26 (3), 6-27 (4) y 7-2 (2); citados en Carrera *et al.* (2010: 6; incluye fotografía en p. 12). **Isla de Silva**: EPN 324–325, 339 (2♂, 1♀); col. F. Spillmann, 1931-6-1 y 1939-6-22; citados en Albuja (1982: 22; 1999: 38). **LACM 8444** (♂); col. F. Spillmann, 1931-7-10. **La Laguna**: TTU 103729–103730 (2sd); col. Expedición Sowell 2004, 2004-7-3; citados en Carrera *et al.* (2010: 6). **Manglares Churute**: EPN 352 (♂); col. L. Albuja, P. Mena-V., F. Trujillo e I. Manzano, 1992-8-31; citado en Albuja (1999: 39) y Hood y Gardner (2008: 207); véase comentarios. **Pacaritambo**: MNHN números de colección no indicados (5sd); col. A. Brosset, 1962-5; citados en Brosset (1965: 220), Albuja (1982: 22), Jones y Hood (1993: 7), Albuja (1999: 38) y Hood y Gardner (2008: 205). **IMBABURA, Santa Rosa de Naranjal**: QCAZ 10481 (♂); col. T. E. Lee, T. Cochran, D. Chávez y C. Rodríguez, 2008-8-9; citado en Lee *et al.* (2010: 4). **LOS RÍOS, Carmen**: AMNH 62951–62956 (2♂, 3♀, 1sd); col. G. H. Tate, 1922-11-4. **Cerro Cachari**: MUG 392 (♀); col. J. Salas y P. Cun, 2005-2-5. **Independencia**: EBD 12604 (sd); col. C. Ibáñez y P. Muñoz, 1981-11-22. **La Ceiba**: QCAZ 8888 (♀); col. C. E. Boada y F. Moscoso, 2007-5-22; fotografía publicada en Boada (2010: lámina xli). **Pimocha**: MNHN 1986.571 (♀); col. L. Gómez, 1931?–12. **Vinces**: AMNH 62950 (♀); col. G. H. Tate, 1922-11-14. **MANABÍ, Cojimies**: MSU 31453 (sd); col. D. W. McCulloch, 1981-6-29; citado en Tirira (2008: 156). **La Papaya**: FMNH 53500 (♀); col. L. Gómez, 1942-5-22. **NAPO, Jatun Sacha**: QCAZ 8505 (♀); col. M. M. McDonough, 2006-6-29; citado en McDonough *et al.* (2011: 7, 27). **ORELLANA, Cerro Huataraco**: EPN 323 (♂); col. F. Spillmann, 1930-2-27; citado en Albuja (1982: 22; 1999: 38). **Concepción**: EPN 326–327 (♂ y ♀); col. F. Spillmann, 1939-4-21 y 4-24; citados en Albuja (1982: 22; 1999: 38). **Dumbique**: QCAZ 10898 (♂); col. X. Cueva y D. G. Tirira, 2009-1-20. **Ishpingo**: EPN 334–335 (♀♀); col. L. Albuja y F. Trujillo, 1991-11-18; citados en Albuja (1999: 38). **Jatuncocha**: EPN 3845 (♀); col. L. Albuja, 1988-9-30. **Loreto**: MNHN 1957.146(a–c) (3♀); col. G. Orcés, 1954-12. **Onkone Gare**: MECN 831 [= ROM 105523] (♂); col. M. D. Engstrom, B. K. Lim y F. Sornoza, 1996-2-9. MECN 1070–1071 (♂ y ♀); col. F. A. Reid y F. Sornoza, 1996-10-7. ROM 105362–105363, 105522, 106359–106360 (3♂, 2♀); col. F. A. Reid y F. Sornoza, 1995-10-27 (2), 1996-2-9 (1) y 10-7 (2); ejemplar ROM 105522 citado en Lim *et al.* (2008: tabla S1). **Río Cotapino**: EPN 322 (♀); col. F. Spillmann, 1927-11-7; citado en Albuja (1982: 22; 1999: 38). FMNH 47589–47591 (1♂, 2♀); col. R. C. Olalla, 1937-12-18 (1) y 1947-12-9 (2). **Río Gabarón**: EPN 5462 (♀); col. L. Albuja y F. Trujillo, 1998-8-7. **Río Huiruno**: EPN 7010 (♀); col. P. Mena-V., 1989-11-25; citado en Mena-V. (1996: 141). **Río Suno**: AMNH 68019–68025, 68027–68036 (8♂, 9♀); col. Olalla e hijos, 1924-3-13 al 3-23. FMNH 31076–31077 (♂ y ♀); col. Olalla e hijos, 1929-2-5 y 2-6. **San José de Payamino**: EPN 340 (♀); FMNH 124631 (♀); col. L. Albuja y R. M. Timm, 1983-11-19; citados en Albuja (1999: 38). **San José Nuevo**: AMNH 64034–64035 (♂ y ♀); col. Olalla e hijos, 1923-3-12 y 3-15. AMNH 68014–68018, 68037–68038, 68040, 68042–68046 (7♂, 6♀); col. Olalla e hijos, 1924-3-21 al 3-28 y 1924-4-1 al 4-21. **Sunka**: EPN 328 (♀); col. L. Albuja y C. Durán, 1988-12-2. **Yasuni EC**: MECN 886 [= ROM 105708] (♂); col. M. D. Engstrom, B. K. Lim y F. Sornoza, 1996-2-21. QCAZ 3309 (♂); col. P. Jarrin-V., 1999-8-6. QCAZ 12423 (♀); col. B. D. Patterson, C. Dick y P. Rivera-Parra, 2011-6-2. ROM 105672, 105708 [=

- MECN 886], 106016 (2♂, 1♀); col. M. D. Engstrom, B. K. Lim y F. Somoza, 1996-2-20 y 2-21 y 1996-6-12; ejemplar ROM 105672 citado en Lim *et al.* (2008: tabla S1). Yasuní PN, 42 km S de Pompeya Sur: ROM 105206 (♂); col. M. D. Engstrom, F. A. Reid y F. Somoza, 1995-11-10. Yasuní PN, 73 km S de Pompeya Sur: MECN 788 (♂); col. M. D. Engstrom, B. K. Lim y F. Somoza, 1995-10-18. PASTAZA, Canelos: AMNH 67638–67639 (♀♀); col. G. H. Tate, 1924-3-9. Chicherota: MCN 152 (♂); col. R. Olalla, 1948-12-1. MNHN 1957.173–174 (♀♀); col. R. Olalla y G. Orcés, 1954-12-2 y 12-4. Danta: EPN 332, 341 (♀♀); col. L. Albuja y J. Cevallos, 1989-6-11 y 6-19; citados en Albuja (1999: 38). Montalvo: FMNH 41419 (♂); col. R. Olalla, 1932-2-8. Río Liguino: EPN 5326 (♀); col. L. Albuja y F. Trujillo, 1997-9-2; citado en Albuja (1999: 38). Río Pastaza: IRSNB 17102 (♂); col. desconocido, 1936-1-25. Río Pindo Yacu: FMNH 43123–43130 (2♂, 6♀); col. R. E. Olalla, 1934-10-11 al 30; citados en Sanborn (1937: 331, indica que son 10 ejemplares) y Albuja (1982: 22; 1999: 38). Río Tigüino: MECN 511 [= USNM 574573] (♂); col. J. F. Jacobs y M. Calenton, 1990-8-17. USNM 574503, 574574 (♂ y ♀); col. J. F. Jacobs y R. Reynolds, 1990-8-19 y 8-22. Sarayacu: AMNH 67640–67642 (3♀); col. G. H. Tate, 1924-3-9. MNHN 1932.2860, 1932.2862, 1932.2865, 1977.352–354 (4♂, 2♀); col. familia Olalla, 1931-3-5, 3-6, 3-8 y 3-15 (2); citados en Dorst (1951: 603) y Albuja (1982: 22; 1999: 38). Taculín: USNM 548064 (♀, con embrión; USNM 399945); col. R. Rageot, 1982-3-15. SANTO DOMINGO, Otongachi: QCAZ 5798 (♂); col. C. Carrión, 2001-5-20; citado en Tirira (2008: 156). Río Toachi: EPN 290 (♀, con embrión de 9 mm); col. A. Proaño, 1955-3-1; citado en Albuja (1982: 32), Simmons y Handley (1998: 7), Albuja (1999: 45) y Albuja y Mena-V. (2004: 33); véanse comentarios. SUCUMBÍOS, Duveno: EPN 336 (♀); col. L. Albuja y M. Cueva, 1996-8-10; citado en Albuja (1999: 38). Jamu Lodge: QCAZ 11624–11625 (♀♀); col. P. Rivera-Parra y M. A. Camacho, 2010-1-11. Laguna Grande: EPN 338 (♀); col. L. Albuja y R. M. Timm, 1983-9-30; citado en Albuja (1999: 38). QCAZ 346–347 (♂ y ♀); col. D. G. Tirira, 1992-7-23. QCAZ 8475 (♀); col. C. M. Brown, 2006-6-21; citado en McDonough *et al.* (2011: 7, 27). Limoncocha: MSU 11875 (sd); col. C. M. Fugler, 1965-6-30; citado en Baker (1974: 136), Albuja (1982: 22), Jones y Hood (1993: 7) y Albuja (1999: 38). Marian: FMNH 124629 (♀); col. R. M. Timm, 1983-10-4. Palma Roja: ASNHC 14033–14034; QCAZ 8480–8482 (3♀ en total); col. L. Ammerman y M. M. McDonough, 2006-6-22; citados en McDonough *et al.* (2010: 639) y McDonough *et al.* (2011: 7, 27). Río Aguarico: FMNH 124630 (♀); col. L. Albuja y R. M. Timm, 1983-10-23. Santa Cecilia: KU 139675–139682; TTU 37477 (8♀ en total); col. W. E. Duellman, 1968-6-8; citados en Webster y Jones (1984: 248) y Albuja (1999: 38). Zancudo: EPN 339 (♀); col. L. Albuja y R. M. Timm, 1983-10-26; citado en Albuja (1999: 38, en donde indica que se colectaron dos ejemplares). SIN DATOS: EPN 342 (sd); col. desconocido, sin fecha; citado en Albuja (1982: 22). EPN 10630 (♀); col. M. Pottnoff, sin fecha. UMMZ 87044 (♀); col. W. M. Clarke-MacIntyre, 1941?
- OTROS REGISTROS. [12]. ESMERALDAS, Cristóbal Colón: colonia de ocho individuos; reg. D. G. Tirira, 2007-1-26; fotografía publicada en Tirira (2008: 155). Lita W: reg. T. J. McCarthy, 1991-12-25; citado en McCarthy *et al.* (2000: 958). GUAYAS, Cerro Blanco: tres individuos; reg. J. Salas, entre 2002-11 y 2003-2; citado en Salas (2008: 399). MORONA SANTIAGO, Etza: un individuo; reg. P. Mena-V., 2003; citado en Mena-V. (2005: 51). ORELLANA, Guiyero: 17 ejemplares; reg. L. Albuja y A. Arguero, entre 2007-6-8 y 10-26; citados en Albuja y Arguero (2011: 53). Quehueireono: número de individuos no especificado; reg. P. Mena-V., entre 1994-7 y 1995-5; citado en Mena-V. *et al.* (1997: 421). Río Suno: un individuo; reg. L. Albuja, sin fecha; citado en Albuja (1999: lámina I, foto 2). Tiputini EB: seis ejemplares; reg. K. Rex y colaboradores, entre 2004-3 y 2005-6; citados en Rex *et al.* (2008: 621). SUCUMBÍOS, Isabel I: un individuo; reg. D. G. Tirira, 2007-3-17. Río Aguarico: un individuo; reg. L. Albuja y R. M. Timm, 1983-10-23; citado en Albuja (1999: 38). Río Cuyabeno: un individuo; reg. L. Albuja y R. M. Timm, 1983-10; citado en Albuja (1999: 38). Santa Elena: un individuo; reg. D. Chávez, 2011-2-10.
- MEDIDAS. Adultos: CC 49,2 (43,8–58,0) [30]; C 18,5 (14,0–25,0) [30]; LP 10,5 (7,0–13,0) [32]; LO 13,8 (9,5–18,0) [30]; AB 46,1 (41,0–50,5) [40]; Cal 17,7 (14,4–20,5) [22]; LMC 35,3 (28,7–41,5) [20]; CR 17,2 (15,7–18,7) [12]; ACC 7,7 (7,4–8,0) [3]. Peso 8,3 g (7,0–12,0) [6]. Juvenil: AB 30,0.
- COMENTARIOS. El ejemplar de Estero Carañón (QCAZ 1269) fue identificado inicialmente

como *Peropteryx kappleri* (así mencionado en Tirira, 2008; localidad tratada como San Lorenzo); una nueva revisión del ejemplar demostró que se trataba de *S. bilineata*.

Albuja y Mena-V. (2004) indican que el ejemplar de Cachabí (USNM 104540) fue colectado por R. Rageot en 1987-1-13, lo cual es incorrecto, ya que según el catálogo del USNM, dicho ejemplar fue colectado por W. F. Rosenberg, en 1897-1-12.

El ejemplar de río Toachi (EPN 290, en catálogo actual; EPN 55.3.1, en catálogo antiguo) ha sido referido en algunas publicaciones como *Centronycteris centralis*; sin embargo, una revisión del individuo comprobó que se trataba de *S. bilineata* (más información, en *C. centralis*).

Tirira (2008) confundió la localidad de Concepción, en la provincia de Esmeraldas, con la localidad homónima, en Orellana, la cual es la correcta para los ejemplares señalados.

Carrera *et al.* (2010: 6, 7) se refirieron a los ejemplares de Cerro Pancho Diablo y La Laguna como Reserva Ecológica Manglares Churute. Mientras que Albuja (1999: 39) y Hood y Gardner (2008: 207) se refirieron al ejemplar de Manglares Churute como *S. leptura*, identificación que fue corregida en este estudio.

Rex *et al.* (2008: 619) indican que los ejemplares capturados en la Estación de Biodiversidad Tiputini fueron depositados en el AMNH; sin embargo, hasta el momento (octubre de 2011) esto no ha ocurrido (C. M. Pinto, com. pers.); también indican que muestras de tejidos están depositadas en el Laboratorio de ADN de la Universidad de Boston, Massachusetts, lo cual no ha sido verificado.

McDonough *et al.* (2011: 7) se refirieron en dos ocasiones al ejemplar QCAZ 8478, asignándole dos nombres: *Peropteryx leucoptera* y *Saccopteryx bilineata*; en donde el primer nombre es el correcto.

La especie también ha sido citada para Ecuador en Ibáñez (1981), Albuja (1991), Yancey *et al.* (1998a), Tirira (1999, 2004, 2007) y Albuja y Arcos (2007). Además, Ibáñez (1981) indica que la especie está ausente en la costa del Pacífico, al sur de Guayaquil.

Saccopteryx leptura (Schreber, 1774)
Vespertilio lepturus Schreber, 1774: pl. LVII, 173;
localidad tipo “Surinam”.

S[accopteryx]. lepturus: Olfers, 1818: 225; primer uso de la actual combinación de nom-

bres, pero con un uso incorrecto de la concordancia de género.

Saccopteryx lepturus: Tomes, 1858; primer registro publicado para Ecuador.

Saccopteryx leptura: W. Peters, 1867: 471; primer uso de la combinación de nombres en concordancia de género.

[Saccopteryx (Saccopteryx)] leptura: Trouessart, 1897: 137; combinación de nombres.

Saccopteryx leptura: Albuja, 1982: 23; primera publicación en Ecuador y primer uso de la actual combinación de nombres en Ecuador.

S[accopteryx]. leptura: Tirira, 1999: 107; forma de escritura de la actual combinación de nombres en Ecuador.

PERÍODO DE REGISTROS. Primer registro antes de 1858; último en 2012.

EJEMPLARES. [41], EL ORO, Río Pindo: AMNH 47229 (♂); col. H. E. Anthony, 1920-9-5.

ESMERALDAS, Cachabí: LACM 15726 (♀); col. desconocido, 1958-12-4; citado en Tirira (2008: 157). Esterro Molina: EPN 4329 (♀); col. L. Albuja y J. Cevallos, 1991-10-6.

La Chiquita: EPN 348, 349, 354 (2♂, 1♀, con embrión de 13 mm); col. L. Albuja, P. Mena-V. y J. Regalado, 1985-10-23 a 10-27; citados en Albuja (1999: 39), Albuja y Mena-V. (2004: 32), Hood y Gardner (2008: 207) y Tirira (2008: 157).

MORONA SANTIAGO, Gualaquiza: BMNH números de colección no indicados (3sd); col. L. Fraser, sin fecha; citados en Tomes (1858: 547). MZUT números de colección no indicados (2sd); col. E. Festa, 1895-10; citados en Festa (1906: 3).

NAPO, Jatun Sacha: QCAZ 8504 (♂); col. M. M. McDonough y colaboradores, 2006-6-29; citado en McDonough *et al.* (2011: 7, 27).

ORELLANA, Amo Sur: EPN 9282 (♂); col. L. Albuja, P. Mena-V. y J. Regalado, 1988-7-10; citado en Albuja (1999: 39, como río Yasuní).

Ávila Viejo: EPN 343, 344 (2♂); col. R. Olalla, 1950-7-5 y 7-15; citados en Albuja (1982: 24), Jones y Hood (1993: 10) y Albuja (1999: 39).

Ishpingo: EPN 351 (♀); col. L. Albuja y F. Trujillo, 1991-11-20; citado en Albuja (1999: 39). Loreto: EPN 345-347 (1♂, 2♀, una con embrión de 9 mm); col. J. Olalla, 1955-1; citados en Albuja (1982: 24; 1999: 39). MNHN 1957.147 (♂); col. G. Orcés, 1954-12.

Shiripuno: EPN 353 (♂); col. P. Mena-V. y J. Cevallos, 1988-10-1. Sunka: EPN 350 (♂); col. L. Albuja y C. Durán, 1988-12-5; citado en Albuja (1999: 39).

Yasuní EC: QCAZ 4562, 4935 (♂ y

sd); col. R. M. Fonseca y C. M. Pinto, 2001-3-5; citados en Fonseca y Pinto (2004: 6), con fotografía publicada en Tirira (2007: lámina 29, foto 5; 2008: 156). Yasuní PN, 73 km S de Pompeya Sur: ROM 105530–105531 (♂ y ♀); col. M. D. Engstrom, F. A. Reid y F. Sornoza, 1996-2-10; citados en Lim *et al.* (2008: tabla S1). PASTAZA, Canelos: AMNH 67637 (♀); col. G. H. Tate, 1924-3-8. Chuyayacu: EPN 99.5337 (sd); col. L. Albuja y F. Trujillo, 1997-9-10; citado en Carrera (2003: 44). Río Pindo Yacu: FMNH 43122 (♂); col. R. E. Olalla, 1934-10-10; citado en Sanborn (1937: 333) y Albuja (1982: 24; 1999: 39). Sarayacu: MNHN 1932-2968 (♂); col. C. Olalla, M. Olalla y R. Olalla, 1931-5-8; citado en Dorst (1951: 603) y Albuja (1982: 24; 1999: 39). SANTO DOMINGO, Santo Domingo de los Colorados: QCAZ 1646 (♂); col. P. Clavijo, 1996-5-1; citado en Tirira (2008: 157). SUCUMBÍOS, Cooperativa 10 de Agosto: QCAZ 8656 (♂); col. F. Ayala, 2008-11-20. Duvuno: EPN 355–356 (♂ y ♀); col. L. Albuja y G. Paredes, 1996-8-11; citados en Albuja (1999: 39). Laguna Grande: QCAZ 1133 (♀); col. D. G. Tirira, 1994-9-8. Pañacocha: QCAZ 12661 (♂); col. D. G. Tirira, 2011-8-14. San Pablo de Kantensiyá: MECN 413–414 (♂ y ♀); col. J. M. Touzet, 1986-9-18. Santa Cecilia: KU 139672 (♀); col. P. S. Humphrey, 1971-8-10; citado en Webster y Jones (1984: 248), Jones y Hood (1993: 10) y Albuja (1999: 39). ZAMORA CHINCHIPE, Los Encuentros: USNM 513430 (♂); col. A. L. Gardner, 1976-8-6. Zamora: AMNH 47236–47237 (♀♀); col. H. E. Anthony, 1920-11-23.

OTROS REGISTROS. [3], ORELLANA, Tiputini EB: [1] tres individuos; reg. K. Rex y colaboradores, entre 2004-3 y 2005-6; citados en Rex *et al.* (2008: 621); [2] dos individuos; reg. desconocido, sin fecha; fotografía publicada en Finding Species y Telefónica (2010: 181). PASTAZA, Río Tigüino: dos individuos; reg. G. Arévalo, 2012-3-22.

MEDIDAS. CC 43,7 (39,7–50,0) [13]; C 15,0 (12,0–21,0) [12]; LP 7,5 (5,0–9,3) [13]; LO 12,7 (11,6–15,0) [12]; AB 38,3 (35,5–42,3) [17]; Cal 15,6 (12,9–18,8) [5]; LMC 29,4 (26,5–32,1) [5]; CR 14,5 (13,7–15,4) [2]. Peso 4,6 g (3,7–5,4) [8]. Otras medidas en Albuja (1982: 25).

COMENTARIOS. Rex *et al.* (2008: 619) indican que los ejemplares capturados en la Estación de Biodiversidad Tiputini fueron depositados en el AMNH; sin embargo, hasta el momento (octubre de 2011) esto no ha ocurrido (C. M. Pinto, com. pers.); tam-

bién indican que muestras de tejidos están depositadas en el Laboratorio de ADN de la Universidad de Boston, Massachusetts, lo cual no ha sido verificado.

El registro de río Pindo, en la provincia de El Oro, constituye el hallazgo más austral para la especie al occidente de Los Andes de Sudamérica.

La fecha de colección del ejemplar del río Daule (MZUT) está tomada del diario de viaje de E. Festa (1909), ya que no aparece en la respectiva publicación (Festa, 1906).

La especie también ha sido citada para Ecuador en Ibáñez (1981), Albuja (1991), Yancey *et al.* (1998b), Tirira (1999, 2004, 2007), Albuja y Arcos (2007) y Carrera *et al.* (2010). Además, Ibáñez (1981) indica que la especie está ausente en la vertiente occidental de Los Andes de Ecuador.

Otros registros

Peropteryx sp. nov.

OTROS REGISTROS. [1], ORELLANA, Tiputini EB: ocho ejemplares; reg. K. Rex y colaboradores, entre 2004-3 y 2005-6; citado en Rex *et al.* (2008: 621).

COMENTARIOS. Rex *et al.* (2008) indican que se debe realizar un estudio genético de estos ejemplares para determinar su condición de especie nueva; la colección de estos individuos y su publicación se realizó antes de la descripción de *P. pallidoptera* (Lim *et al.*, 2010); por lo cual, podrían corresponder a esta especie recientemente descrita. Además, Rex y colaboradores indican que los ejemplares fueron depositados en el AMNH, lo cual hasta el momento (octubre de 2011) no ha ocurrido (C. M. Pinto, com. pers.); también indican que muestras de tejidos están depositadas en el Laboratorio de ADN de la Universidad de Boston, Massachusetts, lo cual no ha sido verificado.

Saccopteryx sp.

EJEMPLARES. [11], LOS RÍOS, Río Solís: MNHN 1957.148 (♀); col. R. Olalla y G. Orcés, 1954-6. ORELLANA, Concepción: MCZ 52563–52568 (3♂, 3♀); col. R. G. Olalla e hijos, 1929-6-24, 6-25 (2) y 6-27 y 1929-7-6 (2). Ishpingo: EPN 10629 (♀); col. L. Albuja y F. Trujillo, 1991-11-18. Río Cotapino: MCZ 52598–52600 (1♂, 2♀); col. R. G. Olalla e hijos, 1927-10-29 y 10-30 y 1927-11-7.

COMENTARIOS. El ejemplar de la provincia de Los Ríos (MNHN 1957.148), al occidente de

Tabla 11. Países neotropicales con la mayor diversidad de murciélagos embalonúridos.

País	No. especies	Porcentaje		Puesto
		Neotrópico	Sudamérica	
Guyana	16	72,7	76,2	1
Colombia	16	72,7	76,2	1
Brasil	16	72,7	76,2	1
Venezuela	15	68,2	71,4	4
Guayana Francesa	13	59,1	61,9	5
Perú	13	59,1	61,9	5
Ecuador	12	54,5	57,1	7
Surinam	11	50,0	52,4	8
Costa Rica	10	45,5	47,6	9
México	9	40,9	42,9	10

Referencias: Simmons (2005) y Hood y Gardner (2008) para todos los países; con datos actualizados de Peracchi y Nogueira (2007) para Brasil; LaVal y Rodríguez-H. (2002) para Costa Rica; Tirira (2007) y esta publicación para Ecuador; Ceballos y Oliva (2005) para México; Pacheco *et al.* (2009) para Perú; Sánchez y Lew (2012) para Venezuela; además información de Mantilla-Meluk *et al.* (2009) y Lim *et al.* (2010).

Los Andes, consta en el catálogo de colección del MNHN como *S. canescens*, lo cual se considera un error de identificación, toda vez que la especie se restringe a la Amazonía.

La localidad de colección indicada para dos de los ejemplares de la serie de Concepción (MCZ 52566 y 52568) es dudosa (señalada con signos de interrogación), por lo cual podrían corresponder a otra localidad.

DISCUSIÓN

Diversidad

Las 12 especies de murciélagos embalonúridos presentes en Ecuador constituyen el 55% de la diversidad neotropical y el 57% de las especies sudamericanas. Este número de especies corresponde a siete géneros, un 88% del total que la familia presenta en la región.

Esta diversidad ubica al Ecuador en el séptimo puesto en Sudamérica y en la región neotropical (tabla 11); sin embargo, se espera que el número de especies se incremente luego de futuros estudios, especialmente con aquellos que empleen nuevas metodologías, como el análisis de ultrasonidos y la captura con redes en la parte alta del dosel forestal.

En este análisis llama la atención la alta diversidad de embalonúridos que registran los países del nororiente de Sudamérica, especialmente Guyana, país que a pesar de su pequeña superficie geográfica (un 86% de la de Ecuador) ocupa el primer puesto en la región neotropical, con 16 especies; esta alta diversidad también es evidente en otros países vecinos, como Guayana Francesa, Surinam, Venezuela y Brasil (tabla 11); otro caso notorio de diversidad aparece en Trinidad y Tobago, país que presenta seis especies de embalonúridos (Hood y Gardner, 2008), para una superficie de poco más de 5 000 km² (un 2% del territorio ecuatoriano).

Se piensa que esta aparente alta diversidad de la familia Emballonuridae en el extremo nororiental de Sudamérica, podría deberse a que la zona constituye un centro de especiación. De hecho, Simmons y Voss (1998) registraron en Paracou, una localidad de la Guayana Francesa, nada menos que 10 especies de embalonúridos en un solo estudio de campo, un número importante si se toma en consideración que en todo el PN Yasuní al momento se conocen luego de varios años de colecciones siete especies de embalonúridos; mientras que en la Reserva de Producción Faunística Cuyabeno se han reportado apenas cinco especies según la in-

formación recabada en este estudio. Otro dato de diversidad de embalonúridos proviene de la Reserva de la Biósfera Manu, en la Amazonía peruana, considerada como uno de los bosques más diversos del planeta, en donde se han reportado apenas seis especies (Solari *et al.*, 2006).

En este sentido, la pregunta es cuántas especies de murciélagos embalonúridos quedan por descubrir en Ecuador. La respuesta se la encuentra luego del siguiente análisis de probabilidad de presencia de las especies formalmente descritas:

Especies con alta probabilidad de presencia.

Se determinó que tres especies de embalonúridos tienen alta probabilidad de ser registradas en Ecuador debido a la relativa cercanía con registros documentados, por lo cual no existiría duda que se las encuentre dentro de territorio nacional. Son las siguientes especies, en orden de proximidad:

Diclidurus ingens Hernández-Camacho, 1955, con localidad tipo en Colombia, Caquetá, Puerto Leguízamo, río Putumayo. Se trata de una especie rara con registros en Venezuela, Colombia, Guyana y N Brasil (Simmons, 2005; Hood y Gardner, 2008). La localidad tipo se encuentra a tan solo 55 km E de la frontera con Ecuador, en el extremo nororiental de la Amazonía, dentro del sector conocido como "Tres Fronteras"; dada esta cercanía, Koopman (1982) incluyó el extremo nororiental de Ecuador dentro del mapa de distribución de la especie. Mantilla-Meluk *et al.* (2009) también registraron esta especie en el Chocó colombiano, a unos 400 km N de Ecuador, por lo cual también se podría esperar que alcance al noroccidente del país.

Centronycteris maximiliani (J. Fischer, 1829), con localidad tipo en Brasil, Espírito Santo, río Jucy, Fazenda do Coroaba. Se distribuye desde el S Venezuela y las Guayanas hasta N y E Brasil y NE Perú (Simmons, 2005; Hood y Gardner, 2008). Se conocen dos registros en la Amazonía de Colombia (Meta, Serranía de la Macarena; Cuervo-Díaz *et al.*, 1986) y Perú (Loreto, Estación Biológica Allpahuayo; Hice y Solari, 2002), que se ubican a unos 300 km de la frontera ecuatoriana, en sentido norte y sureste, respectivamente. En este caso y dado que las principales diferencias con *C. centralis* están en las características craneales, se sugiere una revisión detallada de los ejemplares colectados en la Amazonía de Ecuador, ya que podrían encontrarse ejemplares identificados incorrectamente.

Saccopteryx canescens Thomas, 1901; con localidad tipo en Brasil, Pará, Obidos. Tiene amplia distribución; se la encuentra en Colombia, Venezuela, las Guayanas, N Brasil, Perú y Bolivia (Simmons, 2005; Hood y Gardner, 2008). Los registros conocidos más cercanos a Ecuador están en la Amazonía de Colombia (Tolima, Purificación; Nicéforo-María, 1947) y Perú (Pasco, Puerto Victoria; Sanborn, 1937), los cuales se ubican a unos 400 km N y 800 km S de la frontera ecuatoriana, respectivamente. Koopman (1982) incluyó dentro del mapa de distribución de la especie el extremo oriental de Ecuador; mientras que en el mapa de distribución de *S. canescens* que aparece en Sampaio *et al.* (2008), se incluyen las partes tropicales a ambos lados de Los Andes de Ecuador.

Especies con baja probabilidad de presencia.

También se considera posible esperar la presencia de otras dos especies de murciélagos embalonúridos, aunque los registros más próximos en Ecuador están algo más alejados a los indicados para las especies antes mencionadas; sin embargo, dado que esta familia se caracteriza por sus amplios desplazamientos y a lo poco que se conoce su distribución, no se descarta su presencia en territorio nacional. Son las siguientes especies:

Cytorops alecto Thomas, 1913, con localidad tipo en Brasil, Pará, Mocajatube. Es una especie con un patrón de distribución discontinuo. Ha sido registrada en Nicaragua, Costa Rica, Colombia, Guyana, Guayana Francesa y la Amazonía de Brasil (Simmons, 2005; Hood y Gardner, 2008). El registro conocido más próximo a Ecuador proviene de las cercanías de Leticia, Amazonas, Colombia (Ochoa *et al.*, 1994), a unos 700 km E de la frontera ecuatoriana.

Diclidurus isabella (Thomas, 1920); con localidad tipo en Brasil, Amazonas, Manacapuru (bajo río Solimões). Se distribuye en NW Brasil, Venezuela y Guyana (Simmons, 2005; Hood y Gardner, 2008). Los registros conocidos más próximos a Ecuador están en el sur de Venezuela y noroeste de Brasil (Hood y Gardner, 2008), entre 1 100 y 1 500 km con la frontera nacional.

Especies no esperadas. De las 22 especies de embalonúridos presentes en la región Neotropical, se determinó que para seis especies no existiría probabilidad de ser registradas en Ecuador,

debido a la lejanía de los registros más próximos, a que pertenecen a otras regiones biogeográficas o a que hay de por medio barreras que serían infranqueables, como para considerar una ampliación de distribución; son las siguientes especies, en orden alfabético:

Balantiopteryx io Thomas, 1904; con localidad tipo en Guatemala, Alta Verapaz, Río Dolores. La especie se restringe al norte de Centroamérica; se distribuye desde S Veracruz y Oaxaca (México) hasta Guatemala y Belice (Simmons, 2005). El registro conocido más próximo a Ecuador estaría a unos 2 100 km N, si se sigue la masa continental (Arroyo-Cabrales y Jones, 1988).

Balantiopteryx plicata Peters, 1867; con localidad tipo en Costa Rica, Puntarenas. La especie se restringe a México y parte de Centroamérica; se distribuye desde Sonora y Baja California (México) hasta Costa Rica (Simmons, 2005). El registro conocido más próximo a Ecuador estaría en el sur de Costa Rica (LaVal y Rodríguez-H., 2002), a unos 1 500 km N de la frontera nacional, a lo largo de la masa continental. Cuervo-Díaz *et al.* (1986) y Simmons (2005) también indican un registro en La Guajira, costa norte de Colombia, a unos 1 300 km de Ecuador; sin embargo, por tratarse de un reporte inusual, se sugiere verificar su identidad.

Peropteryx trinitatis Miller, 1899, con localidad tipo en Trinidad y Tobago, Trinidad, Puerto España. Es una especie cuya distribución se restringe al noreste de Sudamérica; se distribuye en Trinidad y Tobago, la isla de Aruba (Antillas Holandesas), Granada, N Venezuela (que incluye la isla Margarita), Guyana, Guayana Francesa y NE de Brasil (Simmons, 2005; Hood y Gardner, 2008). El registro conocido más próximo a Ecuador está a unos 1 200 km, en el centro occidente de Venezuela (Hood y Gardner, 2008). Esta especie ha sido previamente confundida con *Peropteryx macrotis*; pero ha sido considerada válida por Simmons y Voss (1998).

Saccopteryx antioquiensis Muñoz y Cuartas, 2001; con localidad tipo en Colombia, Antioquia, municipalidad de Sonsón. La distribución de esta especie se restringe a la cordillera Central del norte de Colombia (Simmons, 2005; Hood y Gardner, 2008). El registro conocido más próximo a Ecuador está a unos 650 km N (Hood y Gardner, 2008). Las principales barreras para que esta especie pueda alcanzar Ecuador serían la cordillera de Los Andes, la distancia y otros factores no dilucidados.

Saccopteryx gymnura Thomas, 1901; con localidad tipo Brasil, Pará, Santarém. La especie se restringe a las Guayanas y el noreste de Brasil (Simmons, 2005; Hood y Gardner, 2008); posiblemente en Venezuela (Simmons, 2005). El registro conocido más próximo a Ecuador está a unos 1 700 km NE (Hood y Gardner, 2008).

Diversidad esperada. Con la información presentada y con un universo de 22 especies de embalonúridos neotropicales, se piensa que existe una alta probabilidad que en Ecuador se registren por lo menos tres especies más (*Diclidurus ingens*, *Centronycteris maximiliani* y *Saccopteryx canescens*), con lo cual se alcanzaría un total de 15 especies (un 68% de la diversidad neotropical). Existen otras dos especies (*Cyttarops alecto* y *Diclidurus isabella*), las cuales, a pesar de su distribución pobremente conocida, no se descartaría que pudieran encontrarse en el país, lo cual incrementaría a cinco el número de especies esperadas y a 17 el número total de especies presentes (un 77% de la diversidad neotropical).

También es necesario llevar a cabo revisiones taxonómicas que incluyan análisis genéticos. De hecho, McDonough *et al.* (2011) encontraron una diferencia de un 6% en un análisis de citocromob entre un ejemplar de *Saccopteryx leptura* de la RPF Cuyabeno con individuos colectados en el PN Yasuní; resultados en dos localidades relativamente cercanas (separadas por menos de 60 km) y sin barreras geográficas relevantes de por medio, lo cual abre la interrogante sobre la variabilidad genética que podría existir con las poblaciones de embalonúridos presentes al occidente de la cordillera de Los Andes de Ecuador y, de forma particular, en los bosques secos suroccidentales, donde se han registrado cuatro especies de embalonúridos (*Diclidurus albus*, *Peropteryx kappleri*, *Saccopteryx bilineata* y *S. leptura*), por lo cual es posible que nuevas especies crípticas sean descubiertas luego de estos análisis.

Moscoso y Tirira (2009) también comentaron sobre la separación y aparente aislamiento que presenta la población de *Diclidurus albus* en la Costa de Ecuador, con algunos reportes en bosques secos de las provincias de Manabí y Guayas, los cuales constituyen los únicos registros al occidente de Los Andes de Sudamérica, población que estaría separada por al menos 700 km de los registros más cercanos en la cordillera Central de

Tabla 12. Abundancia relativa de las especies de murciélagos de la familia Emballonuridae registradas en Ecuador. Categorías de rareza (según Arita, 1993): A. Especie localmente abundante con distribución restringida; B. Especie localmente abundante con amplia distribución; C. Especie localmente escasa con distribución restringida; D. Especie localmente escasa con amplia distribución.

Especie	No. registros	Abundancia relativa		Rareza
		Tirira (2007)	Este estudio	
<i>Balantiopteryx infulsa</i>	37	Rara	Rara	A
<i>Centronycteris centralis</i>	10	De rara a no común	Rara	D
<i>Cormura brevirostris</i>	30	De rara a no común	Rara	D
<i>Diclidurus albus</i>	10	Rara	Rara	B
<i>Diclidurus scutatus</i>	1	Rara	Rara	D
<i>Peropteryx kappleri</i>	50	No común	Rara	B
<i>Peropteryx leucoptera</i>	3	-	Rara	D
<i>Peropteryx macrotis</i>	37	Frecuente	Rara	B
<i>Peropteryx pallidoptera</i>	2	-	Rara	C
<i>Rhynchonycteris naso</i>	139	Común	No común	B
<i>Saccopteryx bilineata</i>	201	De no común a rara	No común	B
<i>Saccopteryx leptura</i>	44	No común	Rara	D

Colombia; por lo cual es evidente la necesidad de llevar a cabo estudios que analicen la diversidad genética de estas poblaciones.

A los comentarios realizados, también debe añadirse que es necesario continuar con colecciones en zonas poco exploradas del país y con el uso de nuevas metodologías, con las cuales se podrían obtener nuevos registros de especies pobremente conocidas o incluso, tampoco habría que descartar el hallazgo de nuevos taxones.

Abundancia

La familia Emballonuridae es una de las menos registradas en todo su rango de distribución neotropical, lo cual no es la excepción en Ecuador. Según el presente análisis, se tiene que dentro de la base de datos *Red Noctilio* (Tirira, 1995–2012), la familia alcanza apenas un 1% del total de registros de mamíferos ecuatorianos, aunque en número de especies, constituye un 3% de la diversidad de mamíferos del país.

Una proporción similar se percibe al analizar esta misma información dentro del orden Chiroptera. Las 12 especies de la familia representan dentro de la *Red Noctilio* apenas un 2,3% del

total de datos correspondientes a murciélagos; mismo número de especies que equivale a un 7% del total de quirópteros registrados en el Ecuador. Con esta información, se puede concluir que en términos generales, la abundancia relativa de la familia Emballonuridae es rara.

Al analizar los resultados obtenidos en este estudio, se tiene que dentro de la rareza propia de la familia Emballonuridae, hay especies que resultan ser más raras que otras; mientras que algunas son relativamente frecuentes. Con esta información se analizó la abundancia relativa para cada especie de emballonurido en Ecuador, comparada con la información y criterios que fueron presentados por Tirira (2007; tabla 12). Estos resultados indican que 10 de las 12 especies son consideradas como raras; mientras que las dos restantes estarían dentro de la categoría de especies no comunes.

Para tener una mayor claridad en cuanto al grado de rareza de cada especie, independientemente de la categoría de abundancia relativa asignada, los resultados fueron analizados según las categorías de rareza que propone Arita (1993), cuyos resultados son los siguientes (tabla 12): una especie está dentro de la categoría

de rareza A (especie localmente abundante con distribución restringida); cinco en la categoría B (especie localmente abundante con amplia distribución); una dentro de la categoría C (especie localmente escasa con distribución restringida) y cinco en la categoría D (especie localmente escasa con amplia distribución).

Distribución geográfica

La familia Emballonuridae es primordialmente tropical, lo cual se evidencia en los resultados obtenidos, con más del 88% de los registros en un rango inferior a 1 000 m de altitud; registros que, por lo tanto, se encuentran básicamente en dos regiones del Ecuador: Costa y Amazonía, aunque unos pocos hallazgos correspondieron a provincias de la región Sierra, pero en rangos altitudinales tropicales y subtropicales.

Los registros conocidos provienen de 15 provincias del país (tabla 3), en las cuales se incluyen todas las provincias de la región Amazónica (seis en total), seis de la región Costa (de un total de siete) y tres de la región Sierra (de un total de 10). Estos resultados indican que existen nueve provincias en el Ecuador en las cuales al momento se desconoce la presencia de murciélagos embalonúridos.

De estas provincias, las que poseen climas tropicales y subtropicales bajos, que tienen una alta probabilidad de registrar ejemplares de la familia Emballonuridae, son las siguientes, de norte a sur: Pichincha, Bolívar, Chimborazo, Cañar, Azuay y Loja, todas corresponden a la región Sierra. En la región Costa, la única provincia que al momento no ha registrado murciélagos de cola envainada es Santa Elena, la cual si bien corresponde a una zona típicamente tropical, presenta formaciones vegetales únicas en el país debido a las bajas precipitaciones que registra.

Las provincias restantes son Galápagos y Tunjuna. En el primer caso no se espera registrar murciélagos embalonúridos, debido al aislamiento y separación con el Ecuador continental (alrededor de 1 000 km); mientras en el segundo, la probabilidad de registro es baja, debido a que las menores altitudes de la provincia superan los 1 500 m.

Pisos zoogeográficos. Al analizar la presencia de murciélagos de cola envainada, es claramente notoria la dominancia del piso tropical Amazónico, con nueve especies, repartidas en casi un

60% de los registros y un 58% de las localidades (tabla 5). Esta dominancia se puede explicar por varios motivos, como la superficie geográfica que ocupa (casi un 50% del total nacional), por ser una zona tradicionalmente atractiva para investigaciones y colecciones biológicas, por presentar importantes extensiones de bosques nativos en buen estado de conservación y la mayor diversidad biológica del país.

Esta diversidad biológica también es notoria en el subtropico oriental, ya que presenta el mismo número de especies que el trópico húmedo noroccidental, con siete; sin embargo, debido a sus limitantes altitudinales, apenas alcanza un 5% de los registros y las localidades (tabla 4).

Por el contrario, la diversidad y abundancia de murciélagos embalonúridos del trópico occidental es comparativamente baja, en relación con el trópico amazónico. Presenta siete especies, para un 29% de los registros y un 32% de las localidades. Al analizar los trópicos occidentales por separado, no se distingue una dominancia de ninguno de ellos (tabla 4), aunque el trópico húmedo noroccidental es algo más diverso (posee dos especies más) y unos pocos registros y localidades adicionales.

Colecciones

De acuerdo con los registros obtenidos, se determinó que hubo dos momentos a lo largo de la historia científica del país en los cuales se aportó de forma relevante con colecciones y registros de murciélagos embalonúridos (figura 4).

El primero de ellos se dio en la década de 1920, período durante el cual se capturaron 107 especímenes (un 19% del total nacional). Estas colecciones estuvieron lideradas por dos investigadores del American Museum of Natural History (AMNH), de Nueva York: Harold E. Anthony y George H. Tate. También aportaron en esta década algunos miembros de la familia Olalla, registros que fueron depositados en su mayoría en el AMNH, además del Museum of Comparative Zoology (MCZ).

El segundo período abarca una etapa que inició en la década de 1990 y se extiende hasta el presente (tabla 8; figura 4), el cual se caracteriza por una importante contribución de científicos ecuatorianos, los cuales han incrementado notoriamente las colecciones de fauna del país. Además, se ha contado con la participación de científicos extran-

jeros que, en la mayoría de los casos, en cooperación con instituciones ecuatorianas, han desarrollado colecciones en distintas localidades del país.

La década de 1990 aportó con 119 colecciones y registros de murciélagos emballonúridos (un 21% del total). En este período destacan las colecciones realizadas por investigadores del Royal Ontario Museum (ROM) de Canadá; mientras que dentro del aporte de científicos ecuatorianos destacan Luis Albuja (EPN) y Diego G. Tirira (QCAZ).

La primera década del siglo XXI añadió 107 nuevos registros (19%) de emballonúridos al país; entre los colectores que destacaron en este período se encuentran los investigadores de los museos de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Texas Tech University, especialmente dentro de las expediciones Sowell llevadas a cabo en 2001 y 2004, material que está depositado en las respectivas colecciones.

Otras décadas importantes fueron, en número de colecciones: 1980s (12%), 1930s (8%) y 1960s (8%). Llama la atención en el análisis que la década de 1940 fue una de las que menos emballonúridos se capturaron (apenas un 1% del total nacional), lo cual se piensa pudo tener alguna relación con la Segunda Guerra Mundial.

Aspectos sexuales y reproductivos

Sexo. De acuerdo con los resultados obtenidos, se tiene que en términos generales existe una mayor proporción de hembras en relación con los machos (tabla 9). Estos resultados son evidentes para cuatro de los siete géneros, con mayor notoriedad en *Centronycteris*, en donde se aprecia una relación de dos a uno, aunque el número de especímenes analizados fue de apenas seis (1% del total). Otro género que evidencia un importante número de hembras fue *Saccopteryx*, con una relación de 1,5:1, para una muestra total de 206 individuos (36%).

En el género *Rhynchonycteris*, la relación encontrada es similar para machos y hembras (1:1), para una muestra total de 105 individuos (18%).

Mientras que en dos géneros (*Balantiopteryx* y *Diclidurus*) se tuvo una relación superior para machos, aunque en el segundo caso, la muestra fue de apenas cinco individuos, por lo cual podría ser diferente a lo cual se encuentre en la naturaleza.

Reproducción. Es pobre el conocimiento que se tiene sobre la reproducción en murciélagos em-

ballonúridos en general, lo cual seguramente se debe a la poca información que se dispone.

De acuerdo con Wilson (1973), la familia presenta, un ciclo de reproducción conocido como Monoestría estacional, que consiste en la existencia de un solo período de reproducción al año.

En el caso de Ecuador, la información reproductiva publicada sobre emballonúridos se limita a unos pocos datos que aparecen en Webster y Jones (1984), Albuja (1982), Albuja (1999), McCarthy *et al.* (2000), Burneo (2001) y Albuja y Mena-V. (2004).

En el presente estudio, si bien la información obtenida para la familia es bastante más numerosa a la que disponía Burneo (2001), todavía es insuficiente como para establecer patrones reproductivos; sin embargo, a la información presentada en la tabla 10, se puede resumir lo siguiente:

En la región Costa se distinguen dos patrones de reproducción (según información de la tabla 10), uno para la parte norte (dentro de la región del Chocó), en las provincias de Carchi, Imbabura y el norte de Esmeraldas (ciclo norte); y otro patrón para la parte norte-centro, que corresponde al sur de la provincia de Esmeraldas y la provincia de Santo Domingo de los Tsáchilas (ciclo centro-norte), una zona que, aunque todavía es bosques húmedo, está dentro del área de transición hacia el bosque seco del suroccidente del país.

En el ciclo norte se distingue el siguiente patrón: gestación entre octubre y noviembre; con nacimientos y lactancia entre diciembre y enero. Por su parte, en el ciclo centro-norte, el patrón observado es: gestación y reproducción en marzo.

En la región Amazónica, el patrón de reproducción no es claro. Según el análisis de los datos disponibles (tabla 10), se reconocen por lo menos tres patrones diferentes, los cuales estarían superpuestos en tiempo y espacio geográfico, por lo cual, por el momento, no es posible establecer un patrón reproductivo.

AGRADECIMIENTOS

A los museos de historia natural y colecciones científicas que nos permitieron revisar su material: EPN (Luis Albuja), MECN (Marco Altamirano y Pablo A. Moreno C.), MHNG (Manuel Ruedi), QCAZ (Santiago F. Burneo y Ma. Alejandra Camacho) y USNM (Michael D. Carleton y Linda Gordon). A los curadores, responsables

o investigadores de los museos que gentilmente nos proporcionaron sus catálogos de colección: AMNH (Robert S. Voss), EBD (Carlos Ibáñez), FMNH (Bruce D. Patterson), KU (Robert M. Timm), IRSNB, LACM (David S. Janiger), LSUMZ (Mark S. Hafner), MCN (Martha Espinosa), MCZ (Maria E. Rutzmoser), MNHN (Jacques Cuisin y Jean M. Pons), MSU (Laura Abraczinskas), MUG (Jaime Salas Z.), TCWC (Rodney L. Honeycutt) y USNM (Don E. Wilson). A Igor Castro R., por proporcionarnos la información de las colecciones depositadas en ROM. A C. Miguel Pinto por la información proporcionada sobre las colecciones del AMNH.

LITERATURA CITADA

- Alberico, M. S., A. Cadena G., J. Hernández-Camacho y Y. Muñoz S. 2000. Mamíferos (Synapsida: Theria) de Colombia. *Biota Colombiana* 1(1): 43–75.
- Albuja, L. 1982. Murciélagos del Ecuador. 1a edición. Departamento de Ciencias Biológicas, Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Albuja, L. 1983. Murciélagos de algunas cuevas y grutas del Ecuador. *Boletín de Informaciones Científicas Nacionales* 114: 53–60.
- Albuja, L. 1991. Lista de vertebrados del Ecuador: mamíferos. *Revista Politécnica (Biología)* 3(16(3)): 163–203.
- Albuja, L. 1996. Diagnóstico faunístico para la actualización del plan de manejo del Parque Nacional Sangay. Plan Maestro para la protección de la Biodiversidad mediante el fortalecimiento del Sistema Nacional de Áreas Protegidas. Proyecto INEFAN-GEF. Quito.
- Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.
- Albuja, L. 2002. Mamíferos del Ecuador. Pp. 271–327, *en*: Diversidad y conservación de los mamíferos neotropicales (G. Ceballos y J. A. Simonetti, eds.). CONABIO y Universidad Nacional Autónoma de México. México, DF.
- Albuja, L. y R. Arcos. 2007. Lista de mamíferos actuales del Ecuador. *Revista Politécnica (Biología)* 7(27(4)): 7–33.
- Albuja, L. y A. Arguero. 2011. Mamíferos. Pp. 28–63, *en*: Fauna de Guiyero, Parque Nacional Yasuní (L. Albuja, ed.). Escuela Politécnica Nacional y EcoFondo. Quito.
- Albuja, L. y P. Mena-V. 2004. Quirópteros de los bosques húmedos del occidente de Ecuador. *Revista Politécnica (Biología)* 5(25(1)): 19–96.
- Albuja, L. y P. Tapia. 2004. Hallazgo de una nueva especie de murciélago blanco (Emballonuridae: *Diclidurus scutatus*) en el Ecuador. *Revista Politécnica (Biología)* 5(25(1)): 152–155.
- Albuja, L., M. Ibarra, J. Urgilés y R. Barriga. 1980. Estudio preliminar de los vertebrados ecuatorianos. Editorial Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Allen, J. A. 1904. List of mammals from Venezuela, collected by Mr. Samuel M. Klages. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 20: 337–345.
- Allen, J. A. 1916. List of mammals collected for the American Museum in Ecuador by William B. Richardson, 1912–1913. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 35: 113–125.
- Arcos, R., L. Albuja y P. A. Moreno C. 2007. Nuevos registros y ampliación del rango de distribución de algunos mamíferos del Ecuador. *Revista Politécnica (Biología)* 7(27(4)): 126–132.
- Arita W., H. T. 1993. Rarity in Neotropical bats: correlations with phylogeny, diet, and body mass. *Ecological Applications* 3(3): 506–517.
- Arroyo-Cabrales, J. y J. K. Jones, Jr. 1988. *Balaniopteryx io* and *infusca*. *Mammalian Species* 313: 1–3.
- Ávila-Pires, F. D. de. 1965. The type specimens of Brazilian mammals collected by Prince Maximilian zu Wied. *American Museum Novitates* 2209: 1–21.
- Baker, R. H. 1974. Records of mammals from Ecuador. *Publications of the Museum of Michigan State University (Biological Series)* 5(2): 129–146.
- Bernard, E. 2003. *Cormura brevirostris*. *Mammalian Species* 737: 1–3.
- Blumenbach, J. F. 1797. *Handbuch der Naturgeschichte*. Fünfte Auflage. Johann Christian Dieterich. Göttingen, Alemania.
- Boada, C. E. 2010. Mamíferos del Ecuador. Pp. 261–344, *en*: Fauna de vertebrados del Ecuador. Universidad Técnica Particular de Loja. Loja, Ecuador.
- Bradbury, J. W. y S. L. Vehrencamp. 1977. Social organization and foraging in Emballonurid bats. IV. Parental investment patterns. *Behavioral Ecology and Sociobiology* 2(1): 19–29.

- Brosset, A. 1965. Contribution a l'étude des chiroptères de l'ouest de l'Ecuador. *Mammalia* 29(2): 211–227.
- Burneo, S. F. 2001. Aspectos reproductivos relacionados al clima de algunos gremios de murciélagos del Ecuador. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Cabrera, Á. 1958. Catálogo de los mamíferos de América del Sur. *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia"* (Ciencias Zoológicas) 4(1): 1–308.
- Carrera, J. P. 2003. Distribución de murciélagos (Chiroptera) a través de un gradiente altitudinal en las estribaciones orientales de Los Andes ecuatorianos. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Carrera, J. P., S. Solari, P. A. Larsen, D. F. Alvarado-Serrano, A. D. Brown, C. Carrión B., J. S. Tello y R. J. Baker. 2010. Bats of the tropical lowlands of Western Ecuador. *Special Publications of the Museum of Texas Tech University* 57: 1–37.
- Carter, D. C. y P. G. Dolan. 1978. Catalogue of type specimens of Neotropical bats in selected European Museums. *Special Publications of the Museum of Texas Tech University* 15: 1–136.
- Ceballos, G. y R. A. Medellín. 1988. *Diclidurus albus*. *Mammalian Species* 316: 1–4.
- Ceballos, G. y G. Oliva. 2005. Los mamíferos silvestres de México. CONABIO y Fondo de Cultura Económica. México, DF.
- Cuervo-Díaz, A., J. Hernández-Camacho y A. Cadena G. 1986. Lista actualizada de los mamíferos de Colombia: anotaciones sobre su distribución. *Caldasia* 15: 471–502.
- Dobson, G. E. 1878. Catalogue of the Chiroptera in the collection of the British Museum. Publications of the British Museum (Natural History). Londres.
- Dorst, J. 1951. Étude d'une collection de chiroptères d'Ecuador. *Bulletin du Muséum National d'Histoire Naturelle de Paris* 23: 602–606.
- Eisenberg, J. F. 1989. Mammals of the Neotropics. Volumen 1: The northern Neotropics: Panama, Colombia, Venezuela, Guiana, Surinam, French Guiana. The University of Chicago Press. Chicago.
- Eisenberg, J. F. y K. H. Redford. 1999. Mammals of the Neotropics. Volumen 3. The central Neotropics: Ecuador, Peru, Bolivia, Brazil. The University of Chicago Press. Chicago.
- Engstrom, M. D. y F. A. Reid. 2003. What's in a name? *Bats* 21(1): 1–5.
- Festa, E. 1906. Viaggio del Dr. Enrico Festa nel Darien, nell'Ecuador e regioni vicine. *Bollettino del Museo di Zoologia ed Anatomia Comparada della Reale Università di Torino* 21(524): 1–8.
- Festa, E. 1909 [1993]. En el Darién y el Ecuador. *Diario de viaje de un naturalista*. 1a edición en español. Monumenta Amazónica. Centro de Estudios Teológicos de la Amazonía y Ediciones Abya-Yala. Quito.
- Finding Species y Telefónica. 2010. Armonía Ecuador. Poligráfica C. A. Durán, Ecuador.
- Fischer, J. B. 1829. *Synopsis mammalium*. J. G. Cottae. Stuttgartardiae.
- Fonseca, R. M. y C. M. Pinto. 2004. A new *Lophostoma* (Chiroptera: Phyllostomidae: Phyllostominae) from Amazonia of Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 242: 1–9.
- Gervais, P. 1855. Histoire naturelle de mammifères, avec l'indication de leurs mœurs, et de leurs rapports avec les arts, le commerce et l'agriculture. L. Curmer. París.
- Goodwin, G. G. 1969. Mammals from the state of Oaxaca, Mexico, in the American Museum of Natural History. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 141: 1–269.
- Gray, J. E. 1838. A revision of the genera of bats (Vespertilionidae), and the description of some new genera and species. *Magazine of Zoology and Botany* 2: 483–505.
- Gray, J. E. 1866. Synopsis of the genera of Vespertilionidae and Noctilionidae. *Annals and Magazine of Natural History* 3(17): 89–93.
- Hernández-Camacho, J. 1955. Una nueva especie colombiana del género *Diclidurus* (Mammalia: Chiroptera): *Diclidurus ingens*. *Caldasia* 7: 87–98.
- Hice, C. L. y S. Solari. 2002. First record of *Centronycteris maximiliani* (Fischer, 1829) and two additional records of *C. centralis* Thomas, 1912 from Peru. *Acta Chiropterologica* 4(2): 217–220.
- Hill, J. E. 1987. A note on *Balantiopteryx infusca* (Thomas, 1897) (Chiroptera: Emballonuridae). *Mammalia* 50(4): 558–560.
- Honacki, J. H., K. E. Kinman y J. W. Koepl (eds.). 1982. *Mammal species of the World, a taxono-*

- mic and geographic reference. 1a edición. Allen Press, Inc. y The Association of Systematics Collections. Lawrence, Kansas.
- Hood, C. y A. L. Gardner. 2008 [2007]. Family Emballonuridae Gervais, 1856. Pp. 188–207, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Husson, A. M. 1962. The bats of Suriname. Zoölogische Verhandelingen, Rijksmuseum van Natuurlijke Historie, Leiden, 58: 1–282.
- Ibáñez, C. 1981. Biología y ecología de los murciélagos del Hato “El Frío”, Apure, Venezuela. Doñana, Acta Vertebrata 8(4): 1–271.
- Ibáñez, C., J. Juste, R. López-Wilchis, L. Albuja y A. Núñez-Garduño. 2002. Echolocation of three species of sac-winged bats (*Balantiopteryx*). Journal of Mammalogy 83(4): 1049–1057.
- Illiger, J. K. W. 1811. Prodrum systematis mammalium et avium additis terminis zoographicis utriusque classis, eorumque versione germanica. C. Salfeld. Berolini (Berlín).
- Jarrín-V., P. 2001. Mamíferos en la niebla: Otonga, un bosque nublado del Ecuador. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Publicación especial 5. Quito.
- Jarrín-V., P. 2003. An unusual record of *Peropteryx macrotis* (Chiroptera: Emballonuridae) in the Andean highlands of Ecuador. Mammalia 67(4): 613–615.
- Jarrín-V. P. y R. M. Fonseca. 2001. Composición y estructura de la comunidad de murciélagos en dos bosques nublados de las estribaciones occidentales de Los Andes. Pp. 335–364, *en*: Epiphytes and canopy fauna of the Otonga Rain Forest (Ecuador). Results of the Bonn-Quito Epiphyte Project, Volumen 2 (J. Nieder y W. Barthlott, eds.). Botanisches Institut der Universität Bonn. Bonn.
- Jones, J. K., Jr. y C. S. Hood. 1993. Synopsis of South American bats of the family Emballonuridae. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 155: 1–32.
- Koopman, K. F. 1982. Biogeography of the bats of South America. Pp. 273–302, *en*: Mammalian biology in South America (M. A. Mares y H. H. Genoways, eds.). The Pymatuning Symposia in Ecology 6. University of Pittsburgh. Special Publications Series. Pittsburgh.
- Koopman, K. F. 1993. Order Chiroptera. Pp. 137–242, *en*: Mammal species of the World, a taxonomic and geographic reference (D. E. Wilson y D. M. Reeder, eds.). 2a edición. Smithsonian Institution Press y American Society of Mammalogists. Washington, DC.
- Koopman, K. F. 1994. Chiropteran systematics. Volumen 8: Mammalia. Handbook of Zoology (J. Niethammer, H. Schliemann y D. Starck, eds.). Walter de Gruyter. Berlín.
- LaVal, R. K. y B. Rodríguez-H. 2002. Murciélagos de Costa Rica. Instituto Nacional de Biodiversidad. Santo Domingo de Heredia, Costa Rica.
- Lee, T. E., Jr., S. F. Burneo, T. J. Cochran y D. Chávez. 2010. Small mammals of Santa Rosa, southwestern Imbabura Province, Ecuador. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 290: 1–14.
- Lim, B. K. y J. M. Dunlop. 2008. Evolutionary patterns of morphology and behavior as inferred from a molecular phylogeny of New World Emballonurid bats (Tribe Diclidurini). Journal of Mammal Evolution 15(2): 79–121.
- Lim, B. K., M. D. Engstrom, N. B. Simmons y J. M. Dunlop. 2004. Phylogenetics and biogeography of least sac-winged bats (*Balantiopteryx*) based on morphological and molecular data. Mammalian Biology 69(4): 225–237.
- Lim, B. K., M. D. Engstrom, J. W. Bickham y J. C. Patton. 2008. Molecular phylogeny of New World sheath-tailed bats (Emballonuridae: Diclidurini) based on loci from the four genetic transmission systems in mammals. Biological Journal of the Linnean Society 93(1): 189–209.
- Lim, B. K., M. D. Engstrom, F. A. Reid, N. B. Simmons, R. S. Voss y D. W. Fleck. 2010. A new species of *Peropteryx* (Chiroptera: Emballonuridae) from western Amazonia with comments on phylogenetic relationships within the genus. American Museum Novitates 3686: 1–20.
- Mantilla-Meluk, H., A. M. Jiménez-Ortega, L. Palacios y R. J. Baker. 2009. Unexpected finding of *Diclidurus ingens*, Hernández-Camacho, 1955 (Chiroptera, Emballonuridae), in the Colombian Biogeographic Chocó. Mastozoología Neotropical 16(1): 229–232.
- McCarthy, T. J., L. Albuja e I. Manzano. 2000. Rediscovery of the Brown Sac-winged Bat, *Balantiopteryx infusca* (Thomas, 1897), in Ecuador. Journal of Mammalogy 81(4): 958–961.

- McDonough, M. M., B. K. Lim, A. W. Ferguson, C. M. Brown, S. F. Burneo y L. K. Ammerman. 2010. Mammalia, Chiroptera, Emballonuridae, *Peropteryx leucoptera* Peters, 1867 and *Peropteryx pallidoptera* Lim, Engstrom, Reid, Simmons, Voss and Fleck, 2010: distributional range extensions in Ecuador. *Check List* 6(4): 639–643.
- McDonough, M. M., A. W. Ferguson, L. K. Ammerman, C. Granja-Vizcaino, S. F. Burneo y R. J. Baker. 2011. Molecular verification of bat species collected in Ecuador: results of a country-wide survey. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 301: 1–28.
- Mena-V., P. 1996. Etnozoología del volcán Sumaco. *Revista Geográfica* 36: 121–173.
- Mena-V., P. 2005. Nuevos registros de mamíferos y otras especies de interés para la cordillera del Cóndor durante las evaluaciones ecológicas rápidas de 2003. Pp. 50–52, en: Paz y conservación binacional en la cordillera del Cóndor Ecuador-Perú. Organización Internacional de las Maderas Tropicales, Fundación Natura y Conservación Internacional. Quito.
- Mena-V., P., J. Regalado y R. Cueva. 1997. Oferta de animales en el bosque y cacería en la comunidad huaorani de Quehueire'ono, zona de amortiguamiento del Parque Nacional Yasuní, Napo, Ecuador. Pp. 395–426, en: Estudios biológicos para la conservación. Diversidad, ecología y etnobiología (P. A. Mena, A. Soldi, R. Alarcón, C. Chiriboga y L. Suárez, eds.). EcoCiencia. Quito.
- Miller, G. S., Jr. 1899. Descriptions of three new free-tailed bats. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 12: 173–181.
- Miller, G. S., Jr. 1907. The families and genera of bats. *Bulletin of the United States National Museum* 57: 1–282.
- Moscoso R., P. y D. G. Tirira. 2009. Nuevos registros y comentarios sobre la distribución del murciélago blanco común (*Diclidurus albus*) (Chiroptera, Emballonuridae) en Ecuador. *Mastozoología Neotropical* 16(1): 233–237.
- Moscoso R., P., S. F. Burneo y D. G. Tirira. 2012. Modelamiento de la distribución del murciélago blanco común (*Diclidurus albus*) (Chiroptera, Emballonuridae) en Ecuador. Pp. 171–178, en: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Muñoz, J. y C. A. Cuartas. 2001. *Saccopteryx antioquiensis* n. sp. (Chiroptera: Emballonuridae) from northwestern Colombia. *Actualidades Biológicas* 23(75): 53–61.
- Nicéforo-María, H. 1947. Quirópteros de Colombia. *Boletín del Instituto La Salle, Bogotá* 34: 34–47.
- Nowak, R. M. 1994. Walker's bats of the World. The Johns Hopkins University Press. Baltimore y Londres.
- Ochoa G., J., P. J. Soriano y J. Hernández-Camacho. 1994. Sobre la presencia de *Cyttarops alecto* (Chiroptera: Emballonuridae) en Colombia. *Trianea (Acta Científica y Tecnológica del INDERENA)* 5: 411–414.
- Olfers, I. von. 1818. Bemerkungen zu Illiger's ueberblick der Säugthiere, nach ihrer Vertheilung über dieWeltheile, rücksichtlich der Südamerikanischen Arten (Species). Pp. 192–237, en: Journal von Brasilien, oder vermischte Nachrichten aus Brasilien, auf wissenschaftlichen Reisen gesammelt (W. L. von Eschwege). *En: Neue Bibliothek der wichtigsten Reisebeschreibungen zur Erweiterung der Erd-und Völkerkunde* (F. I. Bertuch, ed.). Tomo 15(2). Verlage des Landes-Industrie-Comptoirs. Weimar, Alemania.
- Pacheco, V. R., R. Cadenillas, E. Salas, C. Tello y H. Zeballos. 2009. Diversidad y endemismo de los mamíferos del Perú. *Revista Peruana de Biología* 16(1): 5–32.
- Patzelt, E. 1999. Fauna del Ecuador. 3a edición. Centro de Investigación y Cultura del Banco Central del Ecuador. Quito.
- Paynter, R. A., Jr. 1993. *Ornithological Gazetteer of Ecuador*. 2a edición. Bird Department, Museum of Comparative Zoology, Harvard University. Cambridge, Massachusetts.
- Pelzeln, A. von. 1883. Brasilische Säugethiere. Resultate von Johann Natterer's Reisen in den Jahren 1817 bis 1835. *Verhandlungen der Kaiserlich-Königlichen. Zoologisch-Botanischen Gesellschaft, Wien* 33 (Supplement): 1–140.
- Peracchi, A. L. y M. R. Nogueira. 2007. Família Emballonuridae. Pp. 27–36, en: *Morcegos do Brasil* (N. R. dos Reis, A. L. Peracchi, W. A.

- Pedro e I. P. de Lima, eds.). CAIXA, UNESP, FAPERJ y Universidade Estadual de Londrina. Londrina, Paraná, Brasil.
- Peters, W. 1867. Über die zu den gattungen *Mimon* und *Saccopteryx* gehörigen flederthiere. Monatsberichte der Königlich Preussischen Akademie der Wissenschaften zu Berlin 1867: 469–481.
- Peters, W. 1868. Über eine neue untergattung der flederthiere, so wie über neue Gattungen und Arten von Fischen. Monatsberichte der Königlich Preussischen Akademie der Wissenschaften zu Berlin 1869: 145–148.
- Peters, W. 1869. Bemerkungen über neue oder weniger bekannte flederthiere, besonder des Pariser Museums. Monatsberichte der Königlich Preussischen Akademie der Wissenschaften zu Berlin 1870: 391–406.
- Plumpton, D. L. y J. K. Jones, Jr. 1992. *Rhynchonycteris naso*. Mammalian Species 413: 1–5.
- Rageot, R. H. y L. Albuja. 1994. Mamíferos de un sector de la alta Amazonía ecuatoriana: Mera, provincia de Pastaza. Revista Politécnica (Biología 4) 19(2): 165–208.
- Reid, F. A., M. D. Engstrom y B. K. Lim. 2000. Noteworthy records of bats from Ecuador. Acta Chiropterologica 2(1): 37–51.
- Rex, K., D. H. Kelm, K. Wiesner, T. H. Kunz y C. C. Voigt. 2008. Species richness and structure of three Neotropical bat assemblages. Biological Journal of the Linnean Society 94(3): 617–629.
- Salas Z., J. 2008. Murciélagos del Bosque Protector Cerro Blanco (Guayas-Ecuador). Chiroptera Neotropical 14(2): 397–402.
- Salas Z., J., C. F. Viteri, M. Zambrano y R. Carvajal. 2011. Extensión en la distribución del murciélago narigudo *Rhynchonycteris naso* Wied-Neuwied, 1820 (Chiroptera, Emballonuridae): nuevo registro para el suroccidente de Ecuador. P. 188, en: Memorias, I Congreso Ecuatoriano de Mastozoología. Asociación Ecuatoriana de Mastozoología y Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Sampaio, E., B. K. Lim y S. Peters. 2008. *Saccopteryx canescens*. En: 2008 IUCN Red List of Threatened Species. Versión 2011.2. En línea [www.redlist.org].
- Sanborn, C. C. 1936. Records and measurements of Neotropical bats. Field Museum of Natural History (Zoological Series) 20: 93–106.
- Sanborn, C. C. 1937. American bats the subfamily Emballonuridae. Field Museum of Natural History (Zoological Series) 24: 321–354.
- Sánchez H., J. y D. Lew. 2012. Lista actualizada y comentada de los mamíferos de Venezuela. Memoria de la Fundación La Salle de Ciencias Naturales 2012 (2010) 173–174: 173–238.
- Sarmiento R., F. 1987. Antología ecológica del Ecuador. Desde la selva... hasta el mar. Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Serie Monografía 7(2): 1–382.
- Schinz, H. R. 1821. Das thierreich eingetheilt nach dem Bau der Thiere als Grundlage ihrer Naturgeschichte und der vergleichenden Anatomie von dem Herrn Ritter von Cuvier. Erster band. Säugethiere und Vögel. J. G. Cotta'schen Buchhandlung 1. Stuttgart y Tübingen.
- Schinz, H. R. 1844. Systematisches Verzeichniss aller bis jetzt bekannten Säugethiere oder Synopsis Mammalium nach dem Cuvier'schen System. Solothurn 1. Jent y Gassmann.
- Schreber, J. C. D. von. 1774. Die Säugethiere in Abbildungen nach der Natur mit Beschreibungen. Wolfgang Walther 1(1–9): 1–190.
- Simmons, N. B. 2005. Order Chiroptera. Pp. 312–529, en: Mammal species of the World, a taxonomic and geographic reference (D. E. Wilson y D. M. Reeder, eds.). 3a edición. The John Hopkins University Press. Baltimore.
- Simmons, N. B. y C. O. Handley, Jr. 1998. A revision of *Centronycteris* Gray (Chiroptera: Emballonuridae) with notes on natural history. American Museum Novitates 3239: 1–28.
- Simmons, N. B. y R. S. Voss. 1998. The mammals of Paracou, French Guiana: a Neotropical lowland rainforest fauna part 1: Bats. Bulletin of the American Museum of Natural History 237: 1–219.
- Sodré, M. M. y W. Uieda. 2006. First record of the Ghost Bat *Diclidurus scutatus* Peters (Mammalia, Chiroptera, Emballonuridae) in São Paulo city, Brazil. Revista Brasileira de Zoologia 23: 897–898.
- Solari, S., V. R. Pacheco, L. Luna, P. M. Velasco y B. D. Patterson. 2006. Mammals of the Manu Biosphere Reserve. Fieldiana (Zoology) 110: 13–22.
- Spix, J. B. von. 1823. Simiarum et vespertilionum Brasiliensium species novae, ou, Histoire naturelle des espèces nouvelles de singes et de

- chaves-souris observées et recueillies pendant le voyage dans l'intérieur du Brésil exécuté par ordre de S. M. le Roi de Bavière dans les années 1817, 1818, 1819, 1820. Francisci Seraphici Hübschmanni. Monachii.
- Temminck, C. J. 1838. Over de geslachten *Taphozous*, *Emballonura*, *Urocryptus* en *Diclidurus*. Tijdschrift voor Natuurlijke Geschiednis en Physiologie, Amsterdam 5: 1–34.
- Temminck, C. J. 1841. Quatorzième monographie. Sur les genres taphiens-queue-en-fourreau-queue-cache-et-queue-bivalve. Pp. 273–304, en: Monographies de mammalogie ou description de quelques genres de mammifères dont les espèces ont été observées dans les différents musées de l'Europe. C. C. Vander Hoek, Bertrand y E. d'Ocagne et A. Bertrand. Leiden y París.
- Thomas, O. 1897. Descriptions of new bats and rodents from America. *Annals and Magazine of Natural History* 6(20): 544–553
- Thomas, O. 1901. New species of *Saccopteryx*, *Sciurus*, *Rhipidomys*, and *Tatu* from South America. *Annals and Magazine of Natural History* 7(7): 366–371.
- Thomas, O. 1903. New mammals from Chiriqui. *Annals and Magazine of Natural History* 7(11): 376–382.
- Thomas, O. 1904. New forms of *Saimiri*, *Saccopteryx*, *Balantiopteryx*, and *Thrichomys* from the Neotropical Region. *Annals and Magazine of Natural History* 7(13): 250–255.
- Thomas, O. 1912. New *Centronycteris* and *Ctenomys* from S. America. *Annals and Magazine of Natural History* 8(10): 638–640.
- Thomas, O. 1913. On some rare Amazonian mammals from the collection of the Para Museum. *Annals and Magazine of Natural History* 8(11): 130–136.
- Thomas, O. 1920. On mammals from the lower Amazons in the Goeldi Museum, Para. *Annals and Magazine of Natural History* 9(6): 266–283.
- Tirira, D. G. 1994. Aspectos ecológicos del murciélago pescador menor, *Noctilio albiventris affinis* (Chiroptera: Noctilionidae) y su uso como bioindicador en la Amazonía ecuatoriana. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Tirira, D. G. 1995–2012. *Red Noctilio*. Base de información no publicada sobre los mamíferos del Ecuador. Grupo Murciélago Blanco. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 1999. Mamíferos del Ecuador. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y SIMBIOE. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 2. Quito.
- Tirira, D. G. 2000. Listado bibliográfico sobre los mamíferos del Ecuador. EcoCiencia y SIMBIOE. Boletines bibliográficos sobre la biodiversidad del Ecuador 2. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 3. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 2001a. Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. 1a edición. SIMBIOE, EcoCiencia, Ministerio del Ambiente y UICN. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 4. Quito.
- Tirira, D. G. 2001b. Murciélago de sacos alares pequeños (*Balantiopteryx infulsa*). Pp. 87–88, en: Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador (D. G. Tirira, ed.). 1a edición. SIMBIOE, EcoCiencia, Ministerio del Ambiente y UICN. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 4. Quito.
- Tirira, D. G. 2004. Nombres de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco y Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 5. Quito.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.
- Tirira, D. G. 2008. Mamíferos de los bosques húmedos del noroccidente de Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco y Proyecto PRIMENET. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 7. Quito.
- Tirira, D. G. 2009. Mamíferos ecuatorianos en museos de historia natural y colecciones científicas: I. El Museo de Historia Natural de Ginebra (Suiza). Boletín Técnico 8, Serie Zoológica 4–5: 74–100.
- Tirira, D. G. (ed.). 2011a. Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. 2a edición. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Tirira, D. G. 2011b. Murciélago grande cara de perro (*Peropteryx kappleri*). P. 309, en: Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador (D. G. Tirira, ed.). 2a edición. Fundación Mamíferos

- ros y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Tirira, D. G. 2011c. Murciélago cara de perro de alas blancas (*Peropteryx leucoptera*). P. 310, en: Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador (D. G. Tirira, ed.). 2a edición. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Tirira, D. G. 2011d. Murciélago cara de perro de alas pálidas (*Peropteryx pallidoptera*). P. 311, en: Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador (D. G. Tirira, ed.). 2a edición. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Tirira, D. G. 2012. Comentarios sobre registros notables de murciélagos cola de ratón (Chiroptera, Molossidae) para el Ecuador. Pp. 217–234, en: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. y C. E. Boada. 2005. Evaluación ecológica rápida de la mastofauna en los bosques del suroccidente de la provincia de Esmeraldas, Ecuador. Pp. 109–127, en: Biodiversidad en el suroccidente de la provincia de Esmeraldas (M. Á. Vázquez, J. F. Freile y L. Suárez, eds.). EcoCiencia y Ministerio del Ambiente. Quito.
- Tirira, D. G. y J. P. Carrera. 2011a. Murciélago ecuatoriano de sacos alares (*Balantiopteryx infusca*). Pp. 87–88, en: Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador (D. G. Tirira, ed.). 2a edición. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Tirira, D. G. y J. P. Carrera. 2011b. Murciélago blanco menor (*Diclidurus scutatus*). P. 308, en: Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador (D. G. Tirira, ed.). 2a edición. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Tirira, D. G. y T. de Vries. 2012. Aspectos ecológicos del murciélago pescador menor (*Noctilio albigentris*) y su uso como bioindicador en la Amazonía ecuatoriana. Pp. 69–90, en: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G., C. E. Boada y S. F. Burneo. 2010. *Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, Lamproncycteris brachyotis* (Dobson, 1879): First confirmed record for Ecuador. Check List 6(2): 237–238.
- Tomes, R. F. 1858. Notes on a collection of Mammalia made by Mr. Fraser at Gualaquiza. Proceedings of the Zoological Society of London 1858: 546–549.
- Tomes, R. F. 1860. Notes on a third collection of Mammalia made by Mr. Fraser in the Republic of Ecuador. Proceedings of the Zoological Society of London 1860: 260–268.
- Toscano, G. y S. F. Burneo. 2012. Efecto de borde sobre murciélagos filostómidos en la Amazonía ecuatoriana. Pp. 47–60, en: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Trouessart, E. L. 1897. Catalogus mammalium tam viventium quam fossilium. Tomus I, Fasciculus I. R. Friedländer & Sohn. Berolini (Berlín).
- Trouessart, E. L. 1898–1899 [1899]. Catalogus mammalium tam viventium quam fossilium. Tomus II. R. Friedländer & Sohn. Berolini (Berlín).
- Trouessart, E. L. 1904. Catalogus mammalium tam viventium quam fossilium. Quinquennale supplementum, Fasciculus 1. R. Friedländer & Sohn. Berolini (Berlín).
- USBGN. 1957. Ecuador Official Standard names approved by the U.S. Board on Geographic Names. Office of Geography, Department of the Interior, U.S. Board on Geographic Names. Gazetteer No. 36. Washington, DC.

- Wagner, J. A. 1843. Diagnosen neuer Arten Brasilischer, Handflügler. Archiv für Naturgeschichte Wiegmann 9(1): 365–368.
- Wagner, J. A. 1855. Die Säugthiere in Abbildungen nach der Natur mit Beschreibungen von Dr. Johann Christian Daniel von Schreber. Supplementband. Fünfte Abtheilung: Die Affen, Zahnlucker, Beutelthiere, Hufthiere, Insektenfresser und Handflügler. T. O. Weigel 5. Leipzig.
- Webster, W. D. y J. K. Jones, Jr. 1984. Notes on a collection of bats from Amazonian Ecuador. Mammalia 48(2): 247–252.
- Wied-Neuwied, M. P. zu. 1820a. *Diclidurus* Klappenschwanz. Ein neues genus der Chiropteren aus Brasilien. Isis von Oken 4: 1629–1630.
- Wied-Neuwied, M. P. zu. 1820b. Reise nach Brasilien in den Jahren 1815 bis 1817. Heinrich Ludwig Brönnert 1. Frankfurt.
- Wied-Neuwied, M. P. zu. 1826. Beiträge zur Naturgeschichte von Brasilien. Verzeichniss der Amphibien, Säugthiere und Vögel, welche auf einer Reise zwischen dem 13ten und dem 23sten Grade südlicher Breite im östlichen Brasilien beobachtet wurden. II. Abtheilung. Mammalia. Säugthiere. Gr. H. S. priv. Landes-Industrie-Comptoirs 2. Weimar, Alemania.
- Wilson, D. E. 1973. Reproduction in Neotropical bats. Periodical Biology 75: 215–217.
- Yancey, F. D., II, J. R. Goetze y C. Jones. 1998a. *Saccopteryx bilineata*. Mammalian Species 581: 1–5.
- Yancey, F. D., II, J. R. Goetze y C. Jones. 1998b. *Saccopteryx leptura*. Mammalian Species 582: 1–3.
- Yee, D. A. 2000. *Peropteryx macrotis*. Mammalian Species 643: 1–4.

Anexo 1

Índice toponímico

Carchi

- Puente Piedra (01°02'N, 78°16'W; 1 100 m), 1 km N de La Guaña, río San Juan. *Peropteryx kappleri*.

Cotopaxi

- La Otonga, véase San Francisco de las Pampas.
San Francisco de las Pampas (00°29'S, 78°58'W; 1 700 m), población ubicada cerca del Bosque Protector La Otonga. *Diclidurus albus*.

El Oro

- Los Chirimoyos (03°53'S, 80°04'W; 280 m), sector Las Pailas, Bosque Petrificado de Puyango. *Peropteryx kappleri*.
- Mina Tres Reyes (03°42'S, 79°33'W; 1 140 m), cerca de Zaruma. *Peropteryx kappleri*.
- Portovelo (03°43'S, 79°37'W; 600 m), población situada cerca de Zaruma. *Peropteryx kappleri*, *Saccopteryx bilineata*.
- Represa Tahuín (03°37'S, 80°00'W; 125 m), cerca de Arenillas. *Saccopteryx bilineata*.
- Río Pindo (03°50'S, 79°45'W; 640 m), tributario del río Puyango, cerca de Portovelo. *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.
- Zaruma, 15 km S de (03°43'S, 79°39'W; 660 m). *Saccopteryx bilineata*.

Esmeraldas

- Cachabí [= Urbina] (00°58'N, 78°48'W; 200 m), en la parte alta del río Cachabí. No corresponde con San Javier de Cachabí (01°04'N, 78°47'W; 150 m), localidad con la cual se ha confundido en algunas publicaciones. *Balantiopteryx infusca*, *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.
- Cachabí, véase Cachabí.
- Centro Mataje (01°12'N, 78°33'W; 250 m), Centro Awá, estero El Salto. *Saccopteryx bilineata*.
- Chipa (00°43'N, 80°03'W; 120 m), recinto San Antonio, cerca del estero San Antonio. *Rhynchonycteris naso*.
- Corriente Grande (00°54'N, 78°59'W; 35 m), confluencia de los ríos Cayapas y Chimbocal, agua arriba de Borbón. *Rhynchonycteris naso*.
- Cristóbal Colón (00°19'N, 79°16'W; 100 m), población al N de Golondrinas y de Quinindé. *Saccopteryx bilineata*.
- Esmeraldas (00°59'N, 79°39'W; 5 m), capital de la provincia homónima. *Saccopteryx bilineata*.
- Estero Caraño (01°16'N, 78°49'W; 5 m), cerca de San Lorenzo. *Centronycteris centralis*, *Saccopteryx bilineata*.
- Estero Inés (00°41'N, 80°02'W; 40 m), cerca de río San Francisco, comuna Cabo San Francisco. *Rhynchonycteris naso*.
- Estero Molina (01°21'N, 78°43'W; 50 m), junto al río Mataje, 2 km S de Mataje. *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.
- Estero Taquiama (00°43'N, 79°41'W; 150 m), a 200 m W del río Tiaone, vía Carlos Concha. *Rhynchonycteris naso*.

La Chiquita (01°13'N, 78°45'W; 53 m), Refugio de Vida Silvestre, 1 km N de campamento forestal, al E de San Lorenzo. *Cormura brevirostris*, *Saccopteryx leptura*.

La Fortuna (00°42'N, 80°01'W; 100 m), sector Cabo San Francisco. *Rhynchonycteris naso*.

Lita W, al otro lado del río Lita, a poca distancia de la población homónima (00°52'N, 78°28'W; 510 m), en túnel a lo largo de la línea férrea Lita-San Lorenzo. El río Lita sirve de límite entre las provincias de Esmeraldas e Imbabura; por lo cual, estos ejemplares fueron colectados dentro de la primera provincia indicada, detalle que algunos autores (e.g., Albuja y Mena-V., 2004; Hood y Gardner, 2008) han obviado; por lo cual se han referido a esta localidad únicamente como dentro de la provincia de Imbabura. *Balantiopteryx infusca*, *Saccopteryx bilineata*.

Playa de Oro [= Luis Vargas Torres] (00°52'N, 78°47'W; 100 m), población a orillas del río Santiago. *Saccopteryx bilineata*.

San Francisco de Bogotá (01°05'N, 78°42'W; 63 m), recinto junto al río Bogotá. *Saccopteryx bilineata*.

San Miguel, 3 km S de (00°44'N, 78°55'W; 125 m), río San Miguel, en el límite de la RE Cotacachi-Cayapas. *Rhynchonycteris naso*.

Túneles de Lita, véase Lita, en las provincias de Esmeraldas e Imbabura.

Urbina = Cachabí.

Viruela (00°54'N, 78°59'W; 35 m), río Cayapas, aguas arriba de Borbón. *Centronycteris centralis*, *Saccopteryx bilineata*.

Guayas

Cerro Blanco (02°09'S, 80°04'W; 50 m), Bosque Protector, 16 km W de Guayaquil. *Saccopteryx bilineata*.

Cerro Pancho Diablo (02°25'S, 79°39'W; 54 m), en la RE Manglares Churute. *Saccopteryx bilineata*.

Chongón (02°14'S, 80°04'W; 10 m), 10 km W de Guayaquil. *Diclidurus albus*.

Isla de Silva (01°55'S, 79°41'W; 50 m), 5 km N de Samborondón. *Saccopteryx bilineata*.

La Laguna (02°25'S, 79°35'W; 22 m), en la RE Manglares Churute, km 9 vía Machala. *Saccopteryx bilineata*.

Manglares Churute (02°26'S, 79°40'W; 50 m), Reserva Ecológica. *Saccopteryx bilineata*.

Naranjito (02°10'S, 79°27'W; 50 m), cerca al reservorio de agua. *Rhynchonycteris naso*.

Pacaritambo, recinto del cantón El Empalme (01°02'S, 79°35'W; 70 m), no localizado. *Saccopteryx bilineata*.

Río Congo (01°08'S, 79°44'W; 50 m), población 5 km S de El Empalme. *Rhynchonycteris naso*.

Río Daule (02°10'S, 79°52'W; 10 m), afluente del río Guayas. *Rhynchonycteris naso*.

Imbabura

Junín, La Mina (00°16'N, 78°39'W; 1 715 m), cerca del río Junín, en el límite SE de la RE Cotacachi-Cayapas. *Centronycteris centralis*.

Lita E (00°48'N, 78°23'W; 700 m); túnel de ferrocarril a 1,7 km E de Lita (00°52'N, 78°28'W; 510 m), a lo largo de la línea férrea Lita-San Lorenzo; véase también Lita W, en provincia de Esmeraldas. *Balantiopteryx infusca*.

Santa Rosa de Naranjal, 1 km E de (00°17'N, 78°57'W; 450 m), N de río Guayllabamba, al E de la población de Golondrinas. *Saccopteryx bilineata*.

Túneles de Lita, véase Lita, en las provincias de Esmeraldas e Imbabura.

Los Ríos

Carmen (01°32'S, 79°44'W; 17 m), hacienda cerca de Vinces. *Saccopteryx bilineata*.

Cerro Cacharí (01°43'S, 79°23'W; 14 m), 15 km NE de Babahoyo. *Peropteryx kappleri*, *Saccopteryx bilineata*.

Independencia (01°72'S, 79°25'W; 77 m), hacienda, cerca de San Carlos. *Saccopteryx bilineata*.

La Ceiba (00°54'S, 79°30'W; 94 m), localidad al SW de Buena Fe. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*.

María Se Mira (01°07'S, 79°28'W; 50 m), hacienda, 4 km W de San Carlos. *Rhynchonycteris naso*.

Pimocha (01°52'N, 79°35'W; 30 m), río Babahoyo, S de Babahoyo. *Saccopteryx bilineata*.

Río Palenque (00°56'S, 79°22'W; 220 m), Bosque Protector (Centro Científico), 2 km SW de Patricia Pilar. *Rhynchonycteris naso*.

Río Solís (01°49'S, 79°31'W; 5 m), en la desembocadura en el río Babahoyo, cerca de Babahoyo. *Saccopteryx* sp.

Vinces (01°32'S, 79°45'W; 15 m), población al NW de Babahoyo. *Saccopteryx bilineata*.

Manabí

Ayampe (01°40'S, 80°49'W; 2 m), localidad al S de la provincia, en el límite con Santa Elena. *Diclidurus albus*.

Cojimies (00°21'N, 80°01'W; 5 m), 1 km SE de, en camaronera de Latkins/Zibas. *Saccopteryx bilineata*.

Isla Corazón (00°38'S, 80°20'W; 5 m), Refugio de Vida Silvestre Islas Corazón y Fragatas, en la unión de los ríos Chone y Carrizal, estuario del río Chone, aguas arriba de Bahía de Caráquez. *Diclidurus albus*.

La Papaya (01°55'S, 80°25'W; 352 m), en la vía Tosagua-Rocafuerte. *Saccopteryx bilineata*.

Mongoya (00°10'S, 79°39'W; 200 m), río Mongoya, N cordillera Tripa de Pollo Grande. *Centronycteris centralis*.

Puerto López (01°33'S, 80°48'W; 5 m), registro en la Hostería Mandala. *Diclidurus albus*.

Puerto Rico (01°38'S, 80°50'W; 5 m), registro en la Hostería Alandaluz. *Diclidurus albus*.

Salango (01°35'S, 80°51'W; 10 m), registro en la hostería Piqueros Patas Azules. *Diclidurus albus*.

Morona Santiago

Cusimi, véase Cushime.

Cushime (02°32'S, 77°44'W; 274 m), río Cushime, 30 km SW de Taisha, en la base oriental de la cordillera del Cutucú. *Rhynchonycteris naso*.

Cushuime, véase Cushime.

Cusuime, véase Cushime.

Etza (03°03'S, 77°56'W; 310 m), destacamento militar, valle del río Santiago, N cordillera del Cóndor. *Saccopteryx bilineata*.

Gualaquiza (03°24'S, 78°34'W; 856 m), centro poblado. *Saccopteryx leptura*.

Méndez (02°43'S, 78°18'W; 750 m), población a orillas del río Paute. *Rhynchonycteris naso*.

Río Llushín (01°35'S, 78°12'W; 1 050 m), PN Sangay, cerca de comunidad Llushín, al S de Puyo. *Cormura brevirostris*.

Napo

Cañón de Mondayacu (00°58'S, 77°44'W; 750 m), 10 km N de Archidona y 2 km E de Mondayacu. *Peropteryx macrotis*.

Cueva de Michael (00°52'S, 77°48'W; 650 m), cerca de Jumandi, 4 km N de Archidona. *Peropteryx macrotis*.

Cueva de San Bernardo (00°57'S, 77°47'W; 625 m), SE de Archidona, cerca de San Pablo de Ushpayacu. *Peropteryx macrotis*.

Cueva del Lagarto [= Lagarto Uctu] (00°49'S, 77°46'W; 900 m), cerca de Mondayacu, al N de Archidona. *Peropteryx macrotis*.

Garono (01°02'S, 77°22'W; 343 m), junto a pozo de exploración Nemora, territorio huorani. *Rhynchonycteris naso*.

Jatun Sacha (01°04'S, 77°38'W; 450 m), Bosque Protector, en la vía a Ahuano. *Cormura brevirostris*, *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.

Jumandi (00°56'S, 77°50'W; 650 m), cavernas de, 3 km NE de Archidona. *Cormura brevirostris*.

Misahualí (01°01'S, 77°40'W; 450 m), alto río Napo. *Rhynchonycteris naso*.

Páramo de Papallacta (ca. 00°21'S, 78°11'W; entre 3 300 y 3 500 m), en la carretera Quito-Baeza. *Peropteryx macrotis*.

Simón Bolívar (01°03'S, 77°35'W; 384 m), comunidad a 2 km N y 3 km E de BP Jatun Sacha. *Rhynchonycteris naso*.

Supai Uctu (00°50'S, 77°46'W; 750 m), caverna, S de Mondayacu, 8 km N de Archidona. *Peropteryx macrotis*.

Orellana

Amo Sur (00°54'S, 76°13'W; 200 m), campamento petrolero, a 2 km de río Pindo, afluente de río Yasuní, PN Yasuní. *Saccopteryx leptura*.

Ávila Viejo (00°38'S, 77°25'W; 750 m), PN Sumaco-Napo Galeras, 12 km NW de Ávila. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx leptura*.

Cerro Guataraco, véase Cerro Huataraco.

Cerro Huataraco [= Huataracu] (00°41'S, 77°33'W; 1 200 m), elevación en las faldas meridionales del volcán Sumaco; cabecera del río Huataraco, afluente del río Suno. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*.

Chiro Isla [= Chiruísula] (00°39'S, 75°55'W; 200 m), zona de amortiguamiento del PN Yasuní, a orillas del río Napo. *Peropteryx macrotis*.

Concepción (00°48'S, 77°25'W; 500 m), a orillas del río Pucuno, afluente N del río Napo. *Saccopteryx bilineata*, *Saccopteryx sp.*

Cueva del Saladero (00°52'N, 76°30'W; 200 m), interior PN Yasuní. *Peropteryx macrotis*.

- Dumbique (00°27'S, 76°07'W; 231 m), comunidad cerca de la plataforma R, bloque 15, campamento Edén-Yuturi, en la orilla S del río Napo. *Saccopteryx bilineata*.
- El Edén (00°31'S, 76°06'W; 220 m), comunidad en la orilla S del río Napo, cerca de la confluencia del río Yuturi. *Cormura brevirostris*, *Rhynchonycteris naso*.
- Ginta (01°02'S, 76°10'W; 200 m), sitio de exploración petrolera; 112 km S de Pompeya Sur, al final de la vía Maxus, al S de SPF (campamento Facilidad Petrolera del Sur). *Peropteryx macrotis*.
- Guiyero (00°35'S, 76°29'W; 220 m), río Tiputini, 32 km S de Pompeya Sur, PN Yasuní. *Cormura brevirostris*, *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*.
- Ishpingo (01°05'S, 75°38'W; 178 m), sitio de exploración petrolera Ishpingo 1, al S del río Yasuní. *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*, *Saccopteryx* sp.
- Jatuncocha (00°59'S, 75°29'W; 180 m), laguna dentro del PN Yasuní. *Saccopteryx bilineata*.
- Jorge Grefa (00°49'S, 77°16'W; 340 m), comunidad quichua, a 8 km S de Loreto. *Rhynchonycteris naso*.
- Loreto (00°41'S, 77°16'W; 600 m), cerca de río Suno. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.
- Onkone Gare (00°39'S, 76°27'W; 250 m), estación científica, a 38 km S de Pompeya Sur, vía Maxus, interior del PN Yasuní. *Cormura brevirostris*, *Saccopteryx bilineata*.
- Onkone Gare, 30 km S de, por la vía Maxus (00°45'S, 76°46'W; 250 m), interior del PN Yasuní. *Cormura brevirostris*.
- Quehueireono (01°01'S, 77°09'W; 550 m), río Shiripuno, territorio huaorani. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*.
- Río Cotapino (00°42'S, 77°26'W; 360 m), afluente de río Pucuno, se une con el río Suno y luego al río Napo, cerca de Concepción. *Saccopteryx bilineata*, *Saccopteryx* sp.
- Río Gabarón (00°51'S, 75°55'W; 197 m), cabeceiras de, pozo exploratorio PCSA-2, PN Yasuní. *Saccopteryx bilineata*.
- Río Huataraco (00°42'S, 77°20'W; 500 m), tributario del río Pucuno. *Peropteryx macrotis*.
- Río Huiruno (00°42'S, 76°20'W; 410 m), en la vía Hollín-Loreto. *Saccopteryx bilineata*.
- Río Suno (00°42'S, 77°08'W; 550 m), cerca de la población de Loreto. *Cormura brevirostris*, *Saccopteryx bilineata*.
- Río Tivacuno (00°40'S, 76°30'W; 250 m), aguas arriba del puente de la vía Maxus, PN Yasuní. *Rhynchonycteris naso*.
- Saar Entza (00°43'S, 76°54'W; 260 m), comunidad shuar a orillas del río Tiputini alto, cerca de la vía Auca. *Rhynchonycteris naso*.
- Sacha Norte (00°19'S, 76°52'W; 300 m), estación petrolera, cerca de la Joya de los Sachas; las coordenadas que indica Albuja y Tapia (2004) están incorrectas ya que corresponden a la ciudad de Coca. *Diclidurus scutatus*.
- San José de Payamino (00°30'S, 77°19'W; 300 m), cerca de Loreto. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*.
- San José Nuevo (00°26'S, 77°20'W; 500 m), estribación SE del volcán Sumaco, cerca del río Suno. *Cormura brevirostris*, *Saccopteryx bilineata*.
- Shiripuno (00°43'S, 76°44'W; 300 m), campamento cerca de la comunidad de Tigüino. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx leptura*.
- Sunka (00°41'S, 76°40'W; 279 m), pozo petrolero, cerca de río Tiputini, PN Yasuní. *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.
- Tetete (00°17'S, 76°51'W; 300 m), estación petrolera, campo marginal Ocano-Peña Blanca, cerca de La Joya de los Sachas. *Peropteryx macrotis*.
- Tiputini EB (00°38'S, 76°08'W; 230 m), Estación de Biodiversidad, interior del PN Yasuní, a orillas del río Tiputini. *Cormura brevirostris*, *Peropteryx leucoptera*, *P. macrotis*, *Peropteryx* sp. nov., *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.
- Tivacuno (00°42'S, 76°23'W; 250 m), sector de, cerca de río Tiputini, PN Yasuní. *Peropteryx leucoptera*.
- Yasuní EC (00°40'S, 76°24'W; 220 m), Estación Científica, también conocida como "Estación de la Católica", en la orilla S del río Tiputini, dentro del PN Yasuní. *Peropteryx macrotis*, *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.
- Yasuní PN, Heliporto 208 (00°42'N, 76°15'W; 200 m). *Cormura brevirostris*.
- Yasuní PN, 42 km S de Pompeya Sur (00°41'S, 76°26'W; 220 m), vía Maxus. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*.

Yasuní PN, 66 km S de Pompeya Sur (00°48'S, 76°24'W; 220 m), río Boyapare, vía Maxus. *Peropteryx pallidoptera*.

Yasuní PN, 73 km S de Pompeya Sur (00°50'S, 76°21'W; 220 m), vía Maxus. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.

Yuturi (00°32'N, 76°02'W; 220 m), cabañas de turistas, río Yuturi, cerca de la desembocadura en el río Napo. *Cormura brevirostris*.

Pastaza

Alto Pastaza, localidad no precisada (coordenadas de referencia: 01°20'S, 78°10'W; 1 000 m). *Peropteryx macrotis*.

Canelos (01°35'S, 77°45'W; 530 m), población al E de Puyo, cerca del río Bobonaza alto. *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.

Cavernas de Mera (01°27'S, 78°07'W; 1 150 m), a 4 km N de Mera, en la vía a Santa Rosa. *Peropteryx macrotis*.

Chicherota (02°22'S, 76°39'W; 251 m), comunidad cerca de la desembocadura del río Bobonaza en el Pastaza. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*.

Chuyayacu (01°28'S, 77°39'W; 600 m), a 3 km del río Chuyayacu, 40 km E de Puyo. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx leptura*.

Danta (01°48'S, 76°47'W; 250 m), pozo petrolero, 35 km N de Montalvo. *Saccopteryx bilineata*.

Mera (01°26'S, 78°06'W; 1 150 m), Estación de Sanidad Animal, junto al río Pastaza. *Centronycteris centralis*.

Montalvo (02°04'S, 76°58'W; 250 m), río Bobonaza. *Centronycteris centralis*, *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*.

Río Ácaro (01°23'S, 77°24'W; 515 m), afluente del río Curaray. *Rhynchonycteris naso*.

Río Alpayacu (01°28'S, 78°07'W; 1 130 m), afluente del río Pastaza, cerca de Mera. *Centronycteris centralis*.

Río Bobonaza (02°04'S, 76°58'W; 411 m), afluente N del río Pastaza. *Rhynchonycteris naso*.

Río Capahuari (02°05'S, 77°10'W; 400 m), entre los ríos Pastaza y Bobonaza. *Cormura brevirostris*, *Rhynchonycteris naso*.

Río Capihuari, véase río Capahuari.

Río Copataza (02°05'S, 77°27'W; 450 m), afluente N del río Pastaza. *Cormura brevirostris*.

Río Lliquino (01°28'S, 77°26'W; 395 m), a 1 km del campamento Villano B, dentro del bloque

10, sector Villano. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*.

Río Pastaza, localidad no precisada (coordenadas de referencia: 02°30'S, 77°00'W; 250 m). *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*.

Río Pindo Yacu (00°55'S, 75°45'W; 300 m), tributario alto del río Tigre. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.

Río Tigüino (01°07'S, 76°57'W; 300 m), 130 km S de Coca [= Francisco de Orellana], al final de la vía Auca, cerca del límite provincial. *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.

Sarayacu (01°44'S, 77°29'W; 400 m), población a orillas del río Bobonaza, al SE de Puyo. *Cormura brevirostris*, *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.

Sarayaku = Sarayacu.

Taculín (01°29'S, 77°49'W; 622 m), al E de Puyo y al NE de Canelos. *Saccopteryx bilineata*.

Tarangaro (01°23'S, 77°23'W; 350 m), cerca del río Manderoyacu, dentro del bloque petrolero 10, sector Villano. *Cormura brevirostris*.

Villano (01°30'S, 77°27'W; 450 m), pozo petrolero, cerca del río Villano, dentro del bloque petrolero 10. *Rhynchonycteris naso*.

Santo Domingo de los Tsáchilas

La Perla (00°02'S, 79°23'W; 220 m), Bosque Protector, a 2 km S de La Concordia. *Rhynchonycteris naso*.

Otongachi (00°23'S, 78°58'W; 937 m), Bosque Protector, cerca de la población La Unión del Toachi, en la confluencia con las provincias de Cotopaxi y Pichincha. *Diclidurus albus*, *Saccopteryx bilineata*.

Río Toachi (00°10'S, 79°11'W; 500 m), tributario del río Blanco. *Saccopteryx bilineata*.

Santo Domingo de los Colorados (00°15'S, 79°09'W; 500 m), capital de la provincia. *Saccopteryx leptura*.

Sucumbios

Bosque del Aguarico (00°42'N, 77°22'W; 693 m), localidad a 8 km NW de Lumbaqui, en la vía Lago Agrio-Quito. *Peropteryx pallidoptera*.

Cooperativa 10 de Agosto (00°12'N, 76°51'W; 290 m), cerca de Lago Agrio. *Saccopteryx leptura*.

Diamante (00°06'N, 77°07'W; 410 m), pozo petrolero, cerca del recinto Diamante, al N de

- El Dorado de Cascales, cerca de la vía Lago Agrio-Quito. *Cormura brevirostris*.
- Duvuno (00°02'S, 77°07'W; 340 m), Reserva Cofán, cerca del río Aguarico. *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.
- Iripaí (00°34'S, 75°15'W; 200 m), laguna Imuya, RPF Cuyabeno. *Rhynchonycteris naso*.
- Isabel I (00°08'S, 76°22'W; 220 m), pozo petrolero, bloque Tarapoa, 4 km SW de Tarapoa. *Saccopteryx bilineata*.
- Jamu Lodge (00°06'N, 76°10'W; 200 m), río Cuyabeno, RPF Cuyabeno. *Saccopteryx bilineata*.
- Lago Agrio = Nueva Loja.
- Laguna Grande (00°01'N, 76°11'W; 210 m), RPF Cuyabeno. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.
- Limoncocha (00°24'S, 76°37'W; 274 m), Reserva Biológica. *Cormura brevirostris*, *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*.
- Los Ángeles (00°01'S, 77°10'W; 400 m), río Pusiño, cerca de El Dorado de Cascales, en la vía Lago Agrio-Quito. *Peropteryx macrotis*.
- Marian (00°03'S, 76°19'W; 220 m), pozo petrolero, cerca de Las Palmas, 8 km NE de Tarapoa. *Saccopteryx bilineata*.
- Nueva Loja [= Lago Agrio], 12 km NE de (00°11'N, 76°47'W; 299 m). *Rhynchonycteris naso*.
- Palma Roja (00°01'N, 76°09'W; 256 m), 12 km S, 25 km W de Puerto Riera, SW de la Laguna Grande, RPF Cuyabeno. *Peropteryx leucoptera*, *Saccopteryx bilineata*.
- Pañacocha (00°25'S, 76°06'W; 232 m), Bosque Protector, cerca de plataforma petrolera Pañacocha C. *Saccopteryx leptura*.
- Paradise Huts (00°34'S, 75°29'W; 250 m), hostería, aguas arriba de Tierras Orientales, orilla S de río Aguarico, cerca de la desembocadura del río Shushufindi. *Rhynchonycteris naso*.
- Parahuaco (00°04'N, 76°40'W; 280 m), estación petrolera, campo Libertador, 19 km E de Nueva Loja [= Lago Agrio]. *Rhynchonycteris naso*.
- Quebrada Balata (00°13'S, 75°56'W; 210 m), río Cuyabeno, RPF Cuyabeno. *Rhynchonycteris naso*.
- Río Aguarico (00°02'S, 77°06'W; 340 m), 200 m SW de la bocana del río Cuyabeno, cerca de Playas de Cuyabeno. *Saccopteryx bilineata*.
- Río Cuyabeno (00°20'S, 75°50'W; 200 m), interior de la RPF Cuyabeno. *Saccopteryx bilineata*.
- Río Güepí (00°06'S, 75°15'W; 208 m), en confluencia con río Putumayo. *Rhynchonycteris naso*.
- Río Lagartococha (00°38'S, 75°16'W; 200 m), bocana en el río Aguarico, RPF Cuyabeno. *Rhynchonycteris naso*.
- Sábalo (00°22'S, 75°40'W; 200 m), al W de la comunidad, orilla S del río Aguarico, RPF Cuyabeno. *Cormura brevirostris*, *Rhynchonycteris naso*.
- San Pablo de Kantensiya (00°15'S, 76°25'W; 253 m), río Aguarico. *Saccopteryx leptura*.
- Santa Cecilia (00°04'N, 76°58'W; 340 m), a 3 km N de, al W de Nueva Loja. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*, *S. leptura*.
- Santa Elena (00°15'S, 76°05'W; 230 m), comunidad en la orilla S del río Aguarico, aguas abajo de Tierra Orientales. *Saccopteryx bilineata*.
- Zábalo, véase Sábalo.
- Zancudo (00°35'S, 75°29'W; 200 m), orilla S del río Aguarico, RPF Cuyabeno. *Rhynchonycteris naso*, *Saccopteryx bilineata*.
- Zancudococha (00°36'S, 75°28'W; 196 m), laguna, cerca de la localidad de Zancudo, RPF Cuyabeno. *Rhynchonycteris naso*.

Zamora Chinchipe

- Los Encuentros (03°45'S, 78°38'W; 850 m), a 4 km NE de, cerca de El Pangui, en la vía Zamora-Gualaquiza. *Saccopteryx leptura*.
- Río Bombuscaro (04°01'S, 79°01'W; 1 050 m), PN Podocarpus, al W de Zamora. *Peropteryx kappleri*, *P. macrotis*.
- Shaime (04°20'S, 78°40'W; 1 060 m), destacamento militar, en la unión de ríos Numpatakaimé [= Numbatkaimé] y Shaime, alto Nangaritzá. *Centronycteris centralis*.
- Zamora (04°10'S, 78°43'W; 1 030 m), ciudad capital de provincia. *Saccopteryx leptura*.

Sin datos

- Amazonía. *Cormura brevirostris*, *Peropteryx macrotis*, *Rhynchonycteris naso*.
- Costa. *Diclidurus albus*, *Peropteryx kappleri*.
- Sin datos. *Centronycteris centralis*, *Saccopteryx bilineata*.

Recibido: 31 de mayo de 2012

Aceptado: 23 de junio de 2012

MODELAMIENTO DE LA DISTRIBUCIÓN DEL MURCIÉLAGO BLANCO COMÚN (*DICLIDURUS ALBUS*) (CHIROPTERA, EMBALLONURIDAE) EN ECUADOR

MODELING DISTRIBUTION OF THE COMMON GHOST BAT (*DICLIDURUS ALBUS*) (CHIROPTERA, EMBALLONURIDAE) IN ECUADOR

Paola Moscoso R.¹, Santiago F. Burneo^{1,2} y Diego G. Tirira^{2,3}

¹ Museo de Zoología, Escuela de Ciencias Biológicas, Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Av. 12 de Octubre 1076 y Roca, Quito, Ecuador.

² Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.

³ Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.

Correo electrónico de contacto: sindarin85@yahoo.com

RESUMEN

Diclidurus albus es una de las especies de murciélagos menos conocidas en el Ecuador; por lo cual, poco se conoce sobre su patrón de distribución en el país. De los nueve registros conocidos, dos provienen de las estribaciones subtropicales de occidente, seis de la Costa central del país y un registro no tiene datos de colección. Con esta información se realizó un modelamiento de máxima entropía (MaxEnt) con la finalidad de construir un mapa de distribución potencial para la especie en Ecuador. Este modelo identificó que *D. albus* se encontraría a lo largo del borde costero del país y hacia su interior, hasta el límite occidental de las estribaciones de la cordillera de Los Andes. Las áreas de idoneidad climática coincidieron con las siguientes formaciones ecológicas: Matorral seco de tierras bajas, Bosque decíduo de tierras bajas, Bosque semidecíduo de tierras bajas, Sabana, Manglar y Bosque siempreverde piemontano. Sin embargo, la especie también podría estar presente en otras formaciones ecológicas. La predilección de hábitat de este murciélagos podría estar relacionada con los hábitos propios de la especie, como el tipo de alimentación y sus costumbres de desplazamiento. El presente trabajo discute el modelo propuesto resultante y sugiere respuestas a los vacíos en cuanto a la comprensión de la distribución y el estado actual de la especie en Ecuador.

Palabras claves: Costa, estribaciones de Los Andes, idoneidad de hábitat, provincia de Manabí, MaxEnt.

ABSTRACT

There have been very few specimens of *Diclidurus albus* found in Ecuador; therefore the distribution of this species in this country is unknown. From a total of nine records, two were found in the Western subtropical region, six were found in the central Coastal region (on the west of Ecuador), and one record does not have collection locality. These records were used to build a map of the potential distribution of this species in Ecuador using a modeling system of maximum entropy (MaxEnt). The model showed that the species can be found along the coast of the country and towards the mountains, surrounding the Western subtropical region. The following ecological formations were found to be

Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.).

Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y

Asociación Ecuatoriana de Mastozoología.

Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9: 171–178, Quito (2012).

areas of climatic suitability for this species: Matorral seco de tierras bajas (Dry Bushes of Lowlands), Bosque deceduo de tierras bajas (Deciduous Forests of Lowlands) y Bosque semidecduo de tierras bajas (Semideciduous Forests of Lowlands), Sabana (Savanna), Manglar (Mangroves) and Bosque siempreverde piemontano (Evergreen Forest of Foothills). However, the species could be present in other kinds of ecological formations. The preferred habitat could be related to the species habits, such as type of diet and displacement patterns. This paper discusses the proposed model and suggests answers to allow the understanding of the distribution and current status of the species in Ecuador.

Keywords: Andes slopes, central Coast, dry forest, habitat suitability, Manabí Province, MaxEnt.

INTRODUCCIÓN

La familia Emballonuridae incluye a los murciélagos blancos del género *Diclidurus*, un grupo escasamente conocido y del cual se tienen escasos registros (Eisenberg y Redford, 1999). Este vago conocimiento sobre el género se debe principalmente a la dificultad que existe para capturarlos, ya que al ser animales que vuelan alto y sobre espacios abiertos, por lo general sobre el dosel forestal, resulta prácticamente imposible atraparlos con las tradicionales redes de neblina (Ceballos y Medellín, 1988; Linares, 1998). Esta situación ha generado importantes vacíos sobre el conocimiento de su distribución y sobre sus requerimientos de hábitat.

El género *Diclidurus* contiene cuatro especies (Hood y Gardner, 2008), dos de ellas presentes en Ecuador: el murciélago blanco común (*D. albus*; figura 1), registrado en pocas localidades al occidente de la cordillera de Los Andes (Moscoso y Tirira, 2009); y el murciélago blanco menor (*D. scutatus*), con un solo registro en el trópico oriental (Albuja y Tapia, 2004).

Diclidurus albus se distribuye desde Nayarit (México) hasta el noreste de Perú, este de Brasil y la isla de Trinidad (Hood y Gardner, 2008). Su rango altitudinal va desde el nivel del mar hasta los 1 700 m (Moscoso y Tirira, 2009). La especie habita principalmente en bosques húmedos y caducifolios, con ocasionales reportes en áreas abiertas y zonas urbanas (Ceballos y Medellín, 1988; Moscoso y Tirira, 2009). En Ecuador también ha sido registrado en bosques de manglar a nivel del mar (Moscoso y Tirira, 2009). Hood y Gardner (2008) reconoce la existencia de dos subespecies: *D. a. albus* en el norte y este de Sudamérica, y *D. a. virgo*, en México y Centroamérica. Por lo cual se considera que los especímenes del occidente del Ecuador corresponden a *D. a. virgo*.

El patrón de distribución del murciélago blanco común en Ecuador es pobremente conocido debido a los pocos registros que existen sobre la especie. Ha sido registrada en dos pisos zoogeográficos: Trópico Seco Suroccidental y Subtrópico Occidental de Los Andes (Moscoso y Tirira, 2009); y en tres formaciones ecológicas (de acuerdo con Sierra, 1999): Bosque deceduo de tierras bajas, Bosque siempreverde montano bajo y Manglar (Moscoso y Tirira, 2009).

Con estos antecedentes, el presente estudio pretende conocer la distribución de la especie sobre la base de un modelamiento geográfico, como sugiere Anderson y Martínez-Meyer (2004), herramienta importante para indagar en casos donde existen vacíos de información. Por lo tanto, este trabajo propone un indicio para el conocimiento de la distribución potencial de *D. albus* en el Ecuador, la cual se espera que sea verificada y completada con futuros registros.

METODOLOGÍA

Para el estudio de modelamiento propuesto se utilizaron los ocho registros confirmados de *Diclidurus albus* en Ecuador (tabla 1, figura 2), registros que para fines prácticos de este estudio, correspondieron solamente a cuatro localidades únicas, debido a la cercanía entre sí de algunos de ellos. Para el análisis se recurrió al sistema de algoritmo de máxima entropía (MaxEnt), al cual se incluyeron las 19 capas correspondientes a variables bioclimáticas tomadas de *Worldclim* (con 30 segundos de resolución, que corresponden a 1 km aproximadamente; Hijmans *et al.*, 2005).

Con esta información, se construyó un modelo de distribución que, si se toman en cuenta todos los registros y las variables bioclimáticas respectivas, predijo los lugares más favorables de nicho para la especie en Ecuador.

De forma complementaria, se incluyeron 85 puntos adicionales, 79 del Global Biodiversity Information Facility (GBIF, 2012) y seis de Hood y Gardner (2008), de manera que se pueda completar la información sobre la distribución de la especie. Luego de georreferenciar las localidades sin datos espaciales, remover aquellas que se encontraban duplicadas o geográficamente cercanas a otras, se tuvo un total de 38 puntos efectivos correspondientes a localidades únicas.

El modelo se validó con un *bootstrap* con cinco repeticiones, el cual excluye un 20% de los puntos como grupo de evaluación en cada repetición, mientras que con el 80% de puntos restantes elabora el modelo de distribución. Se obtuvo el área bajo la curva (AUC, por sus siglas en inglés) de cada repetición y se promedió para cada replicación. Por la posible ambigüedad taxonómica se hicieron dos modelos: uno con todos los puntos, correspondiente a la especie; y otro que únicamente utilizó los puntos de la subespecie *D. albus virgo*, la cual correspondería con las poblaciones presentes en el occidente del Ecuador.

Posteriormente se construyó un modelo binario, es decir, un modelo de presencia y ausencia de la especie a partir del mapa de distribución continua generado. El criterio empleado para descartar las áreas de ausencia tomó en consideración el valor de *Maximum training sensitivity plus specificity* del modelo de distribución potencial, el cual indicaría que todos los valores por debajo de este se predicen como área de ausencia. Finalmente, se analizó la distribución potencial de la especie según la clasificación de formaciones ecológicas del Ecuador propuestas por Sierra (1999).

RESULTADOS

El resultado de la validación del modelo de distribución de *D. albus virgo* por el valor de AUC fue de 0,769, lo cual indica que el modelo está bajo los supuestos para ser considerado un modelo aceptable.

Mapa de idoneidad de hábitat

Según el modelo de idoneidad de hábitat, *D. albus* estaría distribuido desde el perfil costero de todo el país hasta las estribaciones subtropicales de la cordillera Occidental, en las partes bajas de algunas provincias de la región Sierra (figura 3).

El mapa de idoneidad de hábitat indica que la presencia de la especie en Ecuador se espe-



Figura 1. Ejemplar de *Diclidurus albus* encontrado en la Hostería Mandala, Puerto López, Manabí, Ecuador. Foto de D. G. Tirira.

raría principalmente en seis formaciones ecológicas: Matorral seco de tierras bajas, Bosque decíduo de tierras bajas, Bosque semidecíduo de tierras bajas, Sabana, Manglar y Bosque siempreverde piemontano. Sin embargo, esto no descarta la probabilidad que la especie también esté presente en otras formaciones ecológicas, como se describirá posteriormente.

De norte a sur, la especie estaría presente con mayor probabilidad desde el suroccidente de la provincia de Esmeraldas, en la zona de Punta Galera y hacia el estuario del río Muisne, dentro de la formación ecológica de Bosque semidecíduo de tierras bajas, que también presenta zonas de Manglar. Asimismo, se expandiría hacia el interior de la provincia de Esmeraldas, en zonas de Bosque siempreverde de tierras bajas y se adentraría hacia la cordillera Occidental, principalmente en áreas de Bosque siempreverde piemontano, como en zonas de la Reserva Ecológica Cotacachi Cayapas, e incluso, hacia áreas del noroccidente de Pichincha y Santo Domingo de los Tsáchilas.

Tabla 1. Registros conocidos de *Dictidurus albus* en Ecuador.

No.	Provincia, localidad	Coordenadas, altitud	Referencias
Cotopaxi			
1	San Francisco de las Pampas	00°29'S, 78°58'W; 1 700 m	Tirira (1999)
Guayas			
2	Chongón	02°14'S, 80°04'W; 10 m	Albuja (1982)
Manabí			
3	Ayampe, río Ayampe	01°40'S, 80°49'W; 2 m	Moscoso y Tirira (2009)
4	Puerto López, Hostería Mandala	01°33'S, 80°48'W; 5 m	D. G. Tirira (obs. pers.)
5	Salango, Hostería Piqueros Patas Azules	01°35'S, 80°51'W; 10 m	Moscoso y Tirira (2009)
6	Puerto Rico, Hostería Alándaluz	01°38'S, 80°50'W; 5 m	Moscoso y Tirira (2009)
7	Isla Corazón	00°38'S, 80°20'W; 5 m	Moscoso y Tirira (2009)
Santo Domingo de los Tsáchilas			
8	Otongachi	00°23'S, 78°58'W; 937 m	Tirira (2008)
Localidad desconocida			
9	¿Guayas o Los Ríos?	Desconocidas	Hood y Gardner (2008), Moscoso y Tirira (2009)

Más al sur, incluiría la línea costera a lo largo de la provincia de Manabí. En esta zona, la distribución abarcaría el área de mayor idoneidad de hábitat, que incluye la localidad de Cabo Pasado y áreas aledañas que presentan Bosque Semidecuido de tierras bajas. La distribución seguiría a través del estuario del río Chone, en zonas de Matorral seco de tierras bajas y Bosque decuido de tierras bajas y, hacia el interior del estuario, en zona de Manglar. Hacia el sur, se distribuiría hacia el cabo San Lorenzo, que corresponde con la formación vegetal de Bosque decuido de tierras bajas, Matorral seco de tierras bajas y Sabana; para luego alcanzar el sur de la provincia, dentro del área del Parque Nacional Machalilla, que corresponde a la formación de Matorral seco de tierras bajas y pequeñas áreas de Bosque siempreverde piemontano.

En la provincia de Santa Elena, el modelo incluye principalmente las áreas internas de la península que corresponden a las formaciones de Bosque decuido de tierras bajas y Bosque semidecuido de tierras bajas.

De igual forma, en Guayas se observa que el modelo predice la presencia de la especie en las mismas formaciones ecológicas que en Santa Elena.

Se nota una pequeña área de alta idoneidad climática hacia el norte de la provincia que colinda con Los Ríos. Hacia el sur, el modelo predice en toda el área de Manglar e incluso incluye a la isla Puná, la cual presenta los mismos tipos vegetacionales.

En la provincia de El Oro, el modelo muestra una alta probabilidad de presencia en el archipiélago de Jambelí, principalmente en zona de Manglar y hacia el interior de la provincia, dentro de la formación de Bosque decuido de tierras bajas.

La predicción continúa hacia el borde suroeste de la provincia de Loja, con inclusión del Bosque Petrificado Puyango, principalmente el área correspondiente a Matorral seco de tierras bajas; adicionalmente, se observa la inclusión de un tipo vegetacional diferente: el Bosque siempreverde montano bajo, que se expande casi hasta la frontera con Perú.

En lo referente a las estribaciones occidentales de Los Andes, de norte a sur, existe un área de alta idoneidad de hábitat desde el suroeste de Imbabura hasta el sur de Cotopaxi, en áreas que corresponden al Bosque siempreverde montano bajo y Bosque de neblina montano. Asimismo, podría distribuirse hacia el suroeste de las pro-



Figura 2. Registros confirmados de *Diclidurus albus* en Ecuador. Los números corresponden a las localidades de registro: [1] San Francisco de las Pampas, [2] Chongón, [3] Ayampe, [4] Puerto López, [5] Salango, [6] Puerto Rico, [7] Isla Corazón y [8] Otongachi.

vincias de Bolívar, Cañar y Azuay, en las mismas formaciones ecológicas mencionadas. Si bien se evidenciaron áreas orientales (amazónicas) dentro del modelo, estas tienen poca probabilidad de presencia, lo cual se confirmará con el mapa binario que se presenta a continuación.

Las variables climáticas que más aportaron al modelo fueron el rango anual de temperatura (28% del modelo y 37% en permutaciones con otras variables), la temporalidad de precipitación (20%) y la temperatura mínima del mes más frío (17%).

Mapa de distribución potencial

Se construyó un modelo binario de ausencia y presencia de la especie, para lo cual se descartaron las áreas de poca idoneidad de hábitat para *D. albus*, cuyo resultado fue un mapa de distribución potencial (figura 4).

Este mapa indica que la especie se encontraría distribuida principalmente en la Costa de Ecuador, desde el centro oeste de Esmeraldas hacia las provincias de Manabí, Santa Elena, Guayas y Los Ríos; luego se adentraría hacia el

noroeste de El Oro. En las estribaciones occidentales de Los Andes, de norte a sur, su presencia estaría representada en ciertos sectores limítrofes entre la provincia de Imbabura y la parte este de Esmeraldas, que corresponden a áreas como la Reserva Ecológica Cotacachi-Cayapas; dentro de la franja boscosa noroccidental de Pichincha; también ocupará casi en su totalidad a la provincia de Santo Domingo de los Tsáchilas, con pequeñas excepciones en la parte noroccidental y oriental colindante con Pichincha, definida como Bosque siempreverde pie montano; en un área extensa desde el borde céntrico costero hacia el este, en las provincias de Cotopaxi y Bolívar y hasta los límites de las provincias de Chimborazo y Cañar; asimismo cubriría una buena parte occidental de las provincias de Azuay y Loja.

DISCUSIÓN

De acuerdo con el modelo obtenido, se concluye que la distribución de *Diclidurus albus* en Ecuador se concentraría principalmente en la región Costa y en ciertas áreas de las estribaciones occidentales

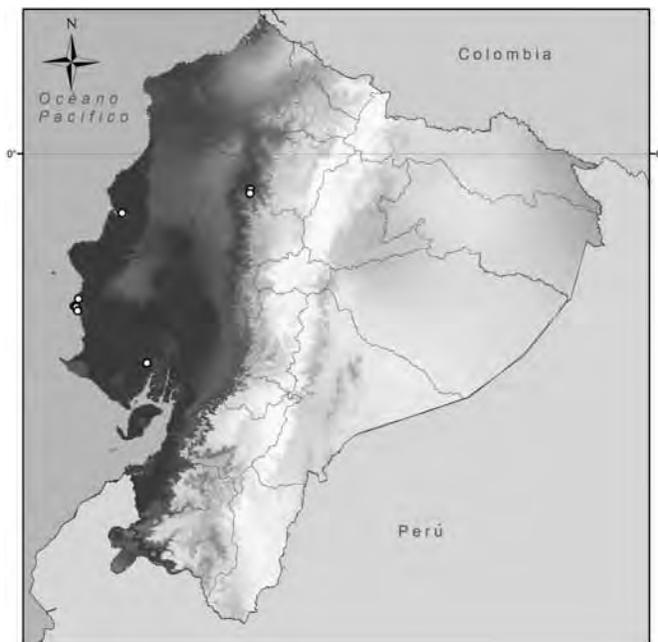


Figura 3. Distribución potencial de *Diclidurus albus* en Ecuador. La gama secuencial de colores indica la idoneidad de hábitat para la especie. El color más oscuro corresponde al área de mayor idoneidad de hábitat, mientras que el más claro indica la menor idoneidad.

de Los Andes, con inclusión de todos los tipos de vegetación donde efectivamente se había registrado la especie; es decir, se cubrieron las regiones donde se esperaba la presencia de la especie, además que se incluyeron otros tipos de vegetación.

Si bien las pruebas de evaluación del modelo indican que se trata de un modelo aceptable debido al valor promedio del AUC (0,769), según Phillips *et al.* (2006); el valor AUC es relativamente bajo, lo cual indica que todavía no se ha llegado a una envoltura ambiental adecuada, lo cual sugiere incrementar esfuerzos de colección en áreas de predicción del modelo para poder mejorar su desempeño en el futuro y restringir su distribución.

La especie parecería mostrar una predilección por el borde costero, lo cual estaría relacionado principalmente con sus hábitos insectívoros y de vuelo alto (Ceballos y Medellín, 1988), lo cual indicaría que encontrar áreas con espacios abiertos es óptimo para la especie. En este caso, las áreas más próximas al límite costero se caracterizarían por presentar zonas idóneas para estas costumbres, por lo cual la especie estaría bien representada en las mismas.

De igual manera, el género *Diclidurus* es conocido por volar sobre áreas cercanas a cuerpos de agua (Ceballos y Medellín, 1988; Tirira, 2007), por lo cual este factor podría también favorecer tal predilección de la especie. Esto no excluye la idea que *D. albus* también se haya adaptado y sea tolerante a otro tipo de hábitats, como áreas de Bosque siempreverde montano bajo. Posiblemente, el tipo de dieta insectívora de la especie le facilitaría para ocupar distintos tipos de hábitat y, por ende, tener una amplia distribución en el país. Sin embargo, se deben rescatar que las áreas de mayor idoneidad de hábitat, de no ser alteradas por algún otro factor, tendrían una mayor representatividad de la especie.

Además, se conoce que la presencia de la especie en ciertas áreas es discontinua, como ocurre en la zona de manglar de la isla Corazón. Es decir, la especie se encuentra presente solamente durante ciertas épocas del año (M. Vera, guardaparque, com. pers.). Si se toma en cuenta que la distribución de la especie estuvo afectada mayormente por la temperatura, temporalidad de la precipitación y temperatura mínima del mes



Figura 4. Mapa binario (ausencia-presencia) de distribución potencial (área gris) de *Diclidurus albus* en Ecuador. Los puntos señalan las localidades donde se registró la especie (ver tabla 1 para relación de localidades analizadas).

más frío, se podría sugerir que la ausencia de *D. albus* en esta zona costera durante una época podría ser el resultado de su migración hacia otras áreas. Esto puede ser corroborado por la mención de migración en la especie sugerida por Ceballos y Medellín (1988). Es decir, posiblemente la especie realizaría migraciones de una a otra área como resultado de los cambios estacionales, lo cual a su vez estaría relacionado con la disponibilidad de alimento en el área; sin embargo, esta hipótesis necesita ser corroborada con otro tipo de estudios.

El registro de *D. albus* en áreas urbanas y espacios abiertos (Ceballos y Medellín, 1988; Moscoso y Tirira, 2009) indicaría que esta no es una especie sensible a la intervención humana, por lo cual no sería un factor que afectaría directamente en su distribución; sin embargo, los registros reportados en áreas intervenidas en el Ecuador han sido dentro de refugios de construcciones humanas realizadas con materiales naturales (como bambú, caña guadua, madera u hojas de palma) y cerca de áreas boscosas (Moscoso y Tirira, 2009), por lo cual se podría sugerir que la especie puede acoplarse

a áreas parcialmente intervenidas o que practican un desarrollo “amigable” con el ambiente. Esto indicaría que áreas sumamente intervenidas, como la provincia de Los Ríos o el interior oriental de Manabí, son zonas de poca probabilidad para la presencia de la especie. Aspecto que se debe tomar en cuenta, principalmente en zonas de desarrollo urbano, con el fin de permitir la subsistencia de este tipo de murciélagos que son necesarios para el ecosistema al ser controladores de plagas.

Contrario a lo documentado previamente, la presencia de la especie abarcaría una gran extensión del país. Al parecer, la escasez de registros puede ser explicada como resultado de prácticas inadecuadas de monitoreo y estudio de murciélagos que son usadas tradicionalmente, más que a la rareza de la especie en sí. Probablemente, su distribución se ampliará con un mayor número de registros en áreas de estribaciones andinas.

Se recomienda, además de visitar áreas sin registros de la especie, implementar metodologías más efectivas para este tipo de especies, como las técnicas de monitoreo por ultrasonidos, las cuales

son más efectivas para el estudio de murciélagos de vuelo alto, como es el caso del género *Diclidurus*.

Según Hood y Gardner (2008), la especie está distribuida desde México y Centroamérica, a lo largo del continente, hasta el centro de Ecuador, distribución que también incluye la región amazónica del país, lo cual se explica por la presencia confirmada de la especie en el noreste de Perú. Sin embargo, al momento no se tienen registros de *D. albus* en la Amazonía ecuatoriana; por lo cual, el presente modelo tampoco muestra áreas de idoneidad de hábitat en esta zona. Además, la cordillera de Los Andes constituye una barrera física, climática y vegetacional entre ambos lados del país, lo cual podría dificultar el desplazamiento de la especie de uno a otro lado de Los Andes. El posible aislamiento de *D. albus* con el resto de la distribución de la especie (como lo comenta Moscoso y Tirira, 2009), abre la sospecha que las poblaciones de *D. albus* de la Costa de Ecuador podrían presentar diferencias intraespecíficas con otras poblaciones, por lo cual se recomienda llevar a cabo futuros estudios taxonómicos que aclaren la identidad de las poblaciones ecuatorianas.

AGRADECIMIENTOS

A Pablo Menéndez por su aporte en el modelamiento geográfico. A los guardaparques Luis y Mayra Rivera por aportar con información de utilidad para el análisis de distribución llevado a cabo.

LITERATURA CITADA

- Albuja, L. y P. Tapia. 2004. Hallazgo de una nueva especie de murciélago blanco (Emballonuridae: *Diclidurus scutatus*) en el Ecuador. *Revista Politécnica (Biología)* 5(1): 152–153.
- Anderson, R. P. y E. Martínez-Meyer. 2004. Modeling species' geographic distributions for preliminary conservation assessments: an implementation with the Spiny Pocket Mice (*Heteromys*) of Ecuador. *Biological Conservation* 116(2): 167–179.
- Ceballos, G. y R. A. Medellín. 1988. *Diclidurus albus*. *Mammalian Species* 316: 1–4.
- Eisenberg, J. F. y K. H. Redford. 1999. *Mammals of the Neotropics*. Volumen 3: the central Neotropics: Ecuador, Peru, Bolivia, Brazil. The University of Chicago Press. Chicago.
- GBIF. 2012. *Diclidurus albus*. Datos de ocurrencia de biodiversidad publicados por: American Museum of Natural History, Arctos, Comisión nacional para el conocimiento y uso de la biodiversidad, Field Museum, Instituto Alexander von Humboldt, Michigan State University Museum, Museo Nacional de Costa Rica, National Museum of Natural History, Natural History Museum of Los Angeles County, Sam Noble Oklahoma Museum of Natural History, UNIBIO, University of Kansas Biodiversity Institute. Global Biodiversity Information Facility. En línea [http://data.gbif.org, el 2012-08].
- Hijmans, R. J., S. E. Cameron, J. L. Parra, P. G. Jones y A. Jarvis. 2005. Very high resolution interpolated climate surfaces for global land areas. *International Journal of Climatology* 25(15): 1965–1978.
- Hood, C. y A. L. Gardner. 2008 [2007]. Family Emballonuridae Gervais, 1856. Pp. 188–207, en: *Mammals of South America*. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Linares, O. J. 1998. *Mamíferos de Venezuela*. Sociedad Conservacionista Audubon de Venezuela. Caracas.
- Moscoso R., P. y D. G. Tirira. 2009. Nuevos registros y comentarios sobre la distribución del murciélago blanco común *Diclidurus albus* (Chiroptera, Emballonuridae) en Ecuador. *Mastozoología Neotropical* 16(1): 233–237.
- Phillips, S., R. P. Anderson y R. Schapire. 2006. Maximum entropy modeling of species of species geographic distributions. *Ecological Modelling* 190(3–4): 231–259.
- Sierra, R. (ed.). 1999. Propuesta preliminar de un sistema de clasificación de vegetación para el Ecuador continental. Proyecto INEFAN-GEF/BIRF y EcoCiencia. Quito.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.

Recibido: 17 de julio de 2009

Aceptado: 4 de agosto de 2011

REPORTE DE UN CASO DE CANIBALISMO DE *TRINYCTERIS NICEFORI* (CHIROPTERA, PHYLLOSTOMIDAE) EN LA AMAZONÍA ECUATORIANA

REPORT OF A CASE OF CANNIBALISM OF *TRINYCTERIS NICEFORI* (CHIROPTERA, PHYLLOSTOMIDAE) IN THE ECUADORIAN AMAZON

Diego G. Tirira

Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.
Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.
Correo electrónico de contacto: diego_tirira@yahoo.com

La familia Phyllostomidae no solo es la más diversa dentro de la región neotropical, sino que también es la que mayor variación presenta en cuando a la dieta de sus especies, lo cual demuestra una intensa radiación adaptativa (Gardner, 1977; Tirira, 1998); de hecho, de 10 gremios alimenticios que reconoce Kalko *et al.* (1996) para los murciélagos neotropicales, seis corresponden a la familia Phyllostomidae.

El murciélago de Nicéforo, *Trinycteris nicefori* (Sanborn, 1949), es una especie de tamaño pequeño que se distribuye desde Belice hasta el norte de Colombia, Venezuela, las Guayanas, la Amazonía de Brasil, Ecuador, Perú y Bolivia; además, de la isla de Trinidad (Simmons, 2005; Williams y Genoways, 2008). En Ecuador, la especie ha sido encontrada en bosques húmedos tropicales a ambos lados de Los Andes, en un rango altitudinal que va de 40 a 570 m (Albuja, 1999; Tirira, 2007; Carrera *et al.*, 2010; Tirira, 2012).

Trinycteris nicefori ha sido encontrada en variedad de hábitats, desde bosques húmedos tropicales hasta matorrales secos y áreas abiertas, de preferencia cerca de cuerpos de agua; en particular en bosques primarios y secundarios de crecimiento antiguo (Handley, 1976; Peracchi y Albuquerque, 1993; Tirira, 2007; Carrera

et al., 2010); mientras que es poco frecuente en zonas intervenidas (Linares, 1998).

Poca es la información alimenticia que se ha documentado para la especie. Se sabe que se alimenta de insectos y de algunos artrópodos, los cuales son capturados sobre el follaje; además, consume algunos frutos, entre los cuales se incluyen semillas de *Piper* (Piperaceae) (Goodwin y Greenhall, 1961; Reis y Peracchi, 1987; LaVal y Rodríguez-H., 2002; Giannini y Kalko, 2004; Aguirre y Terán, 2007). Kalko *et al.* (1996) tratan a este murciélago dentro del gremio de especies insectívoras recogedores de sotobosque o de espacios muy cerrados.

En cuanto a la reproducción, poca es la información que existe sobre *T. nicefori*. LaVal y Rodríguez-H. (2002) indican que un individuo juvenil fue capturado en enero en Costa Rica; Baker y Jones (1975) comentan que una hembra lactante fue encontrada en julio en Nicaragua; mientras que Goodwin y Greenhall (1961) reportan haber hallado dos machos reproductores en octubre en la isla de Trinidad. Esta información sugiere que la especie responde a un patrón de reproducción bimodal (LaVal y Rodríguez-H., 2002).

Otros aspectos ecológicos reportados para *T. nicefori* indican que preferentemente se refu-



Figura 1. Hembra grávida de *Trinycteris nicefori* capturada en El Edén, provincia de Orellana. Nótese el tamaño abultado del vientre. Foto de D. G. Tirira.

gia en el interior de árboles huecos, aunque la especie también ha sido encontrada en cavernas, túneles, minas y en casas abandonadas, en donde al parecer prefiere áreas con algo de claridad (Handley, 1976; LaVal y Rodríguez-H., 2002; Tirira, 2007). Las colonias que forma son poco numerosas, de hasta 12 individuos, las cuales al parecer están compuestas únicamente por grupos familiares (Goodwin y Greenhall, 1961; Linares, 1998). También se ha reportado que *T. nicefori* puede convivir con otras especies de murciélagos, como *Carollia perspicillata*, *Lonchorhina aurita* y *Micronycteris minuta* (Goodwin y Greenhall, 1961).

En esta nota científica se reporta un singular caso de canibalismo de *Trinycteris nicefori* registrado en la Amazonía ecuatoriana, durante un estudio ambiental en la localidad de El Edén (00°31'S, 76°07'W; 217 m), parroquia El Edén, cantón Francisco de Orellana, provincia de Orellana. La localidad de colección se trata de un bosque primario de tierra firme de relieve plano, con la presencia de pequeños esteros y abun-

dantes árboles de pambil (*Iriartea deltoidea*, Arecaceae). La zona está clasificada como Bosque húmedo tropical por Cañadas-Cruz (1983), como Bosque siempreverde de tierras bajas por Sierra (1999) y forma parte del piso zoogeográfico Tropical Oriental (Albuja *et al.*, 1980).

En la noche del 18 de enero de 2009, a las 21:00 horas aproximadamente, se capturaron dos individuos de *T. nicefori*, un macho y una hembra adultos, esta última en avanzado estado de gravidez, lo cual se evidenciaba en el tamaño de su vientre (figura 1).

Los ejemplares fueron mantenidos vivos en bolsas de tela separadas por espacio de 34 horas, hasta que fue posible su preparación. En aquel momento, el macho se mostraba exhausto y desfallecido a causa del estrés y la falta de alimento; mientras que la hembra estaba activa y llena de energía. Al sacrificar los especímenes para su conservación fue evidente que el vientre de la hembra no presentaba el abultamiento que en el momento de capturarla delataba su estado de gravidez; al realizar una revisión de la bolsa de tela, se encontraron pequeños fragmentos del feto: una parte del cráneo y uno de los pulgares junto a un segmento del ala.

Al revisar el contenido estomacal de la hembra, el estómago se encontraba vacío, no así el intestino delgado, el cual presentaba abundante material alimenticio, aunque no fue posible diferenciar estructuras del feto.

Este hallazgo demostraría la razón por la cual la hembra se encontraba activa y llena de energía, ya que debido a la falta de alimento había comido a su propia cría como mecanismo de supervivencia.

El aborto en murciélagos capturados y mantenidos en bolsas de tela es una situación de respuesta ante las condiciones de estrés, circunstancia que ha sido observada en otras especies de quirópteros (obs. pers.), por lo cual no llama la atención que esto haya ocurrido con la hembra de *T. nicefori*. Algo que sí resulta inusual es la reacción de alimentarse de su cría. Esto hace pensar que la especie, además de mantener una dieta primordialmente insectívora, podría capturar pequeños vertebrados, particularmente ciertos anfibios; por lo cual, la condición de especie carnívora se consideraría como una situación facultativa, derivada de ciertas condiciones especiales, como la falta de alimento.

Los ejemplares testigo mencionados en el texto están depositados en el Museo de Zoología de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador (QCAZ), asignados con los números 10952 y 10953, para macho y hembra, respectivamente. Ambos ejemplares están conservados en alcohol etílico al 70%

Otras especies de murciélagos que fueron capturadas en la misma localidad y durante el mismo trabajo de campo también están depositadas en el QCAZ y son las siguientes: *Mimon crenulatum* (É. Geoffroy, 1803); *Phyllostomus elongatus* (É. Geoffroy, 1810); *P. hastatus* (Pallas, 1767); *Tonatia saurophila* Koopman y Williams, 1951; *Carollia brevicauda* (Schinz, 1821); *C. perspicillata* (Linnaeus, 1758); *Rhinophylla pumilio* Peters, 1865; *Sturnira lilium* (É. Geoffroy, 1810); *Artibeus planirostris* (Spix, 1823); *Dermanura anderseni* (Osgood, 1916); *Vampyressa thylene* Thomas, 1909; y *Vampyriscus bidens* (Dobson, 1878).

AGRADECIMIENTOS

A Xavier Cueva por su colaboración durante el trabajo de campo. A Envirotec Cía. Ltda., por invitarme a participar en el estudio de campo. A Santiago F. Burneo y Ma. Alejandra Camacho (Museo de Zoología de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador), por las facilidades prestadas para la revisión del contenido estomacal de la hembra mencionada en el artículo.

LITERATURA CITADA

- Aguirre, L. F. y M. Terán. 2007. Subfamilia Phyllostominae Gray, 1825. Pp. 187–226, *en*: Historia natural, distribución y conservación de los murciélagos de Bolivia (L. F. Aguirre, ed.). Centro de Ecología y Difusión Simón I. Patiño. Santa Cruz de la Sierra.
- Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.
- Albuja, L., M. Ibarra, J. Urgilés y R. Barriga. 1980. Estudio preliminar de los vertebrados ecuatorianos. Editorial Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Baker, R. J. y J. K. Jones, Jr. 1975. Additional records of bats from Nicaragua, with a revised checklist of Chiroptera. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 34: 1–13.
- Cañadas-Cruz, L. 1983. El mapa bioclimático y ecológico del Ecuador. Programa Nacional de Regionalización Agraria y Ministerio de Agricultura y Ganadería. Quito.
- Carrera, J. P., S. Solari, P. A. Larsen, D. F. Alvarado-Serrano, A. D. Brown, C. Carrión B., J. S. Tello y R. J. Baker. 2010. Bats of the tropical lowlands of Western Ecuador. Special Publications of the Museum of Texas Tech University 57: 1–37.
- Gardner, A. L. 1977. Feeding habits. Pp. 293–350, *en*: Biology of bats of the New World family Phyllostomatidae, part II (R. J. Baker, J. K. Jones, Jr. y D. C. Carter, eds.). Special Publications of the Museum of Texas Tech University 13.
- Giannini, N. P. y E. K. V. Kalko. 2004. Trophic structure in a large assemblage of phyllostomid bats in Panama. *Oikos* 105(2): 209–220.
- Goodwin, G. G. y A. M. Greenhall. 1961. A review of the bats of Trinidad and Tobago. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 122: 187–302.
- Handley, C. O., Jr. 1976. Mammals of the Smithsonian Venezuelan Project. *Brigham Young University Science Bulletin (Biological Series)* 20(5): 1–89.
- Kalko, E. K. V., C. O. Handley, Jr. y D. Handley. 1996. Organization, diversity and long-term dynamics of a Neotropical bat community. Pp. 503–553, *en*: Long-term of vertebrate communities (M. L. Cody y J. A. Smallwood, eds.). Academic Press. San Diego.
- LaVal, R. K. y B. Rodríguez-H. 2002. Murciélagos de Costa Rica. Instituto Nacional de Biodiversidad. Santo Domingo de Heredia, Costa Rica.
- Linares, O. J. 1998. Mamíferos de Venezuela. Sociedad Conservacionista Audubon de Venezuela. Caracas.
- Peracchi, A. L. y S. T. Albuquerque. 1993. Quirópteros do município de Linhares, Estado do Espírito Santo, Brasil (Mammalia, Chiroptera). *Revista Brasileira de Biologia* 53(4): 575–581.
- Reis, N. R. y A. L. Peracchi. 1987. Quirópteros da região de Manaus, Amazonas, Brasil (Mammalia, Chiroptera). *Boletim do Museu Paraense Emílio Goeldi (Série Zoologia)* 3(2): 161–182.

- Sierra, R. (ed.). 1999. Propuesta preliminar de un sistema de clasificación de vegetación para el Ecuador continental. Proyecto INEFAN-GEF/BIRF y EcoCiencia. Quito.
- Simmons, N. B. 2005. Order Chiroptera. Pp. 312–529, *en*: Mammal species of the World, a taxonomic and geographic reference (D. E. Wilson y D. M. Reeder, eds.). 3a edición. The John Hopkins University Press. Baltimore.
- Tirira, D. G. 1998. Historia natural de los murciélagos neotropicales. Pp. 31–56, *en*: Biología, sistemática y conservación de los mamíferos del Ecuador (D. G. Tirira, ed.). 1a edición. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 1. Quito.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.
- Tirira, D. G. 2012. Murciélagos del Ecuador: una referencia geográfica, taxonómica y bibliográfica. Pp. 235–326, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Williams, S. L. y H. H. Genoways. 2008 [2007]. Subfamily Phyllostominae Gray, 1825. Pp. 255–300, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.

Recibido: 21 de septiembre de 2011

Aceptado: 20 de noviembre de 2011

COMENTARIOS SOBRE LA DIETA DE *ARTIBEUS OBSCURUS* (CHIROPTERA, PHYLLOSTOMIDAE) EN LA AMAZONÍA ECUATORIANA

COMMENTS ON THE DIET OF *ARTIBEUS OBSCURUS* (CHIROPTERA, PHYLLOSTOMIDAE) IN ECUADORIAN AMAZONIA

Diego G. Tirira^{1,2} y Carlos A. Padilla³

¹ Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.

² Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.

³ Estación Científica Yasuní, Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Quito, Ecuador.

Correo electrónico de contacto: diego_tirira@yahoo.com

Artibeus obscurus (Schinz, 1821), es una especie frecuente y ampliamente distribuida en los bosques húmedos al este de Los Andes, desde Colombia y Venezuela, a lo largo y ancho de toda la cuenca amazónica, hasta las Guayanas, Brasil y Bolivia (Marques-Aguiar, 2008); sin embargo, como ocurre con la mayoría de especies de murciélagos, a pesar de su abundancia, es poco lo que se conoce sobre su historia natural, según se puede apreciar en la revisión de Haynes y Lee (2004).

En lo referente a la dieta, la información que se dispone para *A. obscurus* es limitada (Haynes y Lee, 2004; Marques-Aguiar, 2008; Fabián *et al.*, 2008). Se sabe que es una especie que puede alimentarse de frutos, además de flores y polen (Linares, 1998; Eisenberg y Redford, 1999; Haynes y Lee, 2004; Fabián *et al.*, 2008).

En un estudio en la Amazonía peruana, Davis y Dixon (1976) encontraron que *A. obscurus* puede consumir frutos de *Ficus* sp., *Inga marginata* y *Pourouma cecropiifolia*; mientras que Marques-Aguiar (2008), comentó que la especie ha sido capturada mientras transportaba frutos de *Ficus* en Colombia, Perú y Brasil. Mientras que en una síntesis de las semillas dispersadas por murciélagos neotropicales, Galindo-González (1998) docu-

mentó dos especies en la dieta de este quiróptero: *Clarisia biflora* y *Dipteryx alata*.

En un inventario sobre las plantas utilizadas por murciélagos en Brasil (Fabián *et al.*, 2008), se determinó que dentro de un listado de 189 especies vegetales, apenas tres han sido encontradas en la dieta de *A. obscurus*: *Cecropia glaziovii*, *C. pachystachya* y *Piper crassinervium*.

En varios análisis de heces fecales se ha encontrado que *A. obscurus* ha consumido semillas de *Ficus*, *Piper* y *Vismia*, en un estudio en Bolivia (Arteaga, 2001); y de *Anthurium* y *Cecropia*, en Ecuador (Arguero *et al.*, 2012); este trabajo es el único que al momento incluye información sobre la dieta de la especie en el país.

En otros análisis de muestras fecales en Brasil y Perú, se han registrados algunos ítems vegetales, entre los cuales destacan en ambos casos semillas de *Piper*, *Cecropia* y *Ficus* (Ascorra *et al.*, 1996; Almeida *et al.*, 2007).

Con estos antecedentes, se puede resumir que la dieta conocida de *A. obscurus* se limita a nueve géneros vegetales.

En una evaluación ecológica rápida llevada a cabo en el Bosque Protector Pañacocha (00°25'S, 76°06'W; 261 m), provincia de Sucumbíos, a las

19:15 horas del 19 de agosto de 2011, se capturó en una red de neblina un macho adulto de *A. obscurus* mientras transportaba en su hocico un fruto redondo de color rojo-anaranjado, de aspecto similar a un *Ficus*. Luego de la respectiva revisión botánica, se determinó que se trataba de una especie de la familia Celastraceae: *Cheiloclinium cognatum* (Miers) A.C.Sm., la cual se presenta como liana, árbol o arbusto.

La captura de *Artibeus obscurus* con el fruto de *Cheiloclinium cognatum* se dio en bosque primario, en una red colocada sobre un pequeño estero en bosque colinado.

La distribución de *C. cognatum* abarca desde Costa Rica hasta Perú, Bolivia y Brasil (Missouri Botanical Garden, 2012). En Ecuador, se encuentra en bosques tropicales de la Costa y la Amazonía, tanto en terrenos planos como colinados (Missouri Botanical Garden, 2012). Se tienen registros en las provincias de Guayas, Los Ríos, Napo, Orellana, Pastaza y Sucumbíos, en altitudes de 70 a 500 m; aunque también se conoce a 1 100 m, en la provincia de Zamora Chinchipe (Missouri Botanical Garden, 2012).

Hasta donde se conoce, esta es la primera vez que se registra esta especie vegetal en la dieta de un murciélago frugívoro; aunque, Townsend (2001), ya comentó que es consumida por el leoncillo (*Callithrix pygmaea*; Primates, Cebidae); por lo cual no se descarta que otras especies de murciélagos puedan hacer uso de los frutos esta planta.

LITERATURA CITADA

- Almeida, R. B., P. A. Dias y T. G. Oliveira. 2007. Hábito alimentar do morcego *Artibeus obscurus* (Chiroptera, Phyllostomidae) em duas áreas de São Luís, Maranhão. Anais do VIII Congresso de Ecologia do Brasil. Caxambu, Mato Grosso.
- Argüero, A., O. Jiménez-Robles, F. Sánchez-Karste, A. Baile, G. de la Cadena y K. Barboza. 2012. Observaciones sobre dispersión de semillas por murciélagos en la alta Amazonía del sur de Ecuador. Pp. 37–46, en: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Arteaga, L. L. 2001. Efecto de borde sobre la densidad y riqueza de la lluvia de semillas producida por aves y murciélagos en islas de bosque al norreste de Bolivia. Tesis de licenciatura. Universidad Mayor de San Andrés. La Paz, Bolivia.
- Ascorra, C. F., S. Solari y D. E. Wilson. 1996. Diversidad y ecología de los quirópteros en Pakitzta. Pp. 593–612, en: Manu, the biodiversity of southeastern Peru (D. E. Wilson y A. Sandoval, eds.). Smithsonian Institution, National Museum of Natural History and Editorial Horizonte. Washington, DC y Lima.
- Davis, W. B. y J. R. Dixon. 1976. Activity of bats in a small village clearing near Iquitos, Peru. Journal of Mammalogy 57(4): 747–749.
- Eisenberg, J. F. y K. H. Redford. 1999. Mammals of the Neotropics. Volumen 3. The central Neotropics: Ecuador, Peru, Bolivia, Brazil. The University of Chicago Press. Chicago.
- Fabián, M. E., A. M. Rui y J. L. Waechter. 2008. Plantas utilizadas como alimento por morcegos (Chiroptera, Phyllostomidae), no Brasil. Pp. 51–70, en: Ecología de Morcegos (N. R. dos Reis, A. L. Peracchi y G. A. S. dos Santos (eds.). Technical Books Editora. Londrina, Paraná.
- Galindo-González, J. 1998. Dispersión de semillas por murciélagos: su importancia en la conservación y regeneración del bosque tropical. Acta Zoológica Mexicana (nueva serie) 73: 57–74.
- Haynes M. A. y T. E. Lee, Jr. 2004. *Artibeus obscurus*. Mammalian Species 752: 1–5
- Linares, O. J. 1998. Mamíferos de Venezuela. Sociedad Conservacionista Audubon de Venezuela. Caracas.
- Marques-Aguiar, S. A. 2008 [2007]. Genus *Artibeus* Leach, 1821. Pp. 301–321, en: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Missouri Botanical Garden. 2012. Tropicos.org. Saint Louis, Missouri. En línea [www.tropicos.org/Name/15600252].
- Townsend, W. R. 2001. *Callithrix pygmaea*. Mammalian Species 665: 1–6.

Recibido: 4 de mayo de 2012

Aceptado: 21 de mayo de 2012

PRESENCIA CONFIRMADA DE *LONCHOPHYLLA CADENAI* WOODMAN Y TIMM, 2006 (CHIROPTERA, PHYLLOSTOMIDAE) PARA EL NOROCCIDENTE DE ECUADOR

CONFIRMED PRESENCE OF *LONCHOPHYLLA CADENAI* WOODMAN AND TIMM, 2006 (CHIROPTERA, PHYLLOSTOMIDAE) IN NORTHWESTERN ECUADOR

Diego G. Tirira

Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.
Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.
Correo electrónico de contacto: diego_tirira@yahoo.com

RESUMEN

Se confirma la presencia de *Lonchophylla cadenai* en los bosques húmedos del noroccidente de Ecuador, luego de la revisión de varios especímenes depositados en el Museo de Zoología de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador; con lo cual, se incrementa a 11 el número de especies del género *Lonchophylla* registradas en el país. El artículo también presenta nuevos registros de otra especie del género (*L. pattoni*) y añade una clave de identificación para las especies de *Lonchophylla* que al momento se conocen en Ecuador.

Palabras claves: bosque húmedo, clave de identificación, provincia de Esmeraldas, *Lonchophylla pattoni*.

ABSTRACT

The presence of *Lonchophylla cadenai* is confirmed in the rainforest of northwestern Ecuador, after the review of several specimens deposited in the Zoology Museum at the Pontificia Universidad Católica del Ecuador. This is the eleventh species of the genus *Lonchophylla* to be documented for Ecuador. The article is complemented with new records for another congener (*L. pattoni*); also an identification key to the genus *Lonchophylla* in Ecuador is added.

Keywords: Esmeraldas Province, identification key, rainforest, *Lonchophylla pattoni*.

El género *Lonchophylla* tiene amplia distribución en el neotrópico. Se extiende desde el sur de Nicaragua hasta el sur de Perú, Bolivia y el sureste de Brasil (Koopman, 1994; Anderson, 1997; Griffiths y Gardner, 2008). Se lo encuentra habitualmente en bosques tropicales de tie-

rras bajas y en bosques subtropicales de mediana elevación (Woodman y Timm, 2006).

Lonchophylla es uno de los géneros de murciélagos que mayor número de especies presenta dentro de la región neotropical, diversidad que se ha incrementado notoriamente en los últimos

Tabla 1. Especies de murciélagos del género *Lonchophylla* registradas en Ecuador, ordenadas según la secuencia cronológica en que se añadieron a la fauna del país.

Especie	Distribución en Ecuador	Referencia
<i>L. concava</i> Goldman, 1914 ¹	Costa N y estribaciones NW	Baker (1974), Albuja y Gardner (2005) ²
<i>L. robusta</i> Miller, 1912	Costa N y C, Amazonía alta y estribaciones W y E	Hill (1980)
<i>L. handleyi</i> Hill, 1980	Amazonía y estribaciones E	Hill (1980)
<i>L. thomasi</i> J. A. Allen, 1904	Amazonía y estribaciones E	Webster y Jones (1984)
<i>L. hesperia</i> G. M. Allen, 1908	Estribaciones SW	Albuja (1991)
<i>L. chocoana</i> Dávalos, 2004	Costa N	Dávalos (2004)
<i>L. orcesi</i> Albuja y Gardner, 2005	Estribaciones NW	Albuja y Gardner (2005)
<i>L. fornicata</i> Woodman, 2007	Costa N	Woodman (2007)
<i>L. orienticollina</i> Dávalos y Corthals, 2008	Amazonía S	Dávalos y Corthals (2008)
<i>L. pattoni</i> Woodman y Timm, 2006	Amazonía y estribaciones CE	Mantilla-Meluk <i>et al.</i> (2009)
<i>L. cadenai</i> Woodman y Timm, 2006 ³	Costa N	Esta publicación

¹ Especie documentada por primera vez para la fauna de Ecuador como *L. mordax* por Baker (1974).

² Albuja y Gardner (2005) fueron los primeros en referirse a los especímenes ecuatorianos como *L. concava*.

³ Albuja (1982) documentó por primera vez para el país la captura de un ejemplar identificado como *L. thomasi*, el mismo que no ha sido revisado, pero podría tratarse de *L. cadenai*.

años; pues durante más de dos décadas, el género fue conocido solo por siete especies (Nowak y Paradiso, 1983; Koopman, 1993; Simmons, 2005); sin embargo, en años recientes se han llevado a cabo revisiones taxonómicas y se han descrito algunas nuevas especies, con lo cual se ha duplicado el número de taxones que al momento se reconocen dentro del género *Lonchophylla* (Woodman, 2007; Dávalos y Corthals, 2008). De este total, en Ecuador se ha confirmado la presencia de 10 especies (Woodman y Timm, 2006; Tirira, 2007; Woodman, 2007; Dávalos y Corthals, 2008; Mantilla-Meluk *et al.*, 2010; Tirira *et al.*, 2011; tabla 1). En este artículo, se confirma la presencia de la décima primera especie para la fauna del país: *L. cadenai* Woodman y Timm, 2006.

Lonchophylla cadenai (murciélago nectarario de Cadena o Cadena's Nectar Bat) es una de las especies más pequeñas dentro de la subfamilia Lonchophyllinae, la cual además se encuentra morfológicamente cercana con *Lonchophylla pattoni* y *L. thomasi*, aunque con importantes diferencias craneales que permiten separarla taxonómicamente (Woodman y Timm, 2006).

La distribución conocida de esta especie se limita a Colombia, en donde ha sido registrada en tres localidades (tabla 2), dos en bosques lluviosos premontanos de la costa pacífica central del suroccidente del país, dentro del departamento de Valle del Cauca (Woodman y Timm, 2006), y una en bosque montano de estribaciones subandinas de la cordillera Occidental, dentro del departamento de Risaralda (Mantilla-Meluk *et al.*, 2010).

La presencia de *L. cadenai* en territorio ecuatoriano era esperada, según lo indicaron los mismos Woodman y Timm (2006), quienes comentaron que ejemplares colectados en el norte de la provincia de Esmeraldas (localidades La Chiquita y Urbina) e identificados como *L. thomasi* por Albuja (1999), podrían tratarse de esta nueva especie, dado que comparten ecosistemas y espacios biogeográficos similares con los registros de Colombia.

Con estos antecedentes, se realizó la revisión de una serie de ejemplares identificados como *Lonchophylla thomasi* procedentes del noroccidente de Ecuador que se encontraban depositados en el Museo de Zoología de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador (QCAZ), de Quito. Lue-

Tabla 2. Registros conocidos de *Lonchophylla cadenai* en Colombia y Ecuador, de norte a sur.

No.	Provincia o departamento, localidad	Coordenadas, altitud	Número de colección
Colombia			
1	Risaralda, Puerto Rico, Santa Cecilia ¹	05°14'N, 76°02'W; 2 430 m	ICN 12210
2	Valle del Cauca, Bajo Calima ²	04°01'N, 77°00'W; altitud no indicada	USNM 338726
3	Valle del Cauca, Zabaletas, río Zabaletas ^{1,2}	03°44'N, 76°57'W; 876 m	USNM 483359 ³ , ICN 9169
Ecuador			
4	Esmeraldas, San Lorenzo, al E de, plantación bananera ⁴	01°15'N, 78°46'W; 53 m	QCAZ 9095–9096
5	Esmeraldas, Estación Biológica La Chiquita ⁴	01°13'N, 78°45'W; 53 m	QCAZ 2346
6	Esmeraldas, San Francisco de Bogotá ⁴	01°05'N, 78°42'W; 63 m	QCAZ 9094, 9097–9098

¹ Mantilla-Meluk *et al.* (2010).

² Woodman y Timm (2006).

³ Holotipo.

⁴ Esta publicación.

go de lo cual, se determinó que efectivamente los rasgos de identificación señalados para *L. cadenai* por Woodman y Timm (2006), se encontraban presentes en el material ecuatoriano, con lo cual se confirma la presencia del murciélago nectario de Cadena para el país y se extiende la distribución de la especie en unos 270 km hacia el sur.

Las medidas morfométricas de los ejemplares analizados están dentro de los rangos conocidos para la especie. Medidas externas y craneales (en mm) de los especímenes revisados (QCAZ 2346, 9094–9098, 9567), seguidas de la desviación estándar, el máximo y mínimo registrado y el número de ejemplares medidos se indican en la tabla 3, junto con los datos de las mismas medidas que se mencionan en Woodman y Timm (2006) y Mantilla-Meluk *et al.* (2010).

Otras medidas tomadas, que no han sido indicadas en la bibliografía, son las siguientes: largo de la hoja nasal, $4,8 \pm 0,6$ (4,3–5,7) ($n = 6$); largo del calcáneo, $5,8 \pm 0,7$ (4,8–6,6) ($n = 6$); largo de la membrana caudal, $14,4 \pm 1,9$ (11,8–16,2) ($n = 5$); largo de la tibia, $12,8 \pm 1,2$ (11,7–14,5) ($n = 6$); largo del pulgar, $8,5 \pm 0,6$ (7,7–9,1) ($n = 5$); largo del hueso nasal, $8,0 \pm 0,4$ (7,7–8,5) ($n = 4$); ancho entre los caninos superiores, $4,0 \pm 0,2$ (3,9–4,1) ($n = 6$). Peso desconocido o no reportado en todos los casos.

Albuja (1982) indicó que un ejemplar colectado en Urbina e identificado como *L. thomasi* pesaba 7 g.

Según Woodman y Timm (2006), *Lonchophylla cadenai* puede confundirse con facilidad con otras especies cercanamente relacionadas, como *L. pattoni* y *L. thomasi*. En este sentido, rasgos de identificación encontrados en los ejemplares revisados en el QCAZ que coincidieron con las características descritas para *L. cadenai* y que, por lo tanto, permitieron una diferenciación específica de los taxones morfológicamente relacionados, son los siguientes:

El pelaje es relativamente largo (entre 4 y 7 mm), mientras que el antebrazo es relativamente corto (entre 29,7 y 32,3 mm). El cráneo es robusto (alrededor de 21,5 mm), con el rostro más ancho y notoriamente abultado; la región posorbital aparece más inflada, con una pequeña, pero distintiva, proyección posorbital lateral a cada lado (figura 1); el proceso pterigoideo aparece inflado, ligeramente más ancho y con las superficies ventrales más planas; las fosas basiesfenoides algo superficiales y aparecen separadas por un tabique algo más ancho que en las otras especies del grupo.

También, la ubicación del foramen infraorbital va de anterior a posterior y aparece anterior a la raíz posterior del segundo premolar superior

Tabla 3. Medidas externas y craneales seleccionadas de *Lonchophylla cadenai*, según los ejemplares revisados y la bibliografía. Se muestra el promedio, la desviación estándar, los mínimos y máximos registrados y el número de ejemplares medidos de: longitud de la cabeza y el cuerpo juntos (CC), largo de la cola (C), largo de la pata (LP), largo de la oreja (LO), largo del antebrazo (AB), largo del cráneo (CR), longitud cóndilo-basal (CB), largo del palatino (PAL), constricción posorbital (CPO), ancho cigomático (AC), ancho de la caja craneal (ACC), ancho mastoideo (AM), largo de la hilera dental superior, C1-M3 (HDS), ancho entre los terceros molares superiores (M3-M3), largo de la mandíbula (LM), largo de la hilera dental inferior, c1-m3 (HDI) y alto del proceso coronoide (APC).

Medida	Especímenes QCAZ ¹	Woodman y Timm (2006) ²	Mantilla-Meluk <i>et al.</i> (2010) ³
CC	50 ± 3 (46–55)	53 ± 2 (51–56) (n = 4)	-
C	7 ± 0,4 (7–8) (n = 4)	9 ± 1 (7–10) (n = 4)	-
LP	9 ± 1 (8–11)	9 ± 1 (8–10) (n = 4)	-
LO	12 ± 1 (11–13)	14 ± 1 (14–15) (n = 4)	-
AB	30,5 ± 0,9 (29,7–32,3)	31,9 ± 0,5 (31,4–32,7) (n = 7)	32,0 (32,0–32,1)
CR	21,5 ± 0,2 (21,2–21,9)	21,7 ± 0,5 (21,4–22,5)	21,6 (21,5–21,7)
CB	20,4 ± 0,4 (20,0–20,9)	20,0 ± 0,4 (19,7–20,5) (n = 4)	20,1 (20,0–20,1)
PAL	10,8 ± 0,3 (10,3–11,2)	11,6 ± 0,3 (11,2–12,0)	11,4 (11,3–11,6)
CPO	4,2 ± 0,1 (4,1–4,4)	4,3 ± 0,1 (4,2–4,4)	4,3 (4,2–4,3)
AC	9,0 ± 0,4 (8,5–9,5)	9,2 ± 0,2 (9,0–9,4)	9,2 (9,1–9,2)
ACC	8,4 ± 0,2 (8,1–8,7)	8,7 ± 0,2 (8,4–9,0)	8,4 (8,4–8,5)
AM	9,1 ± 0,2 (8,9–9,3)	9,2 ± 0,1 (9,2–9,3)	8,6 (8,1–9,1)
HDS	6,9 ± 0,2 (6,7–7,3)	6,9 ± 0,2 (6,7–7,0)	6,9 (6,9–6,9)
M3-M3	5,1 ± 0,2 (4,7–5,2)	5,2 ± 0,2 (5,0–5,4)	5,2 (5,1–5,2)
LM	14,0 ± 0,4 (13,3–14,4)	13,7 ± 0,4 (13,3–14,2)	14,1 (14,0–14,3)
HDI	7,2 ± 0,1 (7,0–7,4)	7,3 ± 0,1 (7,1–7,5)	7,6 (7,5–7,6)
APC	4,2 ± 0,2 (4,0–4,6)	4,0 ± 0,1 (3,8–4,1)	3,4 (3,1–3,6)

¹ N = 7, a menos que se indique lo contrario. Muestra total compuesta por cinco machos y dos hembras.

² N = 5, a menos que se indique lo contrario. Muestra total compuesta por dos machos y cinco hembras.

³ N = 2. Muestra total compuesta por dos machos. Casilleros vacíos corresponden a medidas no documentadas.

(P4); además, este premolar presenta una cúspide evidente hacia el lado lingual; carece de una ranura profunda a lo largo de la línea media del palatino posterior; la fosa mesopterigoide es corta, en forma de V aguda y carece de una proyección media del palatino; la dentición es corta y robusta, con el proceso coronoide bajo y el proceso

articular corto; el primer premolar inferior (p2) con una cúspide posterior; además, se observa un espacio entre el segundo incisivo inferior y el canino de largo y ancho similar al mismo incisivo.

Como material de comparación se utilizaron varias especies de *Lonchophylla*, según se indica en el anexo 1.

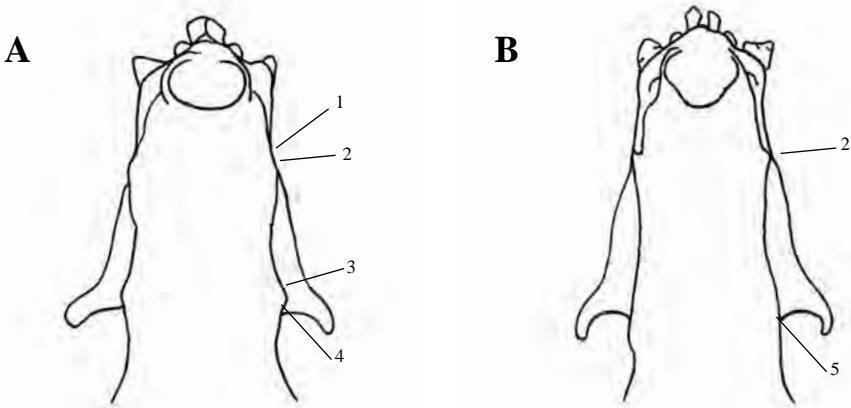


Figura 1. Vista dorsal del rostro de *Lonchophylla cadenai* (A) y *L. pattoni* (B). Nótese el rostro ensanchado (1), la proyección del margen posterior del foramen infraorbital (2), la proyección lateral del área posorbital (3) y el área posorbital de fuerte (4) a moderadamente (5) inflada. Ilustración basada en Woodman y Timm (2006).

Los especímenes revisados e identificados como *L. cadenai* provienen de tres localidades dentro de la provincia de Esmeraldas (tabla 2, figura 2); en todos los casos, estos ejemplares fueron tratados previamente como *L. thomasi* por Tirira (2008) y Carrera *et al.* (2010).

Otros registros en el noroccidente de Ecuador, también dentro de la provincia de Esmeraldas, que han sido referidos como *L. thomasi*, pero cuya identificación no ha sido revisada, son (figura 2): Centro Comunal Mataje (Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2008), Estación Biológica La Chiquita (Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004), Finca San José (Carrera *et al.*, 2010), San Francisco de Bogotá (Carrera *et al.*, 2010) y Urbina (= Cachabí) (Solmsen, 1994; Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2008).

El área de donde provienen los registros ecuatorianos de *L. cadenai* corresponde a la formación ecológica de Bosque siempreverde de tierras bajas, según la clasificación de Sierra (1999), dentro del piso zoogeográfico Tropical Noroccidental de Albuja *et al.* (1980).

De acuerdo con el número de registros conocidos para Ecuador, se piensa que la abundancia de *L. cadenai* sería de rara a no común. En algunos estudios efectuados en bosques húmedos de la provincia de Esmeraldas, se tiene el siguiente

número de registros de “*L. thomasi*”: Albuja y Mena-V. (2004), capturaron apenas ocho ejemplares (0,5%), de un total de 1 130 murciélagos de 59 especies, correspondientes a 24 localidades. Tirira y Boada (2005) no registraron ningún individuo, en un estudio en el cual capturaron 901 murciélagos de 35 especies en cuatro localidades del suroccidente de la provincia. Mientras que Carrera *et al.* (2010), reportaron 11 ejemplares (2%), de un total de 585 murciélagos correspondientes a 47 especies capturadas en seis localidades.

El estado de conservación de *L. cadenai* es desconocido; al momento, la especie no ha sido evaluada dentro de ninguna Lista Roja de la UICN, sea global (UICN, 2008) o nacional (Rodríguez-Mahecha *et al.*, 2006); sin embargo, se piensa que la especie podría estar amenazada debido a la intensa deforestación que enfrentan los bosques húmedos del noroccidente de Ecuador (Sierra, 1996), amenaza que seguramente disminuye la extensión de su hábitat natural.

De las tres localidades donde *L. cadenai* ha sido registrada en Ecuador, solo una corresponde a un bosque primario bien conservado (La Chiquita); mientras que las otras dos (San Francisco de Bogotá y al E de San Lorenzo) se ha indicado que corresponden a bosques secundarios remanentes, rodeados de zonas de cultivos (Carrera *et al.*, 2010).



Figura 2. Registros de *Lonchophylla cadenai* (círculos) y *L. pattoni* (estrellas) en Ecuador. Los círculos negros corresponden a las localidades de los especímenes revisados en este estudio. Los círculos blancos corresponden a registros no revisados de *L. thomasi* que podrían tratarse de *L. cadenai*. La estrella negra corresponde al registro previo de *L. pattoni* reportado por Mantilla-Meluk *et al.* (2009). Las estrellas blancas son los nuevos registros.

El bosque de Estación Biológica La Chiquita se encuentra dentro del Sistema Nacional de Áreas Protegidas; sin embargo, debido a procesos colonizadores al momento queda poco de su extensión original (véanse comentarios en Rivera, 2007).

De acuerdo con la similitud del hábitat y la cercanía de los registros, áreas protegidas en donde se espera la presencia de *L. cadenai* son, con mayor certeza, en la Reserva Ecológica Cotacachi-Cayapas y el Refugio de Vida Silvestre Pambilar; además de algunos bosques protectores, como Canandé; y con menor probabilidad, en las reservas ecológicas Manglares Cayapas-Mataje y Mache-Chindul.

Nuevos registros de *Lonchophylla pattoni* Woodman y Timm, 2006 para Ecuador

Durante la revisión de especímenes para la preparación de este artículo, se descubrieron en el QCAZ nuevos ejemplares de *L. pattoni* para Ecuador (figura 3), especie que había sido registrada por primera vez para el país por Mantilla-Meluk *et al.* (2009), cuyas localidades se indican en la tabla 4.

Las características de estos ejemplares concuerdan plenamente con aquellas indicadas para la especie por Woodman y Timm (2006): rostro y región posorbital ligeramente inflados; región

pororbital carece de las proyecciones laterales que se observan en *L. cadenai* (figura 1); tabique entre las fosas basiesfenoides angosto; foramen infraorbital sobresale ligeramente, con el margen posterior sobre los primeros (P3) y segundos (P4) premolares superiores; el proceso coronoide es bajo, algo redondeado; mientras que el segundo premolar inferior (p3) está notablemente separado de los otros premolares.

Algunas medidas seleccionadas tomadas a los nuevos registros de *L. pattoni* para Ecuador (QCAZ 6298 y 10813), son las siguientes (se indica el promedio, el mínimo y el máximo registrado; todas las medidas están en milímetros; las abreviaturas utilizadas son las mismas que se indican en la tabla 3): CC 44,1; C 11,7; LP 7,6 (6,7–8,6); LO 12,7; AB 30,6 (30,2–31,0); CR 21,1 (20,9–21,3); CB 20,1 (20,1–20,2); PAL 10,7 (10,5–11,0); CPO 4,4 (4,1–4,6); AC 8,9 (8,9–8,9); ACC 8,1 (8,1–8,1); AM 8,4 (8,0–8,7); HDS (C1-M3), 6,6 (6,4–6,8); M3-M3 5,6 (5,3–5,8); LM 13,5 (13,3–13,8); HDI (c1-m3) 6,3 (5,7–7,0); APC 3,7 (3,6–3,8). Peso 6,4 g (6,0–6,7).

Clave para la identificación del género *Lonchophylla* en Ecuador

Debido a las numerosas adiciones y cambios taxonómicos que ha sufrido el género *Lonchophylla* en Ecuador, se presenta la siguiente clave de identificación, la cual ha sido modificada y actualizada de aquellas propuestas por Woodman y Timm (2007) y Tirira (2008):

- 1. Tamaño grande (antebrazo mayor a 36 mm; largo del cráneo mayor a 25 mm).....2
- 1'. Tamaño pequeño (antebrazo menor a 36 mm; largo del cráneo menor a 25 mm).....7
- 2. Membrana caudal ancha (mayor a 16 mm en su parte central).....3
- 2'. Membrana caudal angosta (menor a 16 mm en su parte central).....4
- 3. Tamaño grande (antebrazo 47 mm; largo del cráneo mayor a 29 mm); habita en el noroccidente del país.....*L. orcesi*
- 3'. Tamaño mediano (antebrazo 35–40 mm; largo del cráneo menor a 28 mm); habita en el suroccidente del país.....*L. hesperia*



Figura 3. Murciélago nectarero de Patton (*Lonchophylla pattoni*) capturado en la plataforma Pañayacu, cerca de BP Pañacocha, provincia de Sucumbíos, Ecuador. Foto de D. G. Tirira.

- 4. Membrana caudal muy angosta (menor a 12 mm en su parte central); antebrazo 43–48 mm; largo del cráneo 26,2–29,2 mm.....*L. handleyi*
- 4'. Membrana caudal angosta (mayor a 12 mm en su parte central).....5
- 5. Pelaje dorsal largo (de 7–9 mm); pelaje ventral claramente bicoloreado; borde del uropatagio con una fina franja de pelos escasos; antebrazo 42–48 mm; largo del cráneo 25,7–28,3 mm.....*L. chochoana*
- 5'. Pelaje dorsal corto (de 4–7,5 mm); el pelaje ventral es bicoloreado solo en el cuello o el bicoloreado es apenas perceptible en el resto del vientre; borde del uropatagio carece de pelos.....6
- 6. Cráneo más alto y rostro proporcionalmente más corto y robusto (largo del cráneo 24,7–26,9 mm); el rostro aparece notablemente

Tabla 4. Registros conocidos de *Lonchophylla pattoni* para Ecuador, de norte a sur.

No.	Provincia, localidad	Coordenadas, altitud	Número de colección
1	Pastaza, 5 km E de Puyo, hostería Safari ¹	01°24'S, 77°59'W; 980 m	TTU 84784
2	Pastaza, Shell, Fuerte Militar Amazonas ²	01°30'S, 78°04'W; 1 072 m	QCAZ 6298
3	Sucumbíos, plataforma Pañayacu, cerca de BP Pañacocha ²	00°21'S, 76°25'W; 230 m	QCAZ 10813

¹ Mantilla-Meluk *et al.* (2009).

² Esta publicación.

- ancho a la altura del primer molar superior (M1); antebrazo 40–47 mm...*L. orienticollina*
- 6'. Cráneo más bajo y rostro proporcionalmente más largo y delicado (largo del cráneo 24,9–27,9 mm); el rostro no aparece ensanchado sobre el primer molar superior (M1); antebrazo 41–46 mm.....*L. robusta*
7. Cráneo más pequeño (19,5–22,5 mm); fosa mesopterigoide corta, en forma de una V y sin una proyección media del palatino; margen posterior del foramen infraorbital se ubica anterior a la raíz posterior del segundo premolar superior (P4); fosas basiesfenoides profundas; proceso coronoide bajo.....8
- 7'. Cráneo más grande (22,0–25,4 mm); fosa mesopterigoide larga, en forma de U o W y a menudo con una proyección media del palatino; margen posterior del foramen infraorbital se ubica posterior o a la altura de la raíz posterior del segundo premolar superior (P4); fosas basiesfenoides de superficiales a profundas; proceso coronoide alto o bajo.....10
8. Rostro ensanchado sobre el primer molar superior (M1); región posorbital fuertemente inflada, con una pequeña proyección lateral a cada lado; el tabique entre las fosas basiesfenoides es ancho; antebrazo 29,7–32,7 mm; largo del cráneo 21,2–22,5 mm.....*L. cadenai*
- 8'. Rostro y región posorbital más angosta, solo ligeramente inflada; región posorbital carece de las pequeñas proyecciones laterales; el tabique entre las fosas basiesfenoides es angosto.....9
9. Cráneo y rostro más alargado; fosa mesopterigoide forma una V notoriamente pronuncia-

- da; margen posterior del foramen infraorbital aparece entre el primer (P3) y segundo premolar superior (P4); maxilar inferior alargado y esbelto, con el proceso coronoide bajo y algo redondeado; segundo premolar inferior (p3) claramente separado de los otros premolares (p2 y p4); antebrazo 30,2–34,1 mm; largo del cráneo 20,9–22,3 mm.....*L. pattoni*
- 9'. Cráneo y rostro relativamente menos alargado; fosa mesopterigoide forma una V ligeramente pronunciada, algo abierta hacia los bordes; margen posterior del foramen infraorbital se ubica típicamente sobre el segundo premolar superior (P4); maxilar inferior moderadamente alargado, con el proceso coronoide notoriamente pronunciado; premolares inferiores separados por pequeños espacios entre sí; antebrazo 29,8–34,4 mm; largo del cráneo 19,5–22,2 mm.....*L. thomasi*
10. Cráneo más pequeño (22,0–24,5 mm); ancho cigomático menor (8,5–9,6 mm); antebrazo 32,0–35,3 mm.....*L. concava*
- 10'. Cráneo más largo (23,7–25,4 mm); ancho cigomático mayor (9,3–9,8 mm); antebrazo 33,0–35,6 mm.....*L. fornicata*

AGRADECIMIENTOS

A Santiago F. Burneo y Ma. Alejandra Camacho, del Museo de Zoología de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador (QCAZ), por permitirme revisar los especímenes depositados en sus colecciones y por las facilidades prestadas; a Sara Vaca (becaria del QCAZ), por su colaboración en la preparación de algunos cráneos. A Hugo Mantilla-Meluk, por sus comentarios y sugerencias a este artículo y por la bibliografía proporcionada. A Cristián Tufiño, por las ilustraciones de la figura 1.

LITERATURA CITADA

- Albuja, L. 1982. Murciélagos del Ecuador. 1a edición. Departamento de Ciencias Biológicas, Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Albuja, L. 1991. Lista de vertebrados del Ecuador: mamíferos. Revista Politécnica (Biología 3) 16(3): 163–203.
- Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.
- Albuja, L. y A. L. Gardner. 2005. A new species of *Lonchophylla* Thomas (Chiroptera: Phyllostomidae) from Ecuador. Proceedings of the Biological Society of Washington 118(2): 442–449.
- Albuja, L. y P. Mena-V. 2004. Quirópteros de los bosques húmedos del occidente de Ecuador. Revista Politécnica (Biología 5) 25(1): 19–96.
- Albuja, L., M. Ibarra, J. Urgilés y R. Barriga. 1980. Estudio preliminar de los vertebrados ecuatorianos. Editorial Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Anderson, S. 1997. Mammals of Bolivia, taxonomy and distribution. Bulletin of the American Museum of Natural History 231: 1–652.
- Baker, R. H. 1974. Records of mammals from Ecuador. Publications of the Museum of Michigan State University (Biological Series) 5(2): 131–146.
- Carrera, J. P., S. Solari, P. A. Larsen, D. F. Alvarado-Serrano, A. D. Brown, C. Carrión B., J. S. Tello y R. J. Baker. 2010. Bats of the tropical lowlands of Western Ecuador. Special Publications of the Museum of Texas Tech University 57: 1–37.
- Dávalos, L. M. 2004. A new Chococo species of *Lonchophylla* (Chiroptera: Phyllostomidae). American Museum Novitates 3426: 1–14.
- Dávalos, L. M. y A. Corthals. 2008. A new species of *Lonchophylla* (Chiroptera: Phyllostomidae) from the eastern Andes of northwestern South America. American Museum Novitates 3635: 1–16.
- Griffiths, T. A. y A. L. Gardner. 2008 [2007]. Subfamily Lonchophyllinae Griffiths, 1982. Pp. 244–255, en: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Hill, J. 1980. A note on *Lonchophylla* (Chiroptera: Phyllostomatidae) from Ecuador and Peru, with the description of a new species. Bulletin of the British Museum (Natural History) (Zoology Series) 38(4): 233–236.
- Koopman, K. F. 1993. Order Chiroptera. Pp. 137–242, en: Mammal species of the World, a taxonomic and geographic reference (D. E. Wilson y D. M. Reeder, eds.). 2a edición. Smithsonian Institution Press y American Society of Mammalogists. Washington, DC.
- Koopman, K. F. 1994. Chiropteran systematics. Volumen 8: Mammalia. Handbook of Zoology (J. Niethammer, H. Schliemann y D. Starck, eds.). Walter de Gruyter. Berlín.
- Mantilla-Meluk, H., A. M. Jiménez-Ortega y R. J. Baker. 2009. Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, *Lonchophylla pattoni*: first record for Ecuador. Revista Investigación, Biodiversidad y Desarrollo 28(2): 222–225.
- Mantilla-Meluk, H., H. E. Ramírez-Chaves, J. A. Parlos y R. J. Baker. 2010. Geographic range extensions and taxonomic notes on bats of the genus *Lonchophylla* (Phyllostomidae) from Colombia. Mastozoología Neotropical 17(2): 295–303.
- Nowak, R. M. y J. L. Paradiso (eds.). 1983. Walker's mammals of the World. 4a edición. The Johns Hopkins University Press. Baltimore y Londres.
- Rivera R., J. 2007. Refugio de Vida Silvestre La Chiquita. Pp. 31–32, en: Guía del Patrimonio de Áreas Naturales Protegidas del Ecuador (ECOLAP y MAE, eds.). ECOFUND, FAN, DarwinNet e IGM. Quito.
- Rodríguez-Mahecha, J. V., M. Alberico, F. Trujillo y J. P. Jorgenson (eds.). 2006. Libro Rojo de los Mamíferos de Colombia. Conservación Internacional-Colombia y Ministerio del Ambiente, Vivienda y Desarrollo Territorial. Serie Libros Rojos de Especies Amenazadas de Colombia. Bogotá.
- Sierra, R. 1996. La deforestación en el noroccidente del Ecuador 1983–1993. EcoCiencia. Quito.
- Sierra, R. (ed.). 1999. Propuesta preliminar de un sistema de clasificación de vegetación para el Ecuador continental. Proyecto INEFAN-GEF/BIRF y EcoCiencia. Quito.
- Simmons, N. B. 2005. Order Chiroptera. Pp. 312–529, en: Mammal species of the World, a taxonomic and geographic reference (D. E. Wilson y D. M. Reeder, eds.). 3a edición. The Johns Hopkins University Press. Baltimore.

- Solmsen, E. H. 1994. Vergleichende untersuchungen zur schädelkonstruktion der neuweltlichen blütenfl edermäuse sowie zu ihrer systematischen ordnung unter besonderer berücksichtigung der Glossophaginae (Phyllostomidae, Chiroptera, Mammalia). Tesis de doctorado. Universität Hamburg. Hamburgo.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.
- Tirira, D. G. 2008. Mamíferos de los bosques húmedos del noroccidente de Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco y Proyecto PRIMENET. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 7. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 2011. Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. 2a edición. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Tirira, D. G. y C. E. Boada. 2005. Evaluación ecológica rápida de la mastofauna en los bosques del suroccidente de la provincia de Esmeraldas, Ecuador. Pp. 109–127, en: Biodiversidad en el suroccidente de la provincia de Esmeraldas (M. Á. Vázquez, J. F. Freile y L. Suárez, eds.). EcoCiencia y Ministerio del Ambiente. Quito.
- Tirira, D. G., S. F. Burneo, C. E. Boada y S. E. Lobos. 2011. Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, *Lonchophylla hesperia* G. M. Allen, 1908: second record of the Western Nectar Bat in Ecuador after 70 years. Check List 7(3): 315–318.
- UICN. 2008. 2008 IUCN Red List of Threatened Species. Unión Internacional para la Conservación de la Naturaleza. Versión 2011.2. En línea [www.redlist.org].
- Webster, W. D. y J. K. Jones, Jr. 1984. Notes on a collection of bats from Amazonian Ecuador. Mammalia 48(2): 247–252.
- Woodman, N. 2007. A new species of Nectar-feeding bat, genus *Lonchophylla*, from western Colombia and western Ecuador (Mammalia: Chiroptera: Phyllostomidae). Proceedings of the Biological Society of Washington 120(3): 340–358.
- Woodman, N. y R. M. Timm. 2006. Characters and phylogenetic relationships of nectar-feeding bats, with descriptions of new *Lonchophylla* from western South America (Mammalia: Chiroptera: Phyllostomidae: Lonchophyllini). Proceedings of the Biological Society of Washington 119(4): 437–476.

Anexo 1

Ejemplares examinados

Lonchophylla cadenai. [7], ECUADOR: Esmeraldas, EB La Chiquita (QCAZ 2346 [♂]); San Francisco de Bogotá (QCAZ 9094, 9097–9098, 9567 [2♂, 2♀]); San Lorenzo, al E de, plantación bananera (QCAZ 9095–9096 [♂♂]).

Lonchophylla concava. [9], ECUADOR: Esmeraldas, San Francisco de Bogotá (QCAZ 9086 [♂]); San Lorenzo, al E de, plantación bananera (QCAZ 9087–9088, 9090, 9568 [♀♀]). Pichincha, Villa Hermosa, cerca de Gualea (QCAZ 11040 [♀]). Santo Domingo de los Tsáchilas, hacienda El Cortijo (QCAZ 6040–6042 [♂♂]).

Lonchophylla handleyi. [2], ECUADOR: Morona Santiago, Logroño (QCAZ 1351–1352 [♀, ♂]).

Lonchophylla hesperia. [1], ECUADOR: Loja, San Jacinto, valle de Catamayo (QCAZ 10888 [♂]).

Lonchophylla pattoni. [2], ECUADOR: Pastaza, Shell, Fuerte Militar Amazonas (QCAZ 6298 [♂]). Sucumbíos, plataforma Pañayacu, cerca de BP Pañacocha (QCAZ 11813 [♂]).

Lonchophylla robusta. [5], ECUADOR: Esmeraldas, San Francisco de Bogotá (QCAZ 9091–9093 [♀♀]). Pastaza, Shell, Fuerte Militar Amazonas (QCAZ 5087 [♂]). Santo Domingo de los Tsáchilas, Otongachi (QCAZ 5916 [♀]).

Lonchophylla thomasi. [3], ECUADOR: Orellana, EC Yasuní, PN Yasuní (QCAZ 7567 [♀]). Sucumbíos, Puente del río Cuyabeno, RPF Cuyabeno (QCAZ 6939 [♀]). Zamora Chinchipe, Shaime, alto Nangaritzza (QCAZ 2504 [♂]).

Recibido: 15 de mayo de 2012

Aceptado: 31 de mayo de 2012

EXTENSIÓN DE LA DISTRIBUCIÓN DE *CHROPTERUS AURITUS* (PETERS, 1856) (CHIROPTERA, PHYLLOSTOMIDAE) PARA EL SUROCCIDENTE DE ECUADOR

DISTRIBUTION EXTENSION OF *CHROPTERUS AURITUS* (PETERS, 1856) (CHIROPTERA, PHYLLOSTOMIDAE) FOR SOUTHWESTERN ECUADOR

Diego G. Tirira^{1,2}, Santiago F. Burneo^{2,3} y Darwin Valle T.⁴

¹ Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.

² Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.

³ Museo de Zoología, Escuela de Ciencias Biológicas, Pontificia Universidad Católica del Ecuador.

Av. 12 de Octubre 1076 y Roca, Quito, Ecuador.

⁴ Equanativa, Macará 11-25 y Azuay. Loja, Ecuador.

Correo electrónico de contacto: darwinvalle@gmail.com

RESUMEN

Este artículo comenta el primer registro de *Chropterus auritus* para el suroccidente de Ecuador. En mayo de 2006 se capturó un macho adulto en la localidad de Ojos de Agua, que forma parte del bosque Cerro Negro-Cazaderos, suroccidente de la provincia de Loja; la localidad de colección corresponde a Bosque decíduo de tierras bajas. Este artículo se complementa con un modelamiento de distribución de la especie para el occidente de Ecuador y Perú.

Palabras claves: bosque seco, modelamiento, provincia de Loja, registro notable.

ABSTRACT

Herein we report the first record for *Chropterus auritus* in southwestern Ecuador. We captured an adult male in May 2006 in Ojos de Agua, Cerro Negro-Cazaderos forest, southwestern Loja Province; this locality corresponds to Lowland Deciduous Forest. A distribution model for the species in western Ecuador and Peru is presented.

Keywords: Dry forest, Loja Province, modeling, noteworthy record.

La información publicada sobre los murciélagos de los bosques secos del suroccidente de Ecuador es limitada. Los pocos documentos existentes corresponden a colecciones aisladas de Duckworth (1992) en Buenaventura (provincia de El Oro) y

Sozoranga (Loja); a evaluaciones ecológicas rápidas efectuadas por Tirira (2001), en La Ceiba y cordillera Arañitas, provincia de Loja; Boada y Román (2005), en Achiotes y quebrada El Faique, también en la provincia de Loja; y Carrera

Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.).

Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología.

Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9: 195–200, Quito (2012).



Figura 1. Murciélago lanudo orejón (*Chrotopterus auritus*). Foto de archivo de D. G. Tirira.

et al. (2010), en siete localidades de la provincia de El Oro; además, de notas de distribución con comentarios para las provincias de Loja y El Oro que presentan Tirira *et al.* (2011), Narváez *et al.* (2012), Tirira (2012) y Tirira *et al.* (2012); y las publicaciones históricas de Anthony (1921, 1924, 1926), que describen tres taxones de murciélagos colectados en las provincias de Loja y El Oro.

Dentro de la alta diversidad biológica y ecosistémica que posee Ecuador se encuentran los bosques secos de las estribaciones occidentales de la provincia de Loja, los cuales forman parte de la ecorregión Tumbesina (Tirira *et al.*, 2004); entre ellos, destaca el bosque Cerro Negro-Cazaderos, en donde se realizó una evaluación rápida de su diversidad de murciélagos, con el hallazgo del registro notable que se comenta en este artículo.

Chrotopterus auritus (Peters, 1856; figura 1), es la segunda especie de murciélago más grande de la región neotropical (Nowak, 1999). Se distribuye desde Veracruz (México) hasta las Guayanas, el sur de Brasil y norte de Argentina (Simmons,

2005); según el mapa de distribución para la especie de Williams y Genoways (2008), su presencia está limitada a los bosques al oriente de Los Andes de Sudamérica, además del norte de Colombia, por lo cual los registros de esta especie al occidente de la cordillera andina son escasamente conocidos.

En Ecuador, la especie ha sido registrada en la Costa centro, la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes, entre 50 y 1 300 m de altitud (Tirira, 2007; Carrera *et al.*, 2010); mientras que Pacheco *et al.* (2007) reportan por primera vez su presencia en el noroccidente de Perú, departamento de Tumbes, cerca del límite con Ecuador y de la localidad aquí señalada. Los registros conocidos de la especie al occidente de Ecuador y Perú se resumen en la tabla 1.

Chrotopterus auritus habita en bosques tropicales y subtropicales, de preferencia húmedos y primarios, aunque también ha sido encontrado en bosques secos, secundarios y poco intervenidos (Medellín, 1989; Tirira, 2007; Toscano y Burneo, 2012). Se alimenta de pequeños vertebrados arborícolas, aves en descanso, ratas, ratones, marsupiales pequeños, murciélagos de menor tamaño, algunos reptiles, anfibios e insectos; además, se sabe que puede comer ocasionalmente frutos (Tuttle, 1967; McCarthy, 1987; Medellín, 1988). Kalko *et al.* (1996) lo clasifican dentro del gremio de los murciélagos carnívoros recogedores de sotobosque de espacios muy cerrados. Se refugia en el interior de árboles huecos o en cuevas donde forma pequeños grupos de dos a tres individuos (Medellín, 1989).

Sobre su estado de conservación, en Ecuador la especie recientemente ha ingresado dentro del *Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador* en la categoría Casi Amenazada (Tirira, 2011); mientras que dentro de la *Lista Roja* de la UICN (2008), que corresponde a su categorización global, figura como una especie de Preocupación Menor. Tello *et al.* (2011) indican que en Ecuador se desconoce el tamaño de sus poblaciones y el estado en que estas se encuentran; sin embargo, piensan que al occidente de país las poblaciones estarían disminuidas a causa de la intensa deforestación.

El registro de *Chrotopterus auritus* aquí comentado extiende la distribución de la especie para el suroccidente del país, zona en la cual no había sido registrada previamente según los mapas de distribución de Albuja (1999) y Tirira (2007). Este registro se encuentra a más de 180 km S de la

Tabla 1. Registros de *Chrotopterus auritus* en el occidente de Ecuador y Perú, de norte a sur.

No.	Provincia o departamento, localidad	Coordenadas, altitud	Referencias
Ecuador			
1	Manabí, PN Machalilla, San Sebastián	01°35'S, 80°41'W; 650 m	Albuja y Muñoz (2000)
2	Guayas, RE Manglares Churute, Cerro Pancho Diablo	02°25'S, 79°39'W; 54 m	Carrera <i>et al.</i> (2010)
3	Loja, bosque Cerro Negro-Cazaderos, Ojos de Agua	04°00'S, 80°23'W; 220 m	Esta publicación
Perú			
4	Tumbes, PN Cerros de Amotape, quebrada Faical	03°49'S, 80°15'W; 350 m	Pacheco <i>et al.</i> (2007)

localidad más cercana donde la especie había sido registrada previamente en el país (Reserva Ecológica Manglares Churute, provincia de Guayas; Carrera *et al.*, 2010); sin embargo, está a menos de 30 km SW de la localidad donde se colectó la especie en el noroccidente de Perú (quebrada Faical, Parque Nacional Cerro de Amotape; Pacheco *et al.*, 2007); por lo cual, su presencia era esperada en los bosques secos montanos del suroccidente de la provincia de Loja.

El ejemplar, un macho adulto, fue capturado en la localidad conocida como Ojos de Agua, parroquia Cazaderos. El área de colección forma parte del bosque seco Cerro Negro-Cazaderos, mismo que abarca una superficie de 49 422 ha y se localiza en los cantones Zapotillo (en un 90%) y Puyango (10%), suroccidente de la provincia de Loja.

El área de colección se encuentra dentro del piso Tropical Suroccidental (Albuja *et al.*, 1980); zona que de acuerdo con el sistema de clasificación vegetal del Ecuador de Sierra (1999) corresponde a un Bosque decíduo de tierras bajas.

En la localidad de colección se colocaron seis redes de neblina de 12 x 3 m durante ocho noches consecutivas, tanto sobre quebradas y pequeños ríos, como en el interior del bosque. Las redes permanecieron abiertas de 19:00 a 23:00 horas, para un esfuerzo total de 192 horas/red.

El único ejemplar capturado fue registrado en el interior de bosque denso, sobre una pequeña quebrada, a manera de túnel natural; la captura fue a las 21:00 horas del 22 de mayo de 2006.

El individuo capturado presenta las características típicas para la especie, identificación que

fue posible gracias al uso de claves dicotómicas y descripciones presentes en Medellín (1989), Albuja (1999) y Tirira (2007); el espécimen está depositado en la colección de mamíferos del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN 2299), de la ciudad de Quito.

Las medidas morfológicas tomadas están dentro del rango conocido para la especie. Medidas externas tomadas del espécimen MECN 2299, seguida del máximo y mínimo reportados para la especie por Medellín (1989) y Tirira (2007), son (todas expresadas en milímetros): largo de la cola, 0 (0–17); largo del pie, 19,0 (21–28); largo de la oreja, 39,0 (40–49) y largo del antebrazo, 79,2 (76–88); otras medidas tomadas no reportadas en la literatura son: largo del metacarpo III, 59,3; largo del metacarpo IV, 58,4; largo del metacarpo V, 66,2; largo de la hoja nasal, 17,3; largo del uropatagio, 47,2 y largo del calcáneo, 23,5. El peso no fue tomado (en la literatura: 66,8 a 96,1 g en Medellín, 1989; 55 a 94 g en Tirira, 2007).

Con los registros conocidos, se realizó un modelamiento de la distribución de *Chrotopterus auritus* para Ecuador y el norte de Perú, para lo cual se analizaron 24 localidades donde la especie ha sido registrada, que incluyen 26 registros para Ecuador (tres y 23 registros para occidente y oriente de Los Andes, respectivamente; Tirira, 1995–2012) y uno para el noroccidente de Perú (Pacheco *et al.*, 2007).

De acuerdo con los resultados del modelamiento (figura 2), debido al bajo número de localidades de colección de esta especie al occidente de Ecuador, el modelo de distribución resultante tuvo una robustez estadística media (AUC promedio de cin-

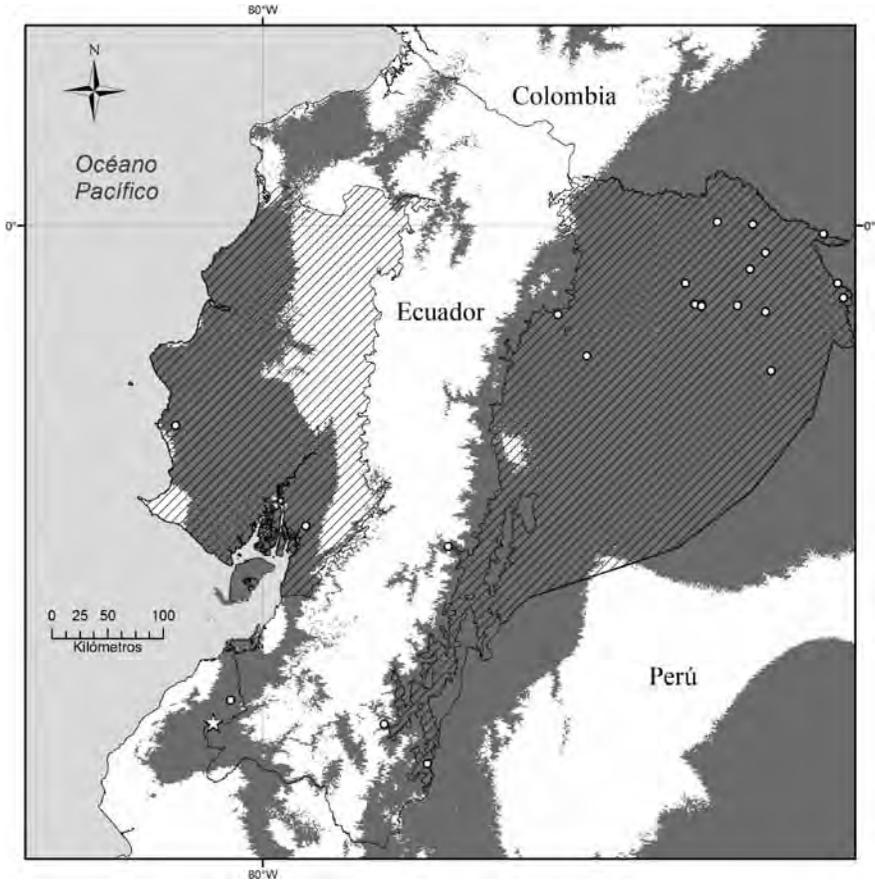


Figura 2. Distribución de *Chrotopterus auritus*. Las líneas negras representan la distribución propuesta por Tirira (2007). El área gris corresponde a la predicción del modelo de distribución de la especie para Ecuador y norte de Perú. Los puntos blancos corresponden a los registros previos en la región; mientras que la estrella blanca indica la localidad aquí reportada (Ojos de Agua, provincia de Loja).

co replicaciones 0,706), que le confiere confiabilidad pero sugiere incrementar el tamaño de muestra a occidente para determinar de mejor forma su nicho fundamental desde el aspecto climático. La localidad de colección que se registra en este estudio se encuentra dentro del área predicha por el modelo construido con el resto de los datos geográficos.

Otras especies de murciélagos registradas en la misma localidad durante la colección del ejemplar aquí reportado fueron: *Desmodus rotundus* (É. Geoffroy, 1810), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy, 1810) y *Artibeus fraterculus* Anthony, 1924.

La supervivencia de *Chrotopterus auritus* en los bosques del suroccidente del país, especialmente en el área del bosque de Cerro Negro-Cazaderos, en el mediano plazo puede enfrentar problemas de conservación debido a los múltiples impactos que enfrentan los bosques nativos de la región con el incremento de actividades agrícolas y ganaderas y la extracción de madera (Sierra *et al.*, 1999).

Este hallazgo evidencia la importancia que los bosques secos del suroccidente del país, ya que poseen una diversidad biológica que poco se conoce y que debe ser protegida.

AGRADECIMIENTOS

A la Fundación Ecológica Arcoíris por su apoyo con el cofinanciamiento para el estudio de campo. A Ma. Alejandra Camacho, del Museo de Zoología de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador, y Marco Altamirano y Pablo A. Moreno C., del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales, por su apoyo para la revisión del material depositado en sus respectivas instituciones.

LITERATURA CITADA

- Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.
- Albuja, L. y R. Muñoz B. 2000. Fauna del Parque Nacional Machalilla. Pp. 32–41, *en*: Compendio de investigaciones en el Parque Nacional Machalilla (M. Iturralde y C. Josee, eds.). Corporación Centro de Datos para la Conservación (CDC-Ecuador) y Fundación Natura. Quito.
- Albuja, L., M. Ibarra, J. Urgilés y R. Barriga. 1980. Estudio preliminar de los vertebrados ecuatorianos. Editorial Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Anthony, H. E. 1921. Preliminary report on Ecuadorian mammals. No. 1. American Museum Novitates 20: 1–6.
- Anthony, H. E. 1924. Preliminary report on Ecuadorian mammals. No. 4. American Museum Novitates 114: 1–6.
- Anthony, H. E. 1926. Preliminary report on Ecuadorian mammals. No. 7. American Museum Novitates 240: 1–6.
- Boada, C. E. y H. Román. 2005. Evaluación ecológica rápida de la mastofauna en dos localidades de bosque seco en el occidente de la provincia de Loja. Pp. 73–90, *en*: Biodiversidad en los bosques secos de la zona de Cerro Negro-Cazaderos, occidente de la provincia de Loja: un reporte de las evaluaciones ecológicas y socioeconómicas rápidas (M. Á. Vázquez, J. F. Freile y L. Suárez, eds.). EcoCiencia, Ministerio del Ambiente y Proyecto Bosque Seco. Quito.
- Carrera, J. P., S. Solari, P. A. Larsen, D. F. Alvarado-Serrano, A. D. Brown, C. Carrión B., J. S. Tello y R. J. Baker. 2010. Bats of the tropical lowlands of Western Ecuador. Special Publications of the Museum of Texas Tech University 57: 1–37.
- Duckworth, W. 1992. Mammals found in southwest Ecuador, January–March 1991. Pp. 121–136, *en*: The threatened forest of south-west Ecuador (B. J. Best, ed.). Biosphere Publications, Leeds, RU.
- Kalko, E. K. V., C. O. Handley, Jr. y D. Handley. 1996. Organization, diversity and long-term dynamics of a Neotropical bat community. Pp. 503–553, *en*: Long-term studies of vertebrate communities (M. L. Cody y J. A. Smallwood, eds.). Academic Press. San Diego.
- McCarthy, T. J. 1987. Additional mammalian prey of the carnivorous bats, *Chrotopterus auritus* and *Vampyrum spectrum*. Bat Research News 28(1–2): 1–3.
- Medellín, R. A. 1988. Prey of the *Chrotopterus auritus*, with notes on feeding behavior. Journal of Mammalogy 69(4): 841–844.
- Medellín, R. A. 1989. *Chrotopterus auritus*. Mammalian Species 343: 1–5.
- Narváez, C. A., M. V. Salazar, D. G. Tirira y S. F. Burneo. 2012. Extensión de la distribución de *Vampyrum spectrum* (Linnaeus, 1758) (Chiroptera, Phyllostomidae) para el suroccidente de Ecuador. Pp. 201–208, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Nowak, R. M. (ed.). 1999. Walker's mammals of the World. 6a edición. The Johns Hopkins University Press. Baltimore y Londres.
- Pacheco, V. R., R. Cadenillas, S. Velazco, E. Salas y U. Fajardo. 2007. Noteworthy bat records from the Pacific Tropical rainforest region and adjacent dry forest in northwestern Peru. Acta Chiropterologica 9(2): 409–422.
- Sierra, R. (ed.). 1999. Propuesta preliminar de un sistema de clasificación de vegetación para el Ecuador continental. Proyecto INEFAN-GEF/BIRF y EcoCiencia. Quito.
- Sierra, R., F. Campos y J. Chamberlin. 1999. Áreas prioritarias para la conservación de la biodiversidad en el Ecuador continental: un estudio basado en la diversidad de ecosistemas y su ornitofauna. Ministerio de Medio Ambiente, Proyecto INEFAN-GEF/BIRF, EcoCiencia y Wildlife Conservation Society. Quito.
- Simmons, N. B. 2005. Order Chiroptera. Pp. 312–529, *en*: Mammal species of the World, a taxonomic and geographic reference (D. E. Wilson

- y D. M. Reeder, eds.). 3a edición. The John Hopkins University Press. Baltimore.
- Tello, J. S., J. P. Carrera y D. G. Tirira. 2011. Murciélago lanudo orejón (*Chrotopterus auritus*), P. 261, *en*: Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador (D. G. Tirira, ed.). Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Tirira, D. G. 1995–2012. *Red Noctilio*. Base de información no publicada sobre los mamíferos del Ecuador. Grupo Murciélago Blanco. Quito.
- Tirira, D. G. 2001. Evaluación ecológica rápida de la mastofauna en los bosques secos de La Ceiba y cordillera Arañitas, provincia de Loja, Ecuador. Pp. 73–88, *en*: Biodiversidad en los bosques secos del suroccidente de la provincia de Loja: un reporte de las evaluaciones ecológicas y socioeconómicas rápidas (M. Á. Vázquez, M. Larrea, L. Suárez y P. Ojeda, eds.). EcoCiencia, Ministerio del Ambiente, Herbario LOJA y Proyecto Bosque Seco. Quito.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 2011. Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Tirira, D. G. 2012. Comentarios sobre registros notables de murciélagos cola de ratón (Chiroptera, Molossidae) para el Ecuador. Pp. 217–234, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G., P. Almeida, D. Padilla, K. Cortes, M. Díaz, U. Álvarez, G. Pinos, C. E. Boada y P. Soria. 2004. Portafolio de sitios prioritarios para la conservación dentro de la Unidad de Planificación Ecorregional Pacífico Ecuatorial. Proyecto Pacífico Ecuatorial, componente terrestre. Alianza Jatun Sacha/CDC-Ecuador y The Nature Conservancy. Quito.
- Tirira, D. G., S. F. Burneo, C. E. Boada y S. E. Lobos. 2011. Notes on geographic distribution. Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, *Lonchophylla hesperia* G. M. Allen, 1908: Second record to Ecuador after 70 years. Check List 7(3): 315–318.
- Tirira, D. G., S. F. Burneo, K. Swing, J. Guerra y D. Valle T. 2012. Comentarios sobre la distribución de *Amorphochilus schnablii* Peters, 1877 (Chiroptera, Furipteridae) en Ecuador. Pp. 209–216, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Toscano, G. y S. F. Burneo. 2012. Efecto de borde sobre murciélagos filostómidos en la Amazonía ecuatoriana. Pp. 47–60, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tuttle, M. D. 1967. Predation of *Chrotopterus auritus* on geckos. Journal of Mammalogy 48(2): 319.
- UICN. 2008. 2008 IUCN Red List of Threatened Species. Unión Internacional para la Conservación de la Naturaleza. Versión 2011.2. En línea [www.redlist.org].
- Williams, S. L. y H. H. Genoways. 2008 [2007]. Subfamily Phyllostominae Gray, 1825. Pp. 255–299, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.

Recibido: 31 de julio de 2009

Aceptado: 4 de agosto de 2011

**EXTENSIÓN DE LA DISTRIBUCIÓN DE
VAMPYRUM SPECTRUM (LINNAEUS, 1758)
(CHIROPTERA, PHYLLOSTOMIDAE) PARA EL
SUROCCIDENTE DE ECUADOR**

**DISTRIBUTION EXTENSION OF *VAMPYRUM SPECTRUM*
(LINNAEUS, 1758) (CHIROPTERA, PHYLLOSTOMIDAE)
FOR SOUTHWESTERN ECUADOR**

**Carlos A. Narváez^{1,2}, Marco V. Salazar¹, Diego G. Tirira^{2,3}
y Santiago F. Burneo^{2,4}**

¹ Departamento de Ciencias Naturales,
Universidad Técnica Particular de Loja, Loja, Ecuador.

² Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.

³ Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.

⁴ Museo de Zoología, Escuela de Ciencias Biológicas,
Pontificia Universidad Católica del Ecuador,
av. 12 de Octubre 1076 y Roca, Quito, Ecuador.

Correo electrónico de contacto: carlosnarvaez@me.com

RESUMEN

Este artículo comenta sobre el primer registro de *Vampyrum spectrum* para el suroccidente de Ecuador. En julio de 2010 se encontró una colonia con cuatro individuos en la localidad de destacamento Nuevo Píntag, dentro de la Reserva Ecológica Arenillas, suroccidente de la provincia de El Oro, a corta distancia de la ciudad de Arenillas y de la frontera con Perú. La localidad corresponde a la formación ecológica de Matorral seco de tierras bajas. Este artículo se complementa con un modelamiento predictivo de la distribución de la especie para el occidente de Ecuador y Perú.

Palabras claves: matorral seco, modelamiento, Perú, provincia de El Oro, registro notable.

ABSTRACT

This paper discusses the first record of *Vampyrum spectrum* for southwestern Ecuador. In July 2010 a colony with four animals was found in the locality of the outpost Nuevo Píntag, part of the Arenillas Ecological Reserve, in the southwest of the El Oro Province, close to the town of Arenillas and near the Peruvian border; this location corresponds to Dry Lowland Scrub. This article is complemented with a model of predictive distribution of the species for western Ecuador and Peru.

Keywords: Dry scrub, El Oro Province, modeling, noteworthy record, Peru.



Figura 1. Colonia del gran falso murciélago vampiro (*Vampyrus spectrum*) registrada en la Reserva Ecológica Arenillas, provincia de El Oro, Ecuador. Foto de C. A. Narváez.

El gran falso murciélagos vampiro, *Vampyrus spectrum* (Linnaeus, 1758), es la especie de quiróptero más grande del hemisferio Occidental, con una envergadura de hasta 900 mm, un antebrazo de 95 a 115 mm y un peso de hasta 235 g (Navarro y Wilson, 1982; Acosta y Azurduy, 2006; Tirira, 2007; Williams y Genoways, 2008).

La especie presenta amplia distribución en la región neotropical; se la encuentra desde Veracruz, en México, hasta Bolivia, el suroccidente de Brasil, las Guayanas y la isla de Trinidad (Simmons, 2005; Williams y Genoways, 2008); también se ha indicado un registro procedente de Jamaica, pero es considerado como un error o un hallazgo accidental (Baker y Genoways, 1978). El rango altitudinal en que ha sido encontrada va desde el nivel del mar hasta los 1 650 m (Navarro y Wilson, 1982).

El gran falso murciélagos vampiro ha sido encontrado en bosques de tierras bajas y montanos, principalmente húmedos; aunque también existen registros en bosques secos, pantanos y en áreas abiertas y con distinto nivel de intervención humana (Handley, 1976; Navarro y Wilson, 1982; Emmons y Feer, 1999; Pache-

co *et al.*, 2007; Carrera *et al.*, 2010). Se sabe que prefiere forrajear en espacios abiertos y en zonas próximas a ríos, pantanos u otras fuentes de agua (Handley, 1976; Emmons y Feer, 1999).

En Ecuador, *Vampyrus spectrum* se distribuye en Costa, Amazonía y en las estribaciones de Los Andes (Tirira, 2007). Habita en bosques tropicales y subtropicales, entre 10 y 1 550 m de altitud (Arcos *et al.*, 2007; Carrera *et al.*, 2010); aunque la mayoría de registros conocidos corresponde a bosques húmedos tropicales por debajo de los 800 m; mientras que es raro en bosques secos y nublados (Tirira, 2007).

Esta especie ocupa bosques primarios, secundarios y poco intervenidos; aunque también ha sido registrada en bordes de bosque y en áreas de uso agrícola (Albuja, 1999; Emmons y Feer, 1999; Tirira, 2007; Carrera *et al.*, 2010).

Vampyrus spectrum tiene una dieta carnívora (Goodwin y Greenhall, 1961); de hecho, se trata del murciélagos carnívoro más grande en el mundo (Nowak, 1999). Su dieta, al igual que otros grandes depredadores, es oportunista (Emmons y Feer, 1999; Nowak, 1999; Tirira, 2007); se alimenta principalmente de aves de pequeño a mediano tamaño (entre 20 y 150 g); entre ellas, se conoce que al menos 18 especies son consumidas, entre ellas palomas (Columbidae), cucos (Cuculidae), motmots (Motmotidae), pericos (Psittacidae) y trogones (Trogonidae); también come pequeños mamíferos, como murciélagos (*Rhogeessa* y otros géneros) y roedores; además, lagartijas, insectos grandes y, en raras ocasiones, ciertos frutos (como *Anacardium* y *Psidium*; Peterson y Kirmse, 1969; Gardner, 1977; Vehrencamp *et al.*, 1977; Navarro y Wilson, 1982; McCarthy, 1987; Discher *et al.*, 2009).

Los sitios más comunes que utiliza como refugio son árboles huecos; se tienen registros de colonias en árboles de *Ceiba pentandra* (Malvaceae), *Mora excelsa* (Fabaceae) y *Spondias mombin* (Anacardiaceae; Goodwin y Greenhall 1961; Nowak, 1999).

Se ha documentado que los machos regresan con las presas a sus guaridas para devorarlas ahí, lo cual hace suponer que las comparten con los más jóvenes de la colonia (Vehrencamp *et al.*, 1977).

Se conoce que las colonias que forma *Vampyrus spectrum* están integradas por grupos familiares, de uno a cinco individuos, que incluyen un macho y una hembra adultos y sus crías (Peterson y Kirmse, 1969; Vehrencamp *et al.*, 1977; Navarro y Wilson, 1982; McCarthy, 1987).

Tabla 1. Registros de *Vampyrum spectrum* en el occidente de Ecuador y Perú, de norte a sur.

No.	Provincia o departamento, localidad	Coordenadas, altitud	Referencias
Ecuador			
1	Esmeraldas, Viruela, río Cayapas	00°54'N, 78°59'W; 35 m	Tirira (2008)
2	Esmeraldas, río Negro Chico, cordillera de Lita	00°53'N, 78°32'W; 1 250 m	Mena-V. y Ruiz (1997)
3	Esmeraldas, Chipa, recinto San Antonio	00°43'N, 80°03'W; 120 m	Tirira y Boada (2005)
4	Esmeraldas, Salto del Bravo	00°40'N, 78°56'W; 250 m	Tirira (2008)
5	Pichincha, Pachijal	00°02'S, 78°47'W; 1 550 m	Arcos <i>et al.</i> (2007)
6	Pichincha, Canchacoto	No localizada; 1 500 m	Tirira (2008)
7	Los Ríos, Patricia Pilar	00°34'S, 79°22'W; 220 m	Albuja y Mena-V. (2004)
8	Los Ríos, Centro Científico Río Palenque	00°35'S, 79°22'W; 220 m	Tirira (2008)
9	Manabí, PN Machalilla, Vueltas Largas	01°33'S, 80°42'W; 165 m	Albuja (1999)
10	Manabí, PN Machalilla, zona brumosa (San Sebastián)	01°35'S, 80°41'W; 650 m	Albuja y Muñoz (2000)
11	Cañar, Ocaña	02°30'S, 79°12'W; 500 m	J. P. Martínez (Tirira, 1995–2012)
12	Guayas, Isla Puná, La Pólvora	02°45'S, 79°55'W; 10 m	Carrera <i>et al.</i> (2010)
13	Guayas, Isla Puná, San Ramón	02°56'S, 80°08'W; 53 m	Williams y Genoways (2008)
14	El Oro, RE Arenillas, Nuevo Píntag	03°34'S, 80°08'W; 43 m	Esta publicación
Perú			
15	Tumbes, PN Cerros de Amotape, quebrada Angostura	03°45'S, 80°23'W; 74 m	Pacheco <i>et al.</i> (2007)

La información correspondiente a *Vampyrum spectrum* en Ecuador es limitada y se restringe básicamente a registros de colección. Al occidente del país, la especie es conocida en 13 localidades (tabla 1); de las cuales, las más australes son aquellas provenientes de la isla Puná (provincia de Guayas; Carrera *et al.*, 2010) y Ocaña (provincia de Cañar; registrada por J. P. Martínez en 2003; Tirira, 1995–2012); además, Pacheco *et al.* (2007) reportaron por primera vez la presencia de esta especie en el noroccidente de Perú, en el departamento de Tumbes, cerca del límite con Ecuador. Al oriente de Los Andes, la especie ha sido registrada en las provincias de Sucumbios, Napo, Orellana, Pastaza y Morona Santiago (Albuja, 1999; Tirira, 1995–2012).

La presente nota científica reporta el hallazgo de una colonia de *Vampyrum spectrum* que se refugia en el interior de un árbol de *Ceiba pentandra* (Malvaceae; figuras 1 y 2). La colonia fue encontrada el 1 de julio de 2010 en la localidad de destacamento Nuevo Píntag (03°34'S, 80°08'W; 43 m de altitud; figura 3), ubicada a 10 km S de la población de Arenillas.

Se determinó que la colonia estaba compuesta por cuatro individuos: un macho adulto, una hembra adulta y dos crías desarrolladas de sexo desconocido. Los ejemplares no han sido colectados; sin embargo, los individuos observados presentan las características típicas para la especie (según Navarro y Wilson, 1982; Albuja, 1999; Emmons y Feer, 1999; Tirira, 2007),



Figura 2. Árbol de *Ceiba pentandra* donde se encontró la colonia del gran falso murciélago vampiro (*Vampyrum spectrum*), en la Reserva Ecológica Arenillas, provincia de El Oro, Ecuador. Nótese la entrada a la colonia en primer plano. Foto de C. A. Narváez.

lo cual no deja lugar a duda en su identificación (figura 1): tamaño grande y aspecto robusto; cabeza alargada, hocico pronunciado y rostro desnudo, con la piel de color rosa pálido; hoja nasal mediana, blancuzca y en forma de lanza, con la base bien separada del labio superior y levantada; por lo cual, forma una concavidad alrededor de los orificios nasales, a manera de copa o plato hondo; las orejas son grandes y redondeadas, pero menores que la cabeza.

El árbol de *Ceiba pentandra* que sirve de refugio a la colonia de *Vampyrum spectrum* presenta una altura aproximada de 8,5 m y un diámetro a la altura del pecho de 111 cm. El ingreso al refugio está a dos metros del nivel del piso, con un diámetro que varía de 0,70 a 1 m. En la base del refugio se encontraron abundantes restos de plumas, huesos y pelo de diferentes especies de aves y mamíferos; además de frag-

mentos de exoesqueletos de insectos, material que ha sido colectado para un posterior análisis.

El árbol descrito se encuentra en el interior de bosque seco primario; las fuentes de agua más cercanas están a 7,4 km de la colonia y corresponden al río Arenillas, el cual tiene unos 28 m de ancho; este río nace en la cordillera de Tahuín y desemboca en el océano Pacífico; otro cuerpo de agua cercano, es la quebrada Salinas, apenas a 43 m de la colonia, quebrada que tiene un flujo intermitente, encontrándose desprovista de agua la mayor parte del año. El hábitat disturbado más cercano está a 4 km de la colonia y corresponde a la carretera Panamericana, que divide a la Reserva Ecológica Arenillas en dos partes (Rivera, 2007).

Otras especies vegetales representativas que han sido registradas dentro del área de la Reserva Arenillas son: *Cordia lutea* (Boraginaceae),

Capparis mollis (Capparaceae), *Ipomoea carnea* (Convolvulaceae), *Croton rivinifolius* (Euphorbiaceae), *Waltheria ovata* (Sterculiaceae) y *Jacquinia pubescens* (Theophrastaceae; Sierra, 1999).

El registro aquí comentado extiende la distribución de la especie para el suroccidente del país, zona en la cual no había sido registrada previamente según los mapas de distribución de Albuja (1999) y Tirira (2007) (figura 2). La localidad de Nuevo Píntag se encuentra a 94 km S del registro más cercano que se conoce para la especie en la Costa de Ecuador (San Ramón, isla Puná, provincia de Guayas; Williams y Genoways, 2008); aunque está apenas a 34 km NE del único registro existente en el extremo noroccidental de Perú (quebrada Angostura, departamento de Tumbes; Pacheco *et al.*, 2007) (figura 2); por lo cual, su presencia era esperada en los bosques secos tropicales del suroccidente del país.

La localidad del registro se encuentra dentro la Reserva Ecológica Arenillas, la misma que pertenece al Sistema Nacional de Áreas Protegidas que es manejado por el Estado ecuatoriano. La reserva posee una superficie de 17 082 ha y se localiza entre los cantones Arenillas y Huaquillas, extremo austral de la provincia de El Oro (Rivera, 2007).

El área corresponde al piso Tropical Suroccidental del país (Albuja *et al.*, 1980), zona que es clasificada como Matorral seco de tierras bajas por Sierra (1999), formación vegetal que es considerada como una de las más amenazadas y degradadas del país (Sierra, 1996).

Los bosques de matorral seco se han adaptado a vivir en condiciones extremas de sequía, donde los ciclos de lluvia son determinantes para la sobrevivencia de las especies (Baquero *et al.*, 2004). Los árboles de los bosques secos son en su mayoría de tipo caducifolio; es decir, pierden sus hojas en la temporada seca (Aguirre *et al.*, 2006); además, es posible encontrar en su interior algunas especies vegetales procedentes de bosques húmedos (Tinoco, 2009).

Con la información disponible, se realizó un modelamiento de la distribución de *Vampyrum spectrum* al occidente de Ecuador y Perú, para lo cual se analizaron las 15 localidades donde la especie ha sido registrada (tabla 1), que incluyen 14 registros para Ecuador y uno para el noroccidente de Perú.

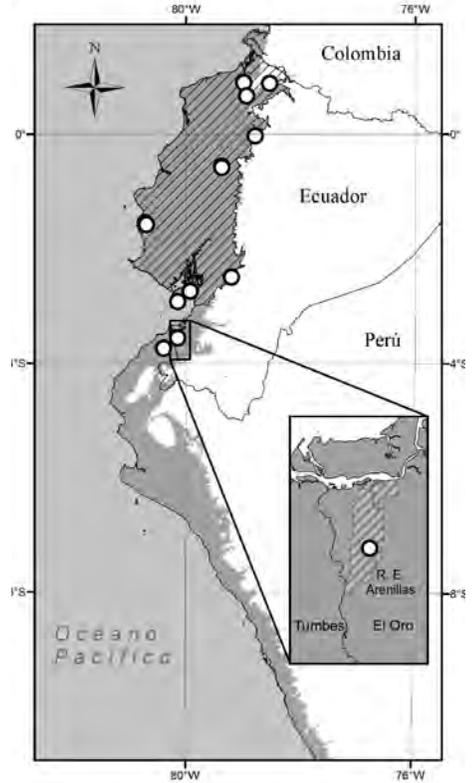


Figura 3. Modelo predictivo de distribución propuesta para *Vampyrum spectrum* para el occidente de Ecuador y Perú. Las líneas paralelas indican la distribución propuesta para la especie en Tirira (2007). El recuadro representa el nuevo registro aquí indicado, en la RE Arenillas.

Los resultados obtenidos de la evaluación de los modelos predictivos de distribución permiten confiar en su robustez estadística (AUC promedio de 0,881), para el cual las variables bioclimáticas que más explicaron la distribución de hábitat idóneo fueron la precipitación del mes más seco (BIO14), con un 36% del total del modelo, y el rango del promedio de temperatura mensual, con un 24% del modelo (Hijmans *et al.*, 2005). El modelo resultante (figura 3) corresponde al occidente de Ecuador y Perú, lo cual confirma los límites altitudinales que fueron establecidos para la especie por Tirira (2007).

El hallazgo aquí reportado corresponde a los resultados de una evaluación ecológica rápida. En la misma localidad se registraron otras especies de murciélagos durante el estudio de campo, las cuales fueron capturadas con el uso de redes de nylon tipo neblina, de 12 m de longitud por 3 m de alto. El esfuerzo total de captura fue de 225 horas/red durante cinco meses.

Otras especies de quirópteros que fueron registradas durante el estudio de campo son las siguientes: *Desmodus rotundus* (É. Geoffroy, 1810); *Choeroniscus minor* (Peters, 1868); *Glossophaga soricina* (Pallas, 1766); *Mimon crenulatum* (É. Geoffroy, 1803); *Carollia brevicauda* (Schinz, 1821); *Sturnira lilium* (É. Geoffroy, 1810); *Artibeus fraterculus* Anthony, 1924; *Dermanura rava* (Miller, 1902); *Molossus molossus* (Pallas, 1766) y *Myotis nigricans* (Schinz, 1821).

En cuanto al estado de conservación de *Vampyrum spectrum*, se sabe que enfrenta varios problemas que amenazan su sobrevivencia, principalmente debido a la destrucción y fragmentación de su hábitat natural; por lo cual, la especie ha sido catalogada como Casi Amenazada, según la *Lista Roja* global de la UICN (Aguirre *et al.*, 2008); mientras que dentro del *Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador* se la trata como Vulnerable (Tirira y Carrera, 2011). En el occidente de Ecuador, previamente se conocía de registros en dos áreas protegidas: la Reserva Ecológica Cotacachi-Cayapas y el Parque Nacional Machalilla (Tirira, 2007).

En este sentido, se piensa que la presencia de *Vampyrum spectrum* en el interior de la Reserva Ecológica Arenillas contribuirá a la supervivencia de la especie en esta parte de su distribución, ya que la zona forma parte de uno de los sitios escogidos como prioritarios para la conservación de la vida silvestre dentro de la ecorregión del Pacífico ecuatorial (Tirira *et al.*, 2004), el cual abarca además una importante área de conservación en el extremo noroccidental de Perú, la Reserva de Biosfera del Noroeste, la cual está integrada por la Zona Reservada de Tumbes, el Parque Nacional Cerros de Amotape y el Coto de Caza El Angolo (Leal-Pinedo, 2005), por lo cual es posible de la existencia de un corredor biológico entre los bosques secos de la región Tumbesina de Ecuador y Perú.

Hallazgos como el aquí presentado, demuestran la importancia que tienen los bosques

secos del suroccidente de Ecuador, ya que a pesar de su reducida superficie, su alta sensibilidad y grado de amenaza, albergan una diversidad biológica que todavía permanece desconocida, la misma que debe protegerse y estudiarse.

AGRADECIMIENTOS

A la Universidad Técnica Particular de Loja (UTPL), por el cofinanciamiento para el estudio de campo; a Carlos Iván Espinosa, Director del Departamento de Ciencias Naturales de la UTPL, y a Rodrigo Cisneros, docente investigador del Centro de Biología Celular y Molecular de la UTPL, por su colaboración, apoyo y revisión en el desarrollo del estudio, así como por sus sugerencias al proyecto; a los estudiantes de la carrera de Biología de la UTPL, especialmente a César, Diego y David, por el apoyo en el trabajo de campo. Al Distrito Regional El Oro del Ministerio del Ambiente y a las Fuerzas Armadas del Ecuador, por los permisos de investigación y de entrada al área protegida, respectivamente.

LITERATURA CITADA

- Acosta S., L. y H. Azurduy. 2006. Primeras colectas del falso vampiro *Vampyrum spectrum* (Phyllostomidae, Chiroptera) en el sector sur del bosque seco chiquitano, Santa Cruz, Bolivia. *Kempffiana* 2(1): 119–126.
- Aguirre, L., H. Mantilla-Meluk, B. Miller y L. M. Dávalos. 2008. *Vampyrum spectrum*. *En: 2008 IUCN Red List of Threatened Species*. Versión 2011.1. En línea [www.redlist.org].
- Aguirre, Z., L. P. Kvist y O. Sánchez. 2006. Bosques secos en Ecuador y su diversidad. Pp. 162–187, *en: Botánica económica de Los Andes centrales* (M. Moraes, B. Øllgaard, L. P. Kvist, F. Borchsenius y H. Balslev, eds.). Universidad Mayor de San Andrés. La Paz, Bolivia.
- Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.
- Albuja, L. y P. Mena-V. 2004. Quirópteros de los bosques húmedos del occidente de Ecuador. *Revista Politécnica (Biología)* 5(1): 19–96.
- Albuja, L. y R. Muñoz B. 2000. Fauna del Parque Nacional Machalilla. Pp. 32–41, *en: Compendio de investigaciones en el Parque Nacional Machalilla* (M. Iturralde y C. Josee,

- eds.). Corporación Centro de Datos para la Conservación (CDC-Ecuador) y Fundación Natura. Quito.
- Albuja, L., M. Ibarra, J. Urgilés y R. Barriga. 1980. Estudio preliminar de los vertebrados ecuatorianos. Editorial Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Arcos, R., L. Albuja y P. A. Moreno C. 2007. Nuevos registros altitudinales y ampliación del rango de distribución de algunos mamíferos del Ecuador. *Revista Politécnica (Biología)* 7(27(4)): 126–132.
- Baker, R. J. y H. H. Genoways. 1978. Zoogeography of Antillean bats. *Special Publications of the Academy of Natural Sciences, Philadelphia* 13: 53–97.
- Baquero, F., R. Sierra, L. Ordóñez, M. Tipán, L. Espinosa, M. B. Rivera y P. Soria. 2004. La vegetación de Los Andes del Ecuador. *EcoCiencia*. Quito.
- Carrera, J. P., S. Solari, P. A. Larsen, D. F. Alvarado-Serrano, A. D. Brown, C. Carrión B., J. S. Tello y R. J. Baker. 2010. Bats of the tropical lowlands of Western Ecuador. *Special Publications of the Museum of Texas Tech University* 57: 1–37.
- Discher, D. S., P. S. Bernarde y K. G. Facure. 2009. Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, *Vampyrum spectrum* (Linnaeus, 1758): First record for the state of Rondônia, Brazil, and new prey records. *Check List* 5(3): 394–395.
- Emmons, L. H. y F. Feer. 1999. Mamíferos de los bosques húmedos de América tropical: una guía de campo. 1a edición en español. Editorial FAN (Fundación Amigos de la Naturaleza). Santa Cruz de la Sierra.
- Gardner, A. L. 1977. Feeding habits. Pp. 293–350, *en*: *Biology of bats of the New World family Phyllostomatidae, part II* (R. J. Baker, J. K. Jones, Jr. y D. C. Carter, eds.). *Special Publications of the Museum of Texas Tech University* 13.
- Goodwin, G. G. y A. M. Greenhall. 1961. A review of the bats of Trinidad and Tobago. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 122: 187–302.
- Handley, C. O., Jr. 1976. Mammals of the Smithsonian Venezuelan Project. *Brigham Young University Science Bulletin (Biological Series)* 20(5): 1–89.
- Hijmans, R. J., S. E. Cameron, J. L. Parra, P. G. Jones y A. Jarvis. 2005. Very high resolution interpolated climate surfaces for global land areas. *International Journal of Climatology* 25(15): 1965–1978.
- Leal-Pinedo, J. M. 2005. The dry forests of the Biosphere Reserve of Northwestern (Peru): Tree diversity and conservation status. Instituto Nacional de Recursos Naturales. Tumbes, Perú.
- McCarthy, T. J. 1987. Additional mammalian prey of the carnivorous bats, *Chrotopterus auritus* and *Vampyrum spectrum*. *Bat Research News* 28(1–2): 1–3.
- Mena-V., P. y A. Ruiz. 1997. Diversidad y abundancia relativa de los mamíferos de Río Negro (Lita, El Cristal), zona de amortiguamiento de la Reserva Ecológica Cotacachi-Cayapas, Esmeraldas, Ecuador. Pp. 181–194, *en*: *Estudios biológicos para la conservación. Diversidad, ecología y etnobiología* (P. A. Mena, A. Soldi, R. Alarcón, C. Chiriboga y L. Suárez, eds.). *EcoCiencia*. Quito.
- Navarro, L. y D. E. Wilson. 1982. *Vampyrum spectrum*. *Mammalian Species* 184: 1–4.
- Nowak, R. M. (ed.). 1999. Walker's mammals of the World. 6a edición. Volumen 1. The Johns Hopkins University Press. Baltimore y Londres.
- Pacheco, V. R., R. Cadenillas, S. Velazco, E. Salas y U. Fajardo. 2007. Noteworthy bat records from the Pacific Tropical rainforest region and adjacent dry forest in northwestern Peru. *Acta Chiropterologica* 9(2): 409–422.
- Peterson, R. L. y P. Kirmse. 1969. Notes on *Vampyrum spectrum*, the False Vampire Bat, in Panama. *Canadian Journal of Zoology* 47(1): 140–142.
- Rivera R., J. 2007. Reserva Ecológica Arenillas. Pp. 99–103, *en*: *Guía del Patrimonio de Áreas Naturales Protegidas del Ecuador (ECOLAP y MAE, eds.)*. ECOFUND, FAN, DarwinNet e IGM. Quito.
- Sierra, R. 1996. La deforestación en el noroccidente del Ecuador 1983–1993. *EcoCiencia*. Quito.
- Sierra, R. (ed.). 1999. Propuesta preliminar de un sistema de clasificación de vegetación para el Ecuador continental. Proyecto INEFAN-GEF/BIRF y *EcoCiencia*. Quito.

Simmons, N. B. 2005. Order Chiroptera. Pp. 312–529, *en*: Mammal species of the World, a taxonomic and geographic reference (D. E. Wilson y D. M. Reeder, eds.). 3a edición. The John Hopkins University Press. Baltimore.

Tinoco, B. 2009. Estacionalidad de la comunidad de aves en un bosque deciduo tumbesino en el suroccidente de Ecuador. *Ornitología Neotropical* 20(2): 157–170.

Tirira, D. G. 1995–2012. *Red Noctilio*. Base de información no publicada sobre los murciélagos del Ecuador. Grupo Murciélago Blanco. Quito.

Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.

Tirira, D. G. 2008. Mamíferos de los bosques húmedos del noroccidente de Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco y Proyecto PRIMENET. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 7. Quito.

Tirira, D. G. y C. E. Boada. 2005. Evaluación ecológica rápida de la mastofauna en los bosques del suroccidente de la provincia de Esmeraldas, Ecuador. Pp. 109–127, *en*: Biodiversidad en el suroccidente de la provincia de Esmeraldas (M. Á. Vázquez, J. F. Freile y L. Suárez, eds.). EcoCiencia y Ministerio del Ambiente. Quito.

Tirira, D. G. y J. P. Carrera. 2011. Gran falso murciélago vampiro (*Vampyrum spectrum*). Pp. 197–198, *en*: Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador (D. G. Tirira, ed.). 2a edición. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.

Tirira, D. G., P. Almeida, D. Padilla, K. Cortes, M. Díaz, U. Álvarez, G. Pinos, C. E. Boada y P. Soria. 2004. Portafolio de sitios prioritarios para la conservación dentro de la Unidad de Planificación Ecorregional Pacífico Ecuatorial. Proyecto Pacífico Ecuatorial, componente terrestre. Alianza Jatun Sacha/Corporación Centro de Datos para la Conservación (CDC-Ecuador) y The Nature Conservancy. Quito.

Vehrencamp, S. L., F. G. Stiles y J. W. Bradbury. 1977. Observations on the foraging behavior and avian prey of the Neotropical carnivorous bat, *Vampyrum spectrum*. *Journal of Mammalogy* 58(4): 469–478.

Williams, S. L. y H. H. Genoways. 2008 [2007]. Subfamily Phyllostominae Gray, 1825. Pp. 255–299, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.

Recibido: 10 de diciembre de 2011

Aceptado: 4 de marzo de 2012

COMENTARIOS SOBRE LA DISTRIBUCIÓN DE *AMORPHOCHILUS SCHNABLI* PETERS, 1877 (CHIROPTERA, FURIPTERIDAE) EN ECUADOR

COMMENTS ON THE DISTRIBUTION OF *AMORPHOCHILUS SCHNABLI* PETERS, 1877 (CHIROPTERA, FURIPTERIDAE) IN ECUADOR

Diego G. Tirira^{1,2}, Santiago F. Burneo^{2,3}, Kelly Swing⁴,
Jaime Guerra⁴ y Darwin Valle T.⁵

¹ Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.

² Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.

³ Museo de Zoología, Escuela de Ciencias Biológicas, Pontificia Universidad Católica del Ecuador.
Av. 12 de Octubre 1076 y Roca, Quito, Ecuador.

⁴ Escuela de Ciencias Ambientales, Universidad San Francisco de Quito, Cumbayá, Quito, Ecuador.

⁵ Equanativa, Macará 11-25 y Azuay. Loja, Ecuador.

Correo electrónico de contacto: diego_tirira@yahoo.com

RESUMEN

Se presenta una revisión de la distribución de *Amorphochilus schnablii* en Ecuador, con comentarios sobre nuevos registros que extienden su rango de distribución al norte y al sur del área previamente conocida. En junio de 2006 se encontraron varias colonias en la quebrada El Faique, dentro del bosque Cerro Negro-Cazaderos, suroccidente de la provincia de Loja; en febrero de 2010 se capturaron seis individuos en Salango, suroccidente de la provincia de Manabí, registro que constituye el más al norte que se haya documentado para la especie en todo su rango de distribución. También se presenta un modelamiento geográfico con los registros conocidos en el país, con lo cual se obtuvo un mapa de distribución potencial para la especie.

Palabras claves: bosque seco, modelamiento geográfico, provincias de Loja y Manabí, registros notables.

ABSTRACT

A review of the distribution of *Amorphochilus schnablii* in Ecuador is presented with commentary about new records of sites that extend the range of this species farther to the north and south beyond its previously reported range. In June of 2006, various colonies were encountered along the stream El Faique within the Cerro Negro-Cazaderos forest, in the southwestern part of Loja Province; in February of 2010, six individuals were captured in Salango, southwestern Manabi Province, a record which extends the point farthest north reported for the species. A geographic model including all known records for Ecuador provides a map of potential distribution for the Smoky Bat.

Keywords: Dry forest, geographical modeling, Loja and Manabi Provinces, noteworthy records.



Figura 1. Murciélago ahumado (*Amorphochilus schnablii*) registrado en Salango, provincia de Manabí, Ecuador. Foto de K. Swing.

La familia Furipteridae comprende un grupo de murciélagos exclusivo de la región Neotropical, en la cual se incluyen especies de tamaño pequeño, aspecto delicado y alas relativamente largas (Tirira, 2007); reúne a dos géneros monotípicos, *Amorphochilus* y *Furipterus* (Gardner, 2008).

Amorphochilus schnablii Peters, 1877 (figura 1), también conocido como murciélago ahumado o murciélago con orejas en forma de embudo (Tirira, 2004), está presente en Ecuador, Perú y Chile (Simmons, 2005). En Ecuador ocupa los bosques secos de tierras bajas del occidente del país (con la isla Puná inclusive); en Perú se lo encuentra a lo largo de toda la costa y en tierras bajas occidentales; además, existen registros en una pequeña zona árida de la Amazonía baja, en el departamento de Cajamarca; mientras que en Chile ocupa el extremo noroccidental del país (Aellen, 1965; Simmons, 2005; Tirira, 2007; Gardner, 2008; Iriarte, 2008).

La especie se alimenta de pequeños insectos voladores, como dípteros y mariposas nocturnas (Ortiz de la Puente, 1951; Mann, 1978; Ibáñez, 1985; Iriarte, 2008). Forma colonias monoespecíficas de hasta 300 individuos de ambos sexos

(Ibáñez, 1985). Se refugia en cavidades de rocas o en espacios de construcción humana, como alcantarillas, túneles de irrigación, casas deshabitadas o bodegas de vino (Sanborn, 1941; Ortiz de la Puente, 1951; Ibáñez, 1985; Iriarte, 2008); al parecer prefiere refugiarse cerca de cuerpos de agua dulce (Ibáñez, 1985).

En Ecuador, esta es una de las especies de murciélagos menos conocidas y una de las más difíciles de encontrar. De hecho, distintas evaluaciones ecológicas rápidas y colecciones de murciélagos llevadas a cabo dentro de su área de distribución conocida y esperada, no reportaron su presencia (Duckworth, 1992; Parker y Carr, 1992; Albuja y Muñoz, 2000; Tirira, 2001a; Boada y Román, 2005; Carrera *et al.*, 2010); probablemente, por el método de colección utilizado, ya que en todos los casos se emplearon redes de neblina colocadas en el sotobosque; aunque en algunos de los estudios mencionados, también realizó la búsqueda de refugios, sin obtenerse resultados positivos.

La presencia de *A. schnablii* en el país ha sido documentada en pocas localidades de la Costa centro y sur (tabla 1), a menos de 100 m de altitud

Tabla 1. Registros de *Amorphochilus schnablii* en Ecuador, de norte a sur.

No.	Provincia, localidad	Coordenadas, altitud	Referencias
Manabí			
1	Salango, hostería Piqueros Patas Azules	01°35'S, 80°51'W; 10 m	Esta publicación
Santa Elena			
2	Manglaralto	01°50'S, 80°44'W; 5 m	Catálogo UMMZ (Tirira, 1995–2012)
3	Monteverde, río Javita	02°02'S, 80°43'W; 20 m	Ibáñez (1985)
Guayas			
4	Río Daule	02°10'S, 79°52'W; 10 m	Tirira y Carrera (2011)
5	Isla Puná	02°45'S, 79°55'W; 10 m	Allen (1914)
Loja			
6	Mangahurco, quebrada El Faique	04°07'S, 80°24'W; 480 m	Esta publicación

(Tirira, 2007), dentro del piso Tropical Suroccidental (Albuja, 1999). Además, existen registros en el noroccidente de Perú, cerca de la frontera con Ecuador, en los departamentos de Tumbes y Piura (Rodríguez, 1998; Gardner, 2008).

En este artículo se presentan dos nuevos registros de la especie para Ecuador que extienden su distribución al norte y sur de los rangos previamente conocidos (tabla 1, figura 2).

En junio de 2006, durante una evaluación ecológica rápida, se encontraron pequeñas colonias de *A. schnablii*, que en conjunto se estima que alcanzarían unos 200 ejemplares. Este hallazgo se dio en la quebrada El Faique (tabla 1, figura 2), dentro de la localidad Mangahurco, que forma parte del bosque seco Cerro Negro-Cazaderos, el mismo que abarca una superficie de 49 422 ha y se localiza en los cantones Zapotillo y Puyango, suroccidente de la provincia de Loja. Las colonias se ubicaban en el interior de pequeñas cuevas entre las rocas de la quebrada El Faique, la cual forma un encañonado.

El área donde se efectuó el registro corresponde al piso Tropical Suroccidental (Albuja *et al.*, 1980) y, de acuerdo con el sistema de clasificación vegetal del Ecuador de Sierra (1999), se trata de un Bosque deciduo de tierras bajas.

La quebrada El Faique está a unos 160 km sur de la localidad más cercana donde la especie

había sido registrada previamente en el país (isla Puná, provincia de Guayas; Allen, 1914); sin embargo, se encuentra apenas a 16 km del registro más próximo en el noroccidente de Perú (puesto de control Cabo Inga, Zona Reservada de Tumbes; Rodríguez, 1998); por lo cual, su presencia era esperada en los bosques secos montanos del suroccidente de la provincia de Loja.

En febrero de 2010, se encontró una pequeña colonia mixta de unos 300 individuos en una construcción humana en la hostería Piqueros Patas Azules, Salango (tabla 1, figura 2), suroccidente de la provincia de Manabí. La localidad se encuentra cerca del mar, dentro de la formación natural de Matorral seco de tierras bajas (según Sierra, 1999), a escasos kilómetros del límite occidental del Parque Nacional Machalilla; también dentro del piso Tropical Suroccidental (según Albuja *et al.*, 1980).

El hallazgo de Salango extiende 29,5 km norte la distribución global de la especie, que anteriormente correspondía a Manglaralto, según seis ejemplares capturados en 1934 (catálogo UMMZ, *en*: Tirira, 1995–2012).

En cuanto a la altitud, la quebrada El Faique (480 msnm) constituye el mayor registro en el cual ha sido hallada la especie en Ecuador y extiende en 460 m a los registros previamente reportados en el país (véase tabla 1). El mayor

Tabla 2. Medidas externas y craneales seleccionadas (en milímetros) de *Amorphochilus schnablii* de las dos localidades indicadas [El Faique (MECN 2311) y Salango (MECN 3314, 3316, 3317)], con máximos y mínimos reportados para la especie (solo se presentan medidas de ejemplares adultos): longitud de la cabeza y el cuerpo juntos (CC), largo de la cola (C), largo de la pata (LP), largo de la oreja (LO), largo del antebrazo (AB), largo del metacarpo III, IV y V (M-III, M-IV, M-V, respectivamente), largo del calcáneo (Cal), largo de la membrana caudal (LMC), largo del cráneo (CR), longitud cóndilo-basal (CB), ancho cigomático (AC), ancho de la caja craneal (ACC), largo de la hilera dental superior, C1-M3 (HDS) y largo de la hilera dental inferior, c1-m3 (HDI).

Medida	El Faique (Loja)	Salango (Manabí)	Referencias ¹
CC	35,1	42,5 (41,9–43,0)	35–49
C	28,2	26,0 (25,0–27,0)	24–34
LP	7,6	7,5 (7,0–8,0)	5,5–10
LO	8,3	11,1 (10,7–11,5)	11,4–14,7
AB	36,9	35,5 (35,1–36,0)	34–38
M-III	34,2	32,4 (32,1–32,7)	32,1–35,7
M-IV	31,7	27,5 (27,4–27,5)	28,4–33,5
M-V	30,1	27,4 (26,4–28,4)	27,7–32,2
Cal	10,4	11,9	11–18
LMC	37,9	31,7 (31,1–32,2)	38,9
CR	-	12,5 (12,2–12,8)	12,1–13,5
CB	-	10,7 (10,6–10,8)	11,1–12,4
AC	-	7,7 (7,6–7,7)	7,4–7,9
ACC	-	6,3 (6,2–6,4)	6,0–6,4
HDS	-	5,0 (4,9–5,1)	4,2–5,1
HDI	-	5,7	4,6–5,1

¹ Allen (1914), Sanborn (1941), Ortiz de la Puente (1951), Ibáñez (1985), Eisenberg y Redford (1999), Tirira (2007); QCAZ 993 (Arequipa, Perú).

registro altitudinal al cual se ha encontrado la especie en Perú está a unos 1 600 m y corresponde a dos ejemplares colectados en Canchaque, cerca de Huancabamba, departamento de Piura (catálogo FMNH, en Tirira *et al.*, 2004); para Chile, el mayor registro altitudinal conocido está en la localidad de Camarones (1 185 m), región de Tarapaca (Iriarte, 2008).

Los ejemplares testigo de estos registros están depositados en el Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales (MECN), de la ciudad de Quito. En la primera localidad mencionada, en la provincia de Loja, se colectó una hembra adulta (MECN 2311); mientras que en Salango, Manabí, se capturaron seis individuos: un macho

adulto (MECN 3314), dos hembras adultas amamantando (MECN 3316, 3317) y tres infantes lactantes (MECN 3316a, 3316b y 3317a).

Los ejemplares revisados para ambas localidades presentan las características típicas de la especie, según lo indican Albuja (1999) y Tirira (2007), como es el pelaje largo, espeso y suave; la coloración general es marrón grisácea clara. El hocico es corto, truncado y respingado, con el extremo dirigido hacia arriba; los orificios nasales ovalados; el labio inferior con pequeñas protuberancias a manera de verrugas; la frente es grande y se levanta abruptamente en ángulo recto; las orejas en forma de embudo; las membranas alares son de color marrón grisáceo os-

curo; el pulgar está atrofiado, es muy pequeño y no es funcional, carece de garra y se encuentra incluido en la membrana alar. La membrana caudal está bastante desarrollada y tiene similar longitud que el largo total del animal; la cola es delgada, totalmente envuelta por la membrana y se extiende hasta algo más allá de la mitad de esta, sin alcanzar su borde posterior; el calcáneo es largo y mucho más grande que la longitud del pie; las piernas son largas y los pies cortos.

Medidas externas y craneales seleccionadas que fueron tomadas a los ejemplares adultos colectados en las dos localidades se indican en la tabla 2. El peso en dos ejemplares de Manabí fue de 4 g; el peso que se indica en la literatura tiene un rango de 3 a 5 g en Tirira (2007), mientras que de 8 a 10 g en Iriarte (2008).

La mayoría de las medidas indicadas en la tabla 2 se encuentran dentro de los rangos esperados para la especie, con excepción del largo de la oreja, en todos los especímenes, y el largo del metacarpo IV y la longitud cóndilo-basal, en los ejemplares de Salango, los cuales son algo menores con lo reportado en la literatura. En el primer caso, se piensa que haber registrado orejas más pequeñas en los ejemplares revisados, puede ser ocasionado por el ángulo desde dónde fueron medidos los ejemplares; mientras que en el segundo caso se considera una variación poco relevante.

Otras medidas tomadas a los ejemplares MECN 3314, 3316 y 3317, pero que no existen referentes en la literatura consultada, son las siguientes: largo del hueso nasal, 3,6 (3,4–3,7) y largo de la mandíbula, 8,5.

Con las localidades conocidas para la especie en Ecuador (tabla 1), más registros de distribución encontrados para Perú y Chile, tomados de Allen (1914), Sanborn (1941), Ortiz de la Puente (1951), Rodríguez (1998), Barrera *et al.* (2001), Tirira *et al.* (2004), Gardner (2008) e Iriarte (2008), se realizó un modelamiento de la distribución potencial de la especie, para lo cual se utilizó el algoritmo de máxima entropía (MaxEnt), con 19 variables bioclimáticas tomadas de Hijmans *et al.* (2005).

El modelo resultante fue evaluado estadísticamente de manera muy favorable (AUC promedio de seis réplicas de 0,987) y fue proyectado sobre el país, con lo cual se amplió considerablemente su potencial de distribución (figura 2).

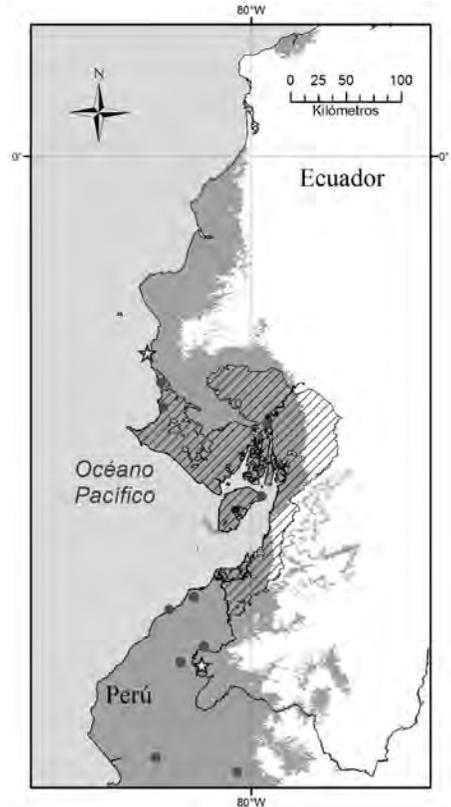


Figura 2. Distribución de *Amorhochilus schnablii* en Ecuador y norte de Perú. Las líneas negras representan la distribución propuesta por Tirira (2007). El sombreado gris corresponde a la predicción del modelo de distribución. Los puntos grises señalan los registros previamente conocidos para Ecuador y el norte de Perú; las estrellas blancas representan las dos localidades aquí comentadas: Salango (Manabí), al norte, y El Faique (Loja), al sur.

Sobre el estado de conservación del murciélago ahumado en Ecuador, existen evidencias que indican que sus poblaciones enfrentan problemas que amenazarían su sobrevivencia a largo plazo (Tirira y Carrera, 2011). Se considera que su hábitat natural, el bosque seco tropical, está dentro de los ecosistemas más amenazados del país (Sierra *et al.*, 1999); sin embargo, *Amorhochilus schnablii* ha sido encontrado en

valles cultivados y en espacios intervenidos, así como cerca de construcciones humanas (Sanborn, 1941; Ibáñez, 1985), por lo cual se sospecha que la especie podría tener algún tipo de resistencia a ambientes con cierto grado de alteración (Tirira y Carrera, 2011).

Albuja (1983) fue quien sugirió por primera vez que debían protegerse los refugios de esta especie, ya que debido a su distribución restringida, su conservación se podría ver amenazada. Años más tarde (en 1996), el murciélago ahumado fue tratado oficialmente como una especie amenazada (dentro de la categoría Vulnerable) en la primera *Lista Roja de los mamíferos del Ecuador* (Tirira, 1999), categoría de conservación que fue ratificada en la primera edición del *Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador* (Tirira, 2001b), ya que se consideró que el tamaño de la población era pequeño, estaba restringido a un área menor a 20 km² y la especie era conocida de menos de cinco localidades en el país. El nivel de categorización fue incrementado en la segunda edición del mencionado *Libro Rojo* a En Peligro (Tirira, 2011), ya que se consideró que las amenazas que enfrenta este murciélago no han cesado y que tampoco disminuirán en el futuro inmediato (Tirira y Carrera, 2011).

Por su parte, en Perú la especie es tratada dentro de la categoría Vulnerable (MAP, 2004); mientras que en Chile no ha sido evaluada según los criterios de la Unión Internacional para la Conservación de la Naturaleza (UICN), pero la legislación de ese país indica que es una especie escasa y benéfica, por lo cual debe ser protegida (Iriarte, 2008). En cuanto a la categorización global, la UICN (2008) la trata como una especie En Peligro debido a que se estima que sus poblaciones han sufrido una disminución importante (Barquez y Díaz, 2008).

Al momento, *A. schnablii* no ha sido encontrado dentro de ninguna área protegida del Ecuador, mas su presencia se espera en algunas de ellas, como en el Parque Nacional Machalilla y las reservas ecológicas Arenillas y Manglares Churute, las cuales todavía presentan importantes extensiones de bosques secos, hábitat típico de esta especie (Tirira y Carrera, 2011). Además, Albuja (1999) piensa que debe habitar en el Bosque Petrificado de Puyango (entre las provincias de Loja y El Oro).

AGRADECIMIENTOS

A la Fundación Ecológica Arcoiris por su apoyo en el cofinanciamiento del estudio de campo en la provincia de Loja. A Jaime Toro por su colaboración durante el trabajo de campo en la provincia de Loja. A Marco Altamirano y Pablo A. Moreno C., del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales, y Ma. Alejandra Camacho, del Museo de Zoología de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador, por su autorización para la revisión de los ejemplares depositados en sus respectivas colecciones.

LITERATURA CITADA

- Allen, V. 1965. Sur une petite collection de Chiroptères du nord-ouest du Pérou. *Mammalia* 29(4): 563–571.
- Albuja, L. 1983. Mamíferos ecuatorianos considerados raros o en peligro de extinción. Pp. 35–67, *en*: Programa Nacional Forestal. Ministerio de Agricultura y Ganadería. Quito.
- Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.
- Albuja, L. y R. Muñoz B. 2000. Fauna del Parque Nacional Machalilla. Pp. 32–41, *en*: Compendio de investigaciones en el Parque Nacional Machalilla (M. Iturralde y C. Josee, eds.). Corporación Centro de Datos para la Conservación (CDC-Ecuador) y Fundación Natura. Quito.
- Albuja, L., M. Ibarra, J. Urgilés y R. Barriga. 1980. Estudio preliminar de los vertebrados ecuatorianos. Editorial Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Allen, J. A. 1914. New South American bats and a new Octodont. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 33: 381–389.
- Barquez, R. M. y M. Díaz. 2008. *Amorhophochilus schnablii*. *En*: 2008 IUCN Red List of Threatened Species. Unión Internacional para la Conservación de la Naturaleza. Versión 2011.2. En línea [www.redlist.org].
- Barrera, R., M. Marigorda, R. Linares e I. Minaya. 2001. Plan Maestro del Parque Nacional Cerros de Amotape. Instituto Nacional de Recursos Naturales (INRENA). Tumbes.
- Boada, C. E. y H. Román. 2005. Evaluación ecológica rápida de la mastofauna en dos localidades de bosque seco en el occidente de la provincia de Loja. Pp. 73–90, *en*: Biodiversidad en los bosques secos de la zona de Cerro

- Negro-Cazaderos, occidente de la provincia de Loja: un reporte de las evaluaciones ecológicas y socioeconómicas rápidas (M. Á. Vázquez, J. F. Freile y L. Suárez, eds.). EcoCiencia, Ministerio del Ambiente y Proyecto Bosque Seco. Quito.
- Carrera, J. P., S. Solari, P. A. Larsen, D. F. Alvarado-Serrano, A. D. Brown, C. Carrión B., J. S. Tello y R. J. Baker. 2010. Bats of the tropical lowlands of Western Ecuador. Special Publications of the Museum of Texas Tech University 57: 1–37.
- Duckworth, W. 1992. Mammals found in southwest Ecuador, January-March 1991. Pp. 121–136, *en*: The threatened forest of south-west Ecuador (B. J. Best, ed.). Biosphere Publications. Leeds, Reino Unido.
- Eisenberg, J. F. y K. H. Redford. 1999. Mammals of the Neotropics. Volumen 3: the central Neotropics: Ecuador, Peru, Bolivia, Brazil. The University of Chicago Press. Chicago.
- Gardner, A. L. 2008 [2007]. Family Furipteridae Gray, 1866. Pp. 389–392, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupiales, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Hijmans, R. J., S. E. Cameron, J. L. Parra, P. G. Jones y A. Jarvis 2005. Very high resolution interpolated climate surfaces for global land areas. International Journal of Climatology 25(15): 1965–1978.
- Ibáñez, C. 1985. Notes on *Amorphochilus schnablii* Peters (Chiroptera, Furipteridae). Mammalia 49(4): 584–587.
- Iriarte W., A. 2008. Mamíferos de Chile. Lynx Ediciones. Barcelona.
- Mann, G. 1978. Los pequeños mamíferos de Chile. Universidad de Concepción. Zoología 40. Santiago de Chile.
- MAP (Ministerio de Agricultura del Perú). 2004. Decreto Supremo No. 034-2004-AG. El Peruano: 276853–276855.
- Ortiz de la Puente, J. 1951. Estudio monográfico de los quirópteros de Lima y alrededores. Publicaciones del Museo de Historia Natural Javier Prado (Serie A, Zoología) 7: 1–48.
- Parker, T. A., III y J. L. Carr (eds.). 1992. Status of forest remnants in the Cordillera de la Costa and adjacent areas of southwest Ecuador. Conservation International. Rapid Assessment Program (RAP). Working Papers 2. Washington, DC.
- Rodríguez, J. J. 1998. Mamíferos de la Zona Reservada de Tumbes. Pp. 67–77, *en*: La Zona Reservada de Tumbes, biodiversidad y diagnóstico socioeconómico (W. Wust, ed.). Fondo Nacional por las Áreas Naturales Protegidas por el Estado. Lima.
- Sanborn, C. C. 1941. Description and records of Neotropical bats. Field Museum of Natural History, Zoology Series 27: 371–385.
- Sierra, R. (ed.). 1999. Propuesta preliminar de un sistema de clasificación de vegetación para el Ecuador continental. Proyecto INEFAN-GEF/BIRF y EcoCiencia. Quito.
- Sierra, R., F. Campos y J. Chamberlin. 1999. Áreas prioritarias para la conservación de la biodiversidad en el Ecuador continental: un estudio basado en la diversidad de ecosistemas y su ornitofauna. Ministerio de Medio Ambiente, Proyecto INEFAN-GEF/BIRF, EcoCiencia y Wildlife Conservation Society. Quito.
- Simmons, N. B. 2005. Order Chiroptera. Pp. 312–529, *en*: Mammal species of the World, a taxonomic and geographic reference (D. E. Wilson y D. M. Reeder, eds.). 3a edición. The John Hopkins University Press. Baltimore.
- Tirira, D. G. 1995–2012. *Red Noctilio*. Base de información no publicada sobre los mamíferos del Ecuador. Grupo Murciélagos Blanco. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 1999. Mamíferos del Ecuador. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y SIMBIOE. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 2. Quito.
- Tirira, D. G. 2001a. Evaluación ecológica rápida de la mastofauna en los bosques secos de La Ceiba y cordillera Arañitas, provincia de Loja, Ecuador. Pp. 73–88, *en*: Biodiversidad en los bosques secos del suroccidente de la provincia de Loja: un reporte de las evaluaciones ecológicas y socioeconómicas rápidas (M. Á. Vázquez, M. Larrea, L. Suárez y P. Ojeda, eds.). EcoCiencia, Ministerio del Ambiente, Herbario LOJA y Proyecto Bosque Seco. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 2001b. Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. 1a edición. SIMBIOE, EcoCiencia, Ministerio del Ambiente y IUCN.

Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 4. Quito.

Tirira, D. G. 2004. Nombres de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco y Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 5. Quito.

Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.

Tirira, D. G. (ed.). 2011. Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. 2a edición. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.

Tirira, D. G. y J. P. Carrera. 2011. Murciélago ahumado (*Amorphochilus schanbltii*). Pp. 127–128, en: Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador (D. G. Tirira, ed.). 2a edición. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.

Tirira, D. G., P. Almeida, D. Padilla, K. Cortes, M. Díaz, U. Álvarez, G. Pinos, C. E. Boada y P. Soria. 2004. Portafolio de sitios prioritarios para la conservación dentro de la Unidad de Planificación Ecorregional Pacífico Ecuatorial. Base de datos no publicada. Proyecto Pacífico Ecuatorial, componente terrestre. Alianza Jatun Sacha/Corporación Centro de Datos para la Conservación (CDC-Ecuador) y The Nature Conservancy. Quito.

IUCN. 2008. 2008 IUCN Red List of Threatened Species. Unión Internacional para la Conservación de la Naturaleza. Versión 2011.2. En línea [www.redlist.org].

Anexo 1

Catálogo de registros de *Amorphochilus schnablii* en Ecuador

Los ejemplares de *Amorphochilus schnablii* colectados en Ecuador, o que están depositados en

el país, se encuentran en los siguientes museos y colecciones científicas:

AMNH, American Museum of Natural History, Nueva York, EE.UU.

EBRG, Museo de la Estación Biológica Rancho Grande, Maracay, Venezuela.

EDB, Colección de Fauna, Estación Biológica Doñana, Sevilla, España.

EPN, Museo de Historia Natural, Escuela Politécnica Nacional, Quito, Ecuador.

MECN, Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales, Quito, Ecuador.

MHNLS, Museo de Historia Natural La Salle, Caracas, Venezuela.

QCAZ, Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Quito, Ecuador.

UMMZ, Museum of Zoology, University of Michigan, Ann Arbor, Michigan, EE.UU.

El detalle es el siguiente:

ECUADOR [47 ejemplares], GUAYAS, Isla Puná: AMNH 36264–36265 (1♂, 1♀); col. W. B. Richardson, 1913-4-7. Rfo Daule: AMNH 36261¹ (♂); col. W. B. Richardson, 1913-4-11. LOJA, El Faique: MECN 2311 (♀); col. D. Valle T. y J. Toro, 2006-5-26. MANABÍ, Salango: MECN 3314, 3316, 3316a, 3316b, 3317, 3317a (2♂, 4♀); col. J. Guerra y K. Swing, 2010-2-8. SANTA ELENA, Manglaralto: UMMZ 82797–82802 (4♂, 2♀); col. P. Hershkovitz, 1934-2-10. Río Javita: EBD 12550, 12552–12575, 12710–12715 (20♂, 11♀; siete individuos fueron donados o intercambiados con: EBRG 11319 [= EBD 12575]; EPN 12563, además de otros tres individuos cuyos números de colección se desconocen [números EDB correspondientes son: 12561, 12563, 12565, 12569]; MHNLS 6471–6472); col. C. Ibáñez y F. Muñoz, 1981-11-19 y 20. Otros ejemplares en Ecuador: PERÚ [1], AREQUIPA, Agualima: QCAZ 993 (♂); col. desconocido, sin fecha.

¹ Allen (1914) se refirió a este ejemplar como procedente de la isla Puná.

COMENTARIOS SOBRE REGISTROS NOTABLES DE MURCIÉLAGOS COLA DE RATÓN (CHIROPTERA, MOLOSSIDAE) PARA EL ECUADOR

COMMENTS ON NOTEWORTHY RECORDS OF FREE-TAILED BATS (CHIROPTERA: MOLOSSIDAE) FOR ECUADOR

Diego G. Tirira

Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.
Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.
Correo electrónico de contacto: diego_tirira@yahoo.com

RESUMEN

La familia Molossidae es una de las más diversas en el Ecuador; sin embargo, también es una de las menos conocidas y de la cual menor número de registros se disponen para la mayoría de sus especies. El presente artículo reporta nuevos registros para cuatro especies de molósidos en el Ecuador, los cuales ayudan a la comprensión de su escasamente conocida distribución; mientras que para tres especies se incluyen comentarios e información inédita sobre registros que ya habían sido documentados en otras publicaciones. También se analiza sobre la presencia de *Cynomops milleri* en Ecuador y se discute sobre la identidad de *C. paranus* del Parque Nacional Yasuní.

Palabras claves: *Cynomops*, *Eumops*, *Nyctinomops*, Amazonía, bosque seco, diversidad, valles interandinos.

ABSTRACT

The family Molossidae is one of the most diverse in Ecuador, but is also one of the least known and with least available records for most species. This paper reports new records for four species of molossids in Ecuador, which would help in understanding their distribution; for three species, comments and previously undisclosed information is given to support records that had already been documented. It also analyzes the presence of *Cynomops milleri* in Ecuador and discusses the identity of *C. paranus* in Yasuni National Park.

Keywords: *Cynomops*, *Eumops*, *Nyctinomops*, Amazonia, diversity, dry forest, Inter-Andean Valleys.

INTRODUCCIÓN

La alta diversidad biológica que posee el Ecuador está en constante incremento, dentro de la cual destaca el orden Chiroptera. Según la más reciente evaluación (Tirira, 2012a), el país registra 167 especies de murciélagos, una de las cifras más al-

tas no solo de la región neotropical, sino de todo el planeta; una diversidad que ha incrementado en un 17% en los últimos cinco años.

Este incremento en la diversidad de murciélagos no es un hecho casual. Viene junto al aporte que en las dos últimas décadas han dado

científicos nacionales y extranjeros; sin embargo, a pesar de estos aportes y de las continuas evaluaciones y actualizaciones publicadas sobre la diversidad de especies (e.g., Albuja, 1999; Tirira, 2004, 2007; Albuja y Arcos, 2007; Tirira, 2012a), todavía queda mucho por investigar, lo cual se evidencia en lo escasamente conocidas que son algunas regiones del país, los pocos datos de distribución que se conocen de muchas especies y la frecuencia con que se encuentran nuevos registros que incrementan la diversidad de especies y extienden los rangos de distribución previamente documentados (e.g., Reid *et al.*, 2000; Arcos *et al.*, 2007; Pinto *et al.*, 2007; Mantilla-Meluk *et al.*, 2009; Tirira *et al.*, 2010; Tirira *et al.*, 2011; Narváez *et al.*, 2012; Tirira, 2012b; Tirira *et al.*, 2012a; Tirira *et al.*, 2012b, entre otros aportes).

La familia Molossidae comprende a los murciélagos de cola libre o cola de ratón, se distribuye ampliamente en el planeta (Simmons, 2005). En el Ecuador está presente en prácticamente todos los pisos zoogeográficos, con excepción de Galápagos y la zona Altoandina; mientras que en climas tropicales se la encuentra con mayor frecuencia (Tirira, 2007).

De forma general, se trata de un grupo de murciélagos poco estudiado, pero con amplia distribución en el planeta, la cual es dispersa y discontinua; por lo cual, el nivel de conocimiento que se tiene sobre la mayoría de especies de la familia es limitado (Nowak, 1994; Eger, 2008).

En Ecuador, la familia Molossidae es una de las más diversas dentro del orden Chiroptera; de hecho, de acuerdo con la más reciente revisión, ocupa el segundo lugar con 19 especies (Tirira, 2012a); sin embargo, al analizar los 963 registros que la familia presenta en la base de datos geográfica de la *Red Noctilio* (Tirira, 1995–2012), la cual reúne información sobre los mamíferos del Ecuador, se tiene que el 76% de los datos corresponden a un solo género (*Molossus*), de los ocho que la familia registra en el país; mientras que para 12 especies (63% de la familia), su presencia en el Ecuador es conocida por apenas seis o menos localidades, números que claramente demuestran lo poco que se conoce sobre este grupo de quirópteros.

Se piensa que la baja frecuencia con que se registran y colectan molósidos se debe más a factores metodológicos, que a la rareza misma

de muchas de sus especies, debido a que estos murciélagos son habitualmente difíciles de capturar con los tradicionales métodos de colección, como son las redes de neblina (obs. pers.).

Según resultados de estudios acústicos en Bolivia y Ecuador, se ha comprobado que ciertas especies de molósidos que habitualmente han sido consideradas como raras, han resultado ser más abundantes de lo que se pensaba (Siles, 2007; Rivera-Parra, 2011).

En este artículo se presenta información de seis especies de molósidos para la fauna de Ecuador; en unos casos, se reportan nuevos registros que extienden la distribución previamente conocida; mientras que en otros, se aportan con datos de colección que no habían sido reportados previamente.

METODOLOGÍA

Este artículo presenta información acumulada de diversos estudios y colecciones realizados entre 1983 y 2010. La forma de captura en cada caso se especifica en el apartado de Localidades de colección.

Para los ejemplares capturados se presentan algunas medidas externas y craneales seleccionadas; en la mayoría de los casos, estas medidas fueron tomadas directamente de los especímenes preservados; mientras que unos pocos datos provienen de registros de campo. Todas las medidas están expresadas en milímetros, con excepción del peso, el cual se indica en gramos. Las medidas tomadas fueron las siguientes: longitud de la cabeza y el cuerpo juntos (CC), largo de la cola (C), largo de la pata (LP), largo de la oreja (LO), largo del antebrazo (AB), largo del tercer hueso metacarpiano (M-III) y largo del cráneo (CR). Otras medidas tomadas son indicadas oportunamente.

Las colecciones científicas en donde reposan los ejemplares mencionados en el texto son las siguientes (el * indica que fueron colecciones revisadas por el autor):

AMNH, American Museum of Natural History, Nueva York, EE.UU.

BMNH, British Museum of Natural History, Londres, Inglaterra, Reino Unido.

EPN, Museo de Historia Natural Gustavo Orcés, Escuela Politécnica Nacional, Quito, Ecuador.



Figura 1. Ubicación de las localidades de los registros notables aquí reportados: [1] Cuenca, [2] Gareno, [3] Estación de Biodiversidad Tiputini, [4] La Ceiba, [5] Loja, [6] Puyo, [7] Quebrada El Faique.

IRSNB, Institut Royal des Sciences Naturelles de Belgique, Bruselas, Bélgica.

MCZ, Museum of Comparative Zoology, Harvard University, Cambridge, Massachusetts, EE.UU.

MECN, Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales, Quito, Ecuador.*

QCAZ, Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Quito, Ecuador.*

ROM, Royal Ontario Museum, Toronto, Ontario, Canadá.

USNM, United States National Museum of Natural History, Smithsonian Institution, Washington, DC, EE.UU.*

Los especímenes fueron identificados con la ayuda de descripciones y claves presentes en Eger (1977), Freeman (1981), Milner *et al.* (1990), Best *et al.* (1996), Linares (1998), Albuja (1999), Tirira (1999), Hunt *et al.* (2003), Tirira (2007) y Eger (2008).

Para cada especie se presenta la siguiente información:

Género y especie [autor y año de descripción]
REGISTROS. [Número de ejemplares], PROVINCIA, localidad: acrónimo y número de museo donde está depositado el material (número de machos, hembras y de ejemplares de

sexo desconocido: ♂, ♀, sd; también se indica la edad relativa y alguna información sexual conocida; col. nombre del o los colectores, fecha de colección (año-mes-día); al final de cada localidad-registro se indica la primera referencia bibliográfica en dónde se haya mencionado el registro señalado, si es que la hubiere.

COMENTARIOS. Se indican comentarios referentes a las especies; en primer lugar, para los nuevos aportes indicados; seguido de comentarios para otros registros conocidos o generales para la especie en el país.

Localidades de colección

Este artículo presenta información proveniente de siete localidades del país (figura 1), según se indica a continuación (la información referente a las formaciones ecológicas proviene de Sierra, 1999; mientras que los pisos zoogeográficos fueron asignados según Albuja *et al.*, 1980):

1. Cuenca (02°53'S, 79°01'W; 2 543 m), provincia de Azuay; ejemplar encontrado muerto en el interior de la torre del colegio "Benigno Malo", barrio. La formación ecológica correspondiente a la localidad es Matorral húmedo montano, dentro de los valles interandinos del sur del país, que forman parte del piso Templado. La colección se realizó en mayo de 1998.
2. Gareno (01°02'S, 77°22'W; 343 m), río Gareno, junto al pozo de exploración Nemora, territorio huaorani, provincia de Napo. Los especímenes fueron capturados en redes de neblina de 12 x 3 m colocadas sobre el río Gareno, el cual tenía unos 15 m de ancho; el área estaba rodeada de bosque primario. La formación ecológica correspondiente es Bosque siempreverde de tierras bajas, dentro del piso Tropical Oriental. La colección se realizó entre el 24 y 26 de marzo de 2010.
3. Estación de Biodiversidad Tiputini (00°38'S, 76°09'W; 200 m), a orillas del río Tiputini, en el interior del Parque Nacional Yasuní, provincia de Orellana. El espécimen fue capturado en una red de neblina de 12 x 3 m colocada sobre el río Tiputini, un área de bosque primario. Las formaciones ecológicas correspondientes son Bosque siempreverde de tierras bajas (para el área de tierra firme) y Bosque inundable de tierras bajas (para el río Tiputini y su área de influencia); la localidad forma parte del piso Tropical Oriental. La captura se realizó el 27 de noviembre de 2008.
4. La Ceiba (04°14'S, 80°15'W; 450 m), localidad ubicada a 20 km NW de Zapotillo, en la vía a Paletillas, cantón Zapotillo, provincia de Loja. Los especímenes fueron capturados en redes de neblina de 12 x 3 m colocadas sobre un pequeño río de corriente rápida, de unos 8 a 10 m de ancho, en zona abierta, rodeada de fragmentos de bosque primario y secundario. La formación ecológica correspondiente es Bosque deciduo de tierras bajas, dentro del piso Tropical Suroccidental. El estudio se realizó del 16 al 21 de junio de 1999.
5. Loja (03°59'S, 79°11'W; 2 131 m), capital de la provincia de Loja; los ejemplares se capturaron en el techo del edificio del Instituto de Ecología, en la Universidad Técnica Particular de Loja, en el barrio San Cayetano Alto. Los especímenes fueron capturados de forma manual. La formación ecológica correspondiente es Matorral húmedo montano, dentro de los valles interandinos del sur del país, que forman parte del piso Templado. La colección se realizó el 20 de febrero de 2008.
6. Puyo (01°28'S, 77°59'W; 975 m), capital de la provincia de Pastaza; no existe información específica sobre la localidad de colección. La formación ecológica correspondiente es Bosque siempreverde piemontano, dentro del piso Tropical Oriental. La colección se realizó el 15 de marzo de 1983.
7. Quebrada El Faique (04°07'S, 80°24'W; 480 m), en la localidad de Mangahurco, bosque seco Cerro Negro-Cazaderos, entre los cantones de Zapotillo y Puyango, provincia de Loja. El espécimen fue capturado en una red de neblina de 12 x 3 m colocada sobre la quebrada, en una zona rodeada de fragmentos de bosque primario y secundario. La formación ecológica correspondiente es Bosque

Tabla 1. Tabla resumen de los ejemplares y las localidades ecuatorianas mencionadas en el texto.

Provincia, localidad	Coordenadas, altitud	Especies registradas	Referencias
Azuay			
Cuenca	02°53'S, 79°01'W; 2 543 m	<i>Eumops perotis</i>	Tirira (2007) y esta publicación
Guayas			
Chongón	02°14'S, 80°04'W; 42 m	<i>Eumops perotis</i>	Albuja (1982)
Durán	02°12'S, 79°50'W; 5 m	<i>Nyctinomops macrotis</i>	Albuja (1982)
Guayaquil	02°10'S, 79°50'W; 10 m	<i>Eumops perotis</i>	Brosset (1965), Eger (1977)
Pacaritambo, cerca de El Empalme	01°02'S, 79°35'W; 70 m ¹	<i>Eumops auripendulus</i>	Brosset (1965)
Loja			
La Ceiba	04°14'S, 80°15'W; 450 m	<i>Cynomops greenhalli</i> , <i>Eumops nanus</i>	Tirira (2001) y esta publicación
Loja	03°59'S, 79°11'W; 2 131 m	<i>Nyctinomops macrotis</i>	Esta publicación
Quebrada El Faique	04°07'S, 80°24'W; 480 m	<i>Cynomops greenhalli</i>	Esta publicación
Manabí			
Chone	00°41'S, 80°06'W; 20 m	<i>Nyctinomops macrotis</i>	Allen (1914)
Morona Santiago			
Méndez	02°44'S, 78°19'W; 750 m	<i>Cynomops abrasus</i>	Eger (2008)
Napo			
Gareno	01°02'S, 77°22'W; 343 m	<i>Cynomops milleri</i>	Esta publicación
Orellana			
EB Tiputini	00°38'S, 76°09'W; 200 m	<i>Cynomops abrasus</i>	Esta publicación
EC Onkone Gare	00°40'S, 76°24'W; 250 m	<i>Cynomops milleri</i>	Reid <i>et al.</i> (2000) y esta publicación
Pastaza			
Canelos, en dirección a Sarayacu	02°22'S, 76°39'W; 500 m	<i>Nyctinomops macrotis</i>	Albuja (1982)
Puyo	01°28'S, 77°59'W; 975 m	<i>Nyctinomops macrotis</i>	Esta publicación
Sarayacu	01°44'S, 77°29'W; 400 m	<i>Cynomops abrasus</i>	Thomas (1880)
Pichincha			
Pachijal, cerca de Míndo	00°01'N, 78°43'W; 1 800 m	<i>Cynomops abrasus</i>	Tirira (1999)
Volcán Pichincha	00°10'S, 78°35'W; 2 000 m	<i>Cynomops abrasus</i>	Eger (2008)
Sin datos			
Sin datos	Sin datos	<i>Nyctinomops macrotis</i>	Albuja (1982)

¹ Localidad no encontrada; las coordenadas indicadas corresponden a la población de El Empalme.

deciduo de tierras bajas, dentro del piso Tropical Suroccidental. El estudio de campo se realizó del 26 al 30 de mayo de 2006.

Un resumen con la información referente a todas las localidades ecuatorianas mencionadas en el texto (como es su ubicación, especies de molósididos citadas presentes y fuentes de consulta), se indica en la tabla 1.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

Se comenta sobre registros notables de seis especies de murciélagos cola de ratón correspondientes a ocho eventos y siete localidades; en cinco eventos se presentan nuevos registros que aportan al conocimiento de su distribución; mientras que en otros tres se presenta información sobre registros previamente documentados, pero cuyos datos de colección no habían sido reportados anteriormente.

Cynomops abrasus (Temminck, 1826)

REGISTROS NUEVOS. [1], ORELLANA, Estación de Biodiversidad Tiputini: ejemplar liberado (♀ adulta; figura 2A); col. J. Guerra, 2008-11-27. REGISTROS PREVIOS. [4], MORONA SANTIAGO, Méndez: MCZ 27339 (sd); col. L. Söderström, 19xx?-12-24 (antes de 1930); citado en Eger (2008: 403). PASTAZA, Sarayacu: BMNH número de colección no indicado (sd); col. C. Buckley, entre 1877-12 y 1878-2; citado en Thomas (1880: 395). PICHINCHA, Pachijal: MCZ 27338 (sd); col. L. Söderström, 19xx?-12-24 (antes de 1930); citado en Tirira (1999: 138); volcán Pichincha: IRSNB 39137 (sd); col. desconocido, 1924-12; citado en Eger (2008: 404).

COMENTARIOS. Si bien el ejemplar testigo del nuevo registro aquí mencionado no fue colectado, las medidas tomadas (tabla 2), junto con una serie de fotografías adecuadas, permitió una identificación efectiva del ejemplar. Este es el quinto registro para la especie en el país y la tercera vez que se la encuentra al este de la cordillera de Los Andes.

Cynomops abrasus es una especie de fácil identificación dado que es la más grande dentro del género, con un antebrazo superior a los 40 mm y una longitud cóndilo-basal mayor a 18 mm (Eger, 2008); por lo cual, no existe probabilidad de solapamiento de medidas con sus congé-

neros. El ejemplar capturado en la Estación de Biodiversidad Tiputini presentó una coloración marrón encendida, con mechones de pelos en el antebrazo y metacarpos; las membranas alares eran de color negruzco; estos rasgos de identificación coinciden con la información que para la especie es señalada por Linares (1998), Eisenberg y Redford (1999) y Siles (2007).

La relevancia de este nuevo registro, además de pertenecer a una especie escasamente conocida en el país, se debe a que es la primera vez que se captura un ejemplar en más de 80 años; ya que los otros registros conocidos fueron colectados antes de la década de 1930.

Además, durante la revisión bibliográfica realizada, se encontró el reporte de un ejemplar colectado en Sarayacu y mencionado por Thomas (1880), especie a la cual se refirió como *Molossus abrasus*; esta es la primera vez que se incluye dicho reporte en los listados de fauna del país, el mismo que permaneció ignorado por la literatura especializada durante 132 años.

En lo referente a los ejemplares colectados al oeste de Los Andes, se considera necesaria una revisión de su identidad, ya que Simmons y Voss (1998) indicaron que *C. abrasus* estaría conformada por cuatro subespecies, todas presentes al este de la cordillera de Los Andes; por lo cual, quedaría pendiente definir la clasificación taxonómica de los ejemplares de occidente.

De hecho, Eger (2008) indicó que la distribución de la especie se restringe al este de Los Andes de Sudamérica, entre Venezuela y el norte de Argentina, con excepción de un único ejemplar colectado en hacienda Jamaica (04°39'N, 75°56'W), 11 km S de Cartago, Valle del Cauca, Colombia (Alberico y Naranjo, 1982); por lo cual Eger omitió el ejemplar IRSNB 39137, al cual se refirió como "Mt. [= volcán] Pichincha", en las estribaciones occidentales de la cordillera; al cual además, le asignó un número de colección incorrecto (IRSNB 9695).

También existe discrepancia entre el catálogo de colección del MCZ en cuanto a la localidad de colección indicada para el ejemplar MCZ 27339 por Eger (2008: 403), en donde se indica que dicho ejemplar, al igual que el MCZ 27338, fue colectado en Pachijal, cerca de Mindo.

Además, Tirira (1999, 2007) se refirió a estos ejemplares como *Molossops greenhalli*, basado

Tabla 2. Medidas externas seleccionadas, largo del cráneo y peso tomados a *Cynomops abrasus* y *C. greenhalli*. En referencias se indica el rango registrado para la medida. Otras medidas tomadas se mencionan en el texto. Correspondencia de las abreviaturas se la encuentra en la metodología.

Medida	<i>Cynomops abrasus</i>		<i>Cynomops greenhalli</i>		
	Ejemplar liberado	Referencias ¹	MECN 2309 (♂)	QCAZ 3334 (♀)	Referencias ²
CC	-	76,0–88,0	60,8	60,4	55,0–62,5 ³
C	34,0	34,0–44,0	rota	29,1	25,0–34,0
LP	13,0	11,2–14,0	10,2	8,3	8,0–10,5
LO	-	17,0–20,0	13,1	15,1	13,0–16,0
AB	46,2	41,4–51,5	38,2	36,4	34,0–37,0 (♂) 32,8–36,0 (♀)
M-III	-	-	39,8	36,9	37,6
CR	-	20,9	-	18,2	17,7–18,5
Peso (g)	39,0	28,7,0–54,8	-	15,8	12,5–20,0

¹ Anderson (1997), Linares (1998), Simmons y Voss (1998), Eisenberg y Redford (1999) y Siles (2007).

² Goodwin (1958), Linares (1998), Simmons y Voss (1998), Eisenberg y Redford (1999), Eger (2008) y Pacheco *et al.* (2009).

³ Se excluye un valor de 80 mm indicado por Eisenberg y Redford (1999), ya que se considera incorrecto.

en información del catálogo del MCZ; identificación que fue corregida por Eger (2008).

Con los resultados aquí presentados, no es posible inferir sobre el estado de conservación de *C. abrasus*; sin embargo, se piensa que la especie podría ser más abundante de lo cual se conoce actualmente, ya que al parecer, el método de colección tradicional (redes de neblina) no sería efectivo para demostrar su presencia; por lo cual se sugiere utilizar otro tipo de metodologías

También hay que indicar que el único registro conocido para la especie en los últimos 80 años (EB Tiputini) está dentro de una de las áreas de mayor extensión de bosques primarios con que cuenta el país, lo cual hace sospechar que su estado de conservación sería estable.

En cuanto a sus categorías de conservación, tanto el *Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador* (Tirira, 2011), como la *Lista Roja* de la UICN (2008), consideran que es una especie con Datos Insuficientes; categorías que por el momento estarían justificadas.

En la literatura se encontró otro registro que se pensó podría corresponder a *C. abrasus*. Se trata del trabajo de Brosset (1965), quien re-

portó tres ejemplares colectados en Pacaritambo, provincia de Guayas, a los cuales identificó como *Eumops abrasus* Temminck. Según las medidas del antebrazo y cráneo que provee, se concluye que la identificación de Brosset no corresponde con la especie señalada; de hecho, en los comentarios que realiza, indica que utilizó como referencia taxonómica el trabajo de Miller (1907), en donde el nombre *Eumops abrasus* Miller, es considerado como un sinónimo menor de *E. auripendulus* (según Simmons, 2005; Eger, 2008), clasificación que coincide con las medidas reportadas por Brosset (1965).

Cynomops greenhalli Goodwin, 1958

REGISTROS NUEVOS. [1], LOJA, Quebrada El Faïque: MECN 2309 (♂ adulto); col. D. Valle T. y J. Toro, 2006-5-30. REGISTROS PREVIOS. [1], LOJA, La Ceiba: QCAZ 3334 (♀ adulta; figura 2B); col. D. G. Tirira, P. Sevilla y J. Izquierdo, 1999-6-20; citado en Tirira (2001: 86).

COMENTARIOS. Esta especie ha sido incluida para la fauna de Ecuador por Honacki *et al.* (1982) y Koopman (1993), quienes no indicaron ejemplares de referencia ni localidades de colec-

ción. Tirira (2001) fue quien reportó por primera vez un registro efectivo, colectado en La Ceiba, provincia de Loja; sin embargo, en aquel momento no se proporcionó información específica sobre el hallazgo, la cual es incluida en este artículo.

Cynomops greenhalli se diferencia de sus congéneres por su tamaño mediano, un poco más grande que *C. milleri*, pero notoriamente más pequeño que *C. abrasus*; además, presenta una comisura reducida en el tercer molar inferior y las fosas basiesfenoides no son evidentes, características de identificación que son señaladas por Goodwin (1958) y Eger (2008).

En cuanto a la coloración, el ejemplar de La Ceiba tiene una tonalidad marrón anaranjada encendida; mientras que en el ejemplar de la quebrada El Faique, el color del pelaje es marrón amarillento oscuro; la región ventral en ambos casos aparece más pálida que la región dorsal; la coloración que se indica para la especie en la literatura (Goodwin, 1958; Linares, 1998), va de marrón rojiza oscura a marrón amarillenta oscura. Las membranas alares son de color marrón oscuro en todos los casos.

Las principales medidas tomadas aparecen en la tabla 2. Otras medidas registradas son las siguientes (las medidas craneales corresponden únicamente al ejemplar QCAZ 3334 (♀); entre paréntesis se mencionan los valores encontrados en la literatura: Goodwin, 1958; Simmons y Voss, 1998; Eger, 2008): largo del trago, 3,7 (2,7); largo del calcáneo, 11,3; largo de la membrana caudal, 18,6; longitud cóndilo-basal, 17,2 (16,2–18,3); largo del palatino, 7,1; ancho de la constricción posorbital, 4,5 (4,5); ancho cigomático, 12,0 (12,0–12,5); ancho de la caja craneal, 9,1 (8,6); ancho mastoideo, 11,3 (11,9); largo del hueso nasal, 3,9; largo de la hilera dental superior, entre el canino y el tercer molar (C1–M3), 6,5 (6,5–6,8); ancho entre los caninos superiores, 4,3; ancho entre los terceros molares superiores, 7,5 (8,2–8,7); largo de la mandíbula, 13,2; largo de la hilera dental inferior, entre el canino y el tercer molar (c1–m3), 7,4; y alto del proceso coronoidal, 3,9.

Los rasgos de identificación que indican Pacheco *et al.* (2009) también están presentes en los ejemplares ecuatorianos y coinciden con las características señaladas por Eger (2008). A pesar de lo cual, según el mapa de distribución de Eger (2008), la especie se restringiría

a una delgada franja en el norte y nororiente de Sudamérica, que abarca Venezuela, las Guayanas, NE Brasil y la isla de Trinidad. En tales circunstancias, se considera necesaria una revisión taxonómica que determine la identidad de los ejemplares de Ecuador y Perú. De hecho, la distancia existente con el registro más cercano de *C. greenhalli* que reporta Eger (2008), en el occidente de Venezuela, es de unos 1 700 km, lo cual hace pensar que las poblaciones de Ecuador y Perú podrían ser diferentes genéticamente de aquellas de la parte norte de su distribución.

Pacheco *et al.* (2009) registraron esta especie en la quebrada Faical (03°49'S, 80°15'W; 350 m), distrito Pampas de Hospital, departamento de Tumbes, en el extremo noroccidental de Perú y a pocos kilómetros de las localidades ecuatorianas (entre 20 y 30 km de distancia; las cuales a su vez están separadas una de otra por unos 20 km). Esta cercanía indica que todas se encuentran dentro de una misma formación ecológica (para el caso de Ecuador, clasificada bajo el nombre de Bosque deciduo de tierras bajas; según Sierra, 1999) y piso zoogeográfico (Tropical Suroccidental, en el caso de Ecuador; según Albuja *et al.*, 1980).

Las localidades donde *C. greenhalli* ha sido reportada están dentro de bosques en relativo buen estado de conservación, lo cual indicaría una afinidad de la especie por estos espacios.

En cuanto a las categorías de conservación, el *Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador* (Tirira, 2011), indica que se trata de una especie con Datos Insuficientes; sin embargo, debido a la intensa deforestación que enfrentan los bosques secos del suroccidente del país, se piensa que podría incidir para que en una próxima evaluación sea considerada como una especie amenazada. Por su parte, la *Lista Roja* de la UICN (2008) considera que es una especie de Preocupación Menor, aunque no presenta una evaluación específica para los registros de Ecuador y Perú.

Otras especies de murciélagos registradas en La Ceiba durante el mismo estudio de campo fueron: *Desmodus rotundus* (É. Geoffroy, 1810); *Glossophaga soricina* (Pallas, 1766); *Sturnira lilium* (É. Geoffroy, 1810); *Artibeus fraterculus* Anthony, 1924; *Noctilio leporinus* (Linnaeus, 1758); *Eumops nanus* (Miller, 1900); *E. wilsoni* Baker, McDonough, Swier, Larsen, Carrera y

Tabla 3. Medidas externas y craneales tomadas a los ejemplares de *Cynomops milleri* registrados; también se indican medidas encontradas en la literatura para esta especie y para *C. paranus*. Las medidas tomadas son (todas se expresan en milímetros): longitud de la cabeza y el cuerpo juntos (CC), largo de la cola (C), largo de la pata (LP), largo de la oreja (LO), largo del antebrazo (AB), largo del cráneo (CR), longitud cóndilo-basal (CB), ancho de la constricción posorbital (CPO), ancho cigomático (AC), ancho de la caja craneal (ACC), largo de la hilera dental superior, C1-M3 (HDS) y largo de la hilera dental inferior, c1-m3 (HDI). También se indica el peso (en gramos). Otras medidas tomadas están mencionadas en el texto.

Medida	<i>Cynomops milleri</i>		<i>Cynomops paranus</i>	
	QCAZ 11791 (♂)	QCAZ 11788–11790 (♀♀)	Referencias ¹	Referencias ²
CC	63,8	56,4 (54,8–57,7)	57,0	58,0–72,0
C	30,1	26,5 (24,7–27,4)	26,0–30,0	28,0–29,0
LP	7,9	7,5 (6,7–8,6)	6,5–10,0	11,0
LO	11,9	12,1 (11,2–12,6)	19,0	15,0
AB	33,5	30,9 (30,0–31,9)	29,0–33,0	35,1–35,8
CR	18,7	15,9 (15,5–16,3)	15,5–17,9	16,9–17,6
CB	16,2	15,2 (14,9–15,5)	14,5	17,4
CPO	4,7	4,4 (4,3–4,6)	4,4	4,6–4,8
AC	11,5	10,6 (10,2–10,9)	10,5–10,8	11,5–11,8
ACC	8,6	8,3 (8,2–8,5)	8,8	-
HDS	6,1	5,6 (5,4–5,7)	5,9–6,1	6,4–6,5
HDI	7,6	6,1 (5,6–6,5)	-	-
Peso (g)	15,3	13,5 (12,8–14,8)	14,0	16,2

¹ Osgood (1914), Simmons y Voss (1998), Reid *et al.* (2000) y Eger (2008).

² Thomas (1901) y Simmons y Voss (1998).

Ammerman, 2009; *Molossus molossus* (Pallas, 1766); *Rhogeessa velilla* Thomas, 1903; y *Myotis nigricans* (Schinz, 1821).

Otras especies de murciélagos identificadas en la quebrada El Faique durante el mismo estudio de campo fueron: *Desmodus rotundus* (É. Geoffroy, 1810); *Amorphochilus schnablii* Peters, 1877; y *Eumops wilsoni* Baker, McDonough, Swier, Larsen, Carrera y Ammerman, 2009.

Cynomops milleri (Osgood, 1914)

REGISTROS NUEVOS. [4], NAPO, Gareno: QCAZ 11788–11791 (1♂, 3♀, adultos; hembras con mamas desarrolladas, dos de ellas amamantando); col. D. G. Tirira, 2010-3-24 (3) y 25 (1); figura 2D. REGISTROS PREVIOS. [1], ORELLANA, Estación Científica Onkone Gare: ROM 105504 (♂ subadulto); col. M. D. Engstrom, F. A. Reid y F. Sornoza, 1996-2-8; citado en Reid *et al.* (2000: 45).

COMENTARIOS. El grupo capturado en Gareno constituye el segundo registro para la especie en el país. Los cuatro individuos fueron atrapados en el mismo lugar durante dos días consecutivos, alrededor de las 19:00 horas, por lo cual se sospecha que formaban parte de un mismo grupo familiar.

A diferencia del registro reportado por Reid *et al.* (2000) en la EC Onkone Gare, que corresponde a un ejemplar capturado en una red en la parte alta del bosque, los ejemplares de Gareno fueron atrapados en dos redes cercanas entre sí, colocadas sobre un pequeño río, a una altura inferior a los dos metros en relación con el suelo. Esto hace pensar, unido a la hora de colección, que los ejemplares fueron capturados en el momento que salían de su refugio.

Los ejemplares aquí reportados coinciden con las características indicadas para *C. milleri*

por Osgood (1914) y Eger (2008), un taxón referido anteriormente con un sinónimo menor de *C. planirostris* (por Koopman, 1993) y de *C. paranus* (por Simmons, 2005), pero tratado como una especie válida por Eger (2008).

Cynomops milleri se diferencia de sus congéneres principalmente por su menor tamaño, uno de los menores dentro del género. El cráneo presenta la caja craneal corta y ancha, sin cresta sagital; el hueso del palatino es moderadamente abovedado y algo cóncavo, tanto longitudinal, como lateralmente; las fosas basisfenoides están ausentes o son incipientes, características que concuerdan con aquellas indicadas para la especie por Osgood (1914) y Eger (2008).

La coloración del pelaje de los ejemplares de Gareno es marrón oscuro achocolatado uniforme, sin evidenciar un contraste definido con la región ventral, la cual además carece de áreas pálidas o blanquecinas en el pecho o la garganta; el pelaje es corto, sedoso, suave y brillante; las membranas alares son negruzcas.

Las principales medidas tomadas se indican en la tabla 3. Otras medidas registradas son las siguientes (se indica la media de las medidas tomadas para los cuatro individuos de Gareno; entre paréntesis se mencionan los valores reportados en la literatura: Osgood, 1914; Reid *et al.*, 2000; Eger, 2008): largo del trago, 3,6 (5,0); largo del calcáneo, 13,1; largo de la membrana caudal, 21,5; largo del palatino, 6,3; ancho mastoideo, 10,4 (10,5–10,9); largo del hueso nasal, 2,8; ancho entre los caninos superiores, 4,1; ancho entre los terceros molares superiores, 7,2 (7,8); largo de la mandíbula, 11,1; y alto del proceso coronoide, 3,7. De forma general, las hembras son un poco más pequeñas que los machos, como ya lo ha notado Eger (2008).

Debido a la similitud de las medidas craneales que presenta el ejemplar de *C. paranus* colectado en la Estación Científica Onkone Gare con los ejemplares registrados en Gareno (véase tabla 3), y a la cercanía entre ambas localidades, se asume que este ejemplar también se trata de *C. milleri*, según lo sugiere Eger (2008); de hecho, Reid *et al.* (2000) ya notaron que el espécimen era relativamente más pequeño para los machos de *C. paranus* registrados en las Guayanas (tabla 3), pero asumieron que la variación se debía a que se trataba de un individuo que

no había alcanzado la madurez; sin embargo, en la presente revisión, se observa un frecuente solapamiento entre la mayoría de las medidas de ambas especies (tabla 3); por lo cual es necesario llevar a cabo una revisión más detallada.

La propuesta de considerar que el ejemplar de Reid *et al.* (2000), colectado en la EC Onkone Gare, se trata de *C. milleri* es consistente con los resultados del estudio molecular de Peters *et al.* (2002), quienes indicaron que dicho espécimen presentó una posición basal en relación con los *C. paranus* de las Guayanas.

Las dos localidades aquí mencionadas están relativamente cercanas entre sí, separadas una de otra por unos 100 km de bosques primarios en su mayor parte. Ambas localidades se encuentran dentro de la formación ecológica de Bosque siempreverde de tierras bajas (según Sierra, 1999) y forman parte del piso Tropical Oriental (según Albuja *et al.*, 1980).

Además de Ecuador, la especie está presente en Venezuela, Brasil y Perú (Eger, 2008). El registro conocido más cercano de *C. milleri* a los ejemplares ecuatorianos está a unos 500 km al sur; se trata de localidad tipo: Yurimaguas (05°54'S, 76°05'W), Loreto, Perú (Eger, 2008).

En cuanto a la abundancia, se piensa que podría tratarse de una especie frecuente; sin embargo, debido a que al parecer es un murciélago poco probable de capturar con las tradicionales redes de neblina (a menos que estén colocadas cerca de sus refugios, como parece que es lo ocurrido con los ejemplares colectados en Gareno), actualmente se sugiere que se trata de una especie rara.

Las dos localidades donde *C. milleri* ha sido reportada están dentro de bosque primario, lo cual indicaría una afinidad de la especie por los espacios bien conservados.

En lo referente a las categorías de conservación para la especie, el *Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador* (Tirira, 2011), considera que se trata de un taxón con Datos Insuficientes (el mismo que fue evaluado como *C. paranus*), lo cual por el momento, parece que estaría bien fundamentado. Por su parte, la *Lista Roja* de la UICN (2008) no ha evaluado el estado de conservación de *C. milleri*; sin embargo, la categoría para *C. paranus* también es Datos Insuficientes.

Otras especies de murciélagos registradas en la localidad de Gareno durante el mismo estudio

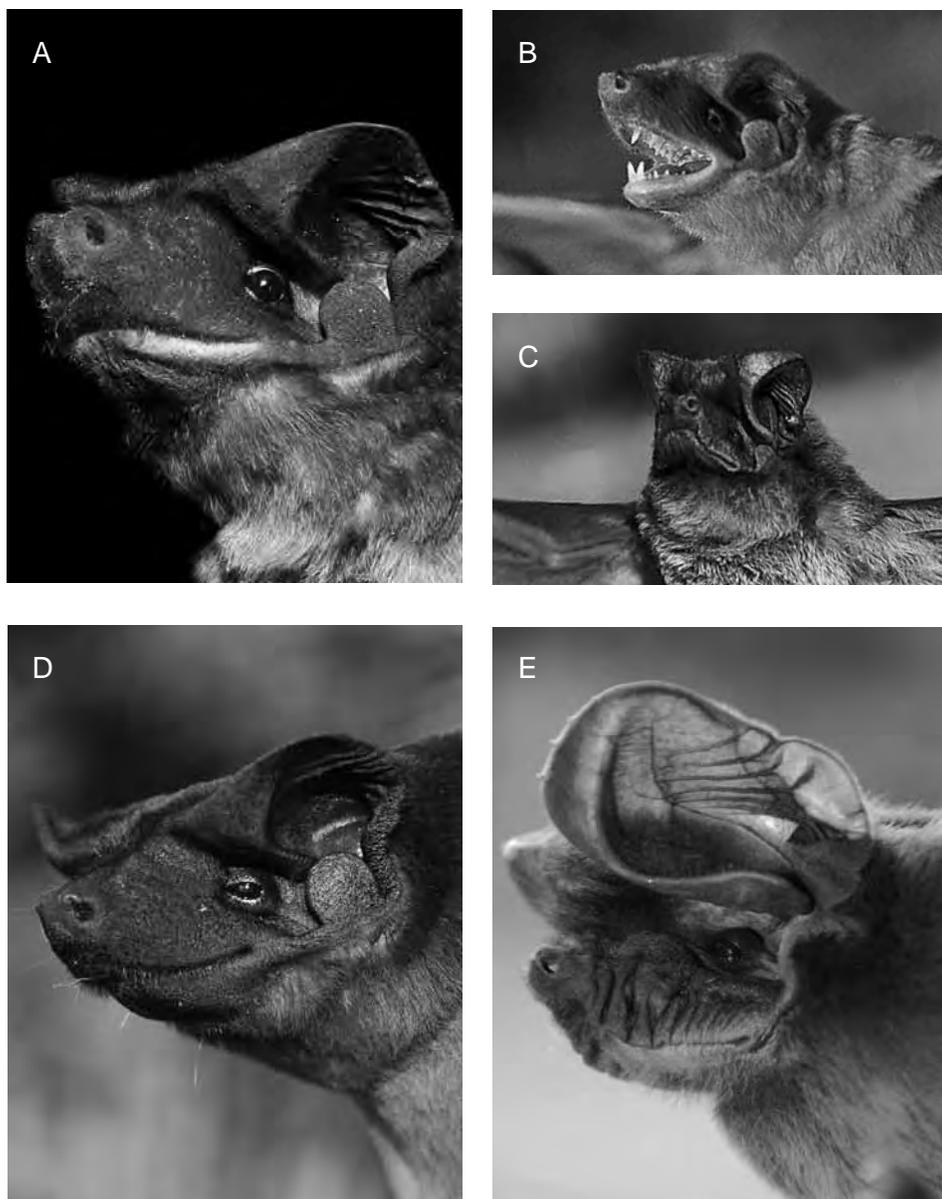


Figura 2. Especies de murciélagos molósidos con registros notables comentados en el texto: [A] *Cynomops abrasus* (Orellana, Estación de Biodiversidad Tiputini; ejemplar liberado); [B] *Cynomops greenhalli* (Loja, La Ceiba; QCAZ 3334); [C] *Eumops nanus* (Loja, La Ceiba; MECN 1873); [D] *Cynomops milleri* (Napo, Gareno; QCAZ 11791); [E] *Nyctinomops macrotis* (Loja, Loja; QCAZ 10984). Foto de *C. abrasus* de Jaime Guerra; todas las demás de Diego G. Tirira.

Tabla 4. Medidas externas y craneales tomadas a los ejemplares de *Eumops nanus* registrados; también se indican medidas encontradas en la literatura para esta especie y para *E. bonariensis*. Las medidas tomadas son (todas se expresan en milímetros): longitud de la cabeza y el cuerpo juntos (CC), largo de la cola (C), largo de la pata (LP), largo de la oreja (LO), largo del antebrazo (AB), largo del metacarpo III, (M-III), largo del cráneo (CR), longitud cóndilo-basal (CB), ancho de la constricción posorbital (CPO), ancho cigomático (AC), ancho de la caja craneal (ACC), largo de la hilera dental superior, C1-M3 (HDS) y largo de la hilera dental inferior, c1-m3 (HDI). También se indica el peso (en gramos). Otras medidas tomadas están mencionadas en el texto.

Medida	<i>Eumops nanus</i>		<i>Eumops bonariensis</i>	
	MECN 1874, QCAZ 3336 (♂♂)	MECN 1873, 1875 (♀♀)	Referencias ¹	Referencias ²
CC	54,4 (54,3–54,4)	57,6 (54,9–60,2)	58,0–65,0	69,0–86,0
C	35,2 (34,6–35,8)	35,8 (35,2–36,5)	30,0–31,0	33,0–43,0
LP	7,3 (7,3–7,3)	7,7 (7,1–8,2)	6,0–9,0	7,0–10,3
LO	18,6 (17,8–19,4)	17,5 (17,2–17,8)	17,0–19,0	18,0–24,0
AB	40,2 (40,2–40,2)	38,8 (38,1–39,4)	37,0–42,0	43,5–49,0
M-III	40,8 (39,7–41,9)	41,5 (40,8–42,2)	-	46,1–48,3
CR	16,2 (16,0–16,5)	15,1 (14,4–15,9)	16,4–17,0	18,8–20,4
CB	14,9	14,9	15,8–15,6	17,2–19,7
CPO	3,8	3,8	3,6–3,7	4,0–4,5
AC	9,7	10,0	9,8–10,0	11,1–12,3
ACC	8,1	8,4	-	8,8–9,7
HDS	6,2 (6,0–6,4)	6,3 (6,1–6,4)	6,2–6,3	6,8–7,6
HDI	6,9 (6,8–7,0)	6,7 (6,6–6,9)	-	6,5–8,0
Peso (g)	10,1 (9,4–10,7)	9,6 (9,2–10,0)	7,0–7,4	-

¹ Sanborn (1932), Eger (1977), Arita (1999), Hunt *et al.* (2003), Arita (2005) y Eger (2008).

² Eger (1977), Hunt *et al.* (2003) y Eger (2008).

de campo fueron: *Rhynchonycteris naso* (Wied-Neuwied, 1820); *Chrotopterus auritus* (Peters, 1856); *Phyllostomus elongatus* (É. Geoffroy, 1810); *P. hastatus* (Pallas, 1767); *Trachops cirrhosus* (Spix, 1823); *Carollia brevicauda* (Schinz, 1821); *C. castanea* H. Allen, 1890; *C. perspicillata* (Linnaeus, 1758); *Rhinophylla fischeriae* Carter, 1966; *R. pumilio* Peters, 1865; *Sturnira lilium* (É. Geoffroy, 1810); *Artibeus planirostris* (Spix 1823); *Dermanura anderseni* (Osgood, 1916); *D. gnoma* (Handley, 1987); *Platyrrhinus helleri* (Peters, 1866); *Vampyressa thuyone* Thomas, 1909; *Molossus molossus* (Pallas, 1766); *Molossus rufus* É. Geoffroy, 1805; y *Myotis albescens* (É. Geoffroy, 1806).

Eumops nanus (Miller, 1900)

REGISTROS. [4], LOJA, La Ceiba: MECN 1873–1875 (1♂ y 2♀, adultos; figura 2C del ejemplar 1873); QCAZ 3336 (♂ adulto); col. D. G. Tirira, P. Sevilla y J. Izquierdo, 1999-6-20; citados en Tirira (2001: 86).

COMENTARIOS. Esta especie fue reportada por primera vez para la fauna de Ecuador como *Eumops bonariensis* por Tirira (2001), quien no proporcionó en aquel documento información específica sobre el hallazgo, la cual es incluida en el presente artículo.

Los cuatro ejemplares fueron capturados casi de forma simultánea, en una misma red, alrededor de las 19:00 horas, por lo cual se pre-

sume que formaban parte de un mismo grupo. La red se colocó a nivel del piso, sobre un río pequeño rodeado de vegetación primaria y secundaria de crecimiento antiguo.

Eumops nanus es una de las especies más pequeñas del género. Los ejemplares capturados presentan una coloración que va de marrón acanelado a marrón rojizo oscuro, en el dorso; mientras que la región ventral tiene un color marrón cremoso, con la base de los pelos oscura; las orejas son cortas para el género, por lo cual no sobrepasan el hocico cuando se las presiona hacia adelante, las mismas que están unidas por una pequeña membrana en la frente.

En cuanto a la dentición, se distingue que la tercera comisura del tercer molar superior es tan larga como la segunda; mientras que la fosa basifonoides es ovalada y superficial, características de diagnóstico señaladas por Eger (1977).

Las principales medidas tomadas se indican en la tabla 4. Otras medidas registradas son las siguientes (se indica la media de las medidas tomadas; entre paréntesis se mencionan los valores reportados en la literatura: Eger, 1977): largo del calcáneo, 15,3; largo de la membrana caudal, 19,3; largo del palatino, 6,1; ancho mastoideo, 9,0 (9,1-9,3); largo del hueso nasal, 3,1; ancho entre los caninos superiores, 3,7; ancho entre los terceros molares superiores, 6,9; largo de la mandíbula, 11,1; y alto del proceso coronoidal, 3,0.

La especie se distribuye desde el sur de México y Centroamérica hasta el norte de Colombia, Venezuela, Guyana y Perú (Eger, 2008). El registro más cercano que se conoce a los ejemplares ecuatorianos se encuentra en el noroccidente de Perú, a unos 30 km SE de La Ceiba: 6,4 km W de Suyo (04°33'S, 80°01'W), departamento de Piura (Eger, 1977), dentro del denominado Bosque Seco Ecuatorial (Pacheco *et al.*, 2009).

La localidad donde se registró *E. nanus* está dentro de un bosque privado en relativo buen estado de conservación, lo cual indicaría una afinidad de la especie por estos espacios.

En cuanto a las categorías de conservación, el *Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador* (Tirira, 2011), indica que se trata de una especie con Datos Insuficientes; sin embargo, debido a la intensa deforestación que enfrentan los bosques secos del suroccidente del país, se piensa que podría incidir para que en una próxima evaluación

sea considerada como una especie amenazada. Por su parte, la *Lista Roja* de la UICN (2008) no ha evaluado su estado de conservación como *E. nanus*; aunque para *E. bonariensis* propone que es una especie de Preocupación Menor.

Como ya se indicó, Tirira (2001) se refirió a esta especie como *E. bonariensis*, cuya subespecie correspondiente para Ecuador era *nanus*, según Hunt *et al.* (2003). Eger (2008) indica que existen diferencias taxonómicas que justifican tratar a *E. nanus* como una especie plena, lo cual es consistente con los resultados del estudio molecular de Bartlett (2012). La tabla 4 también presenta medidas de *E. bonariensis*, en donde se puede ver que *E. nanus* es algo más pequeña.

Otras especies de murciélagos que fueron registradas en la misma localidad durante el estudio de campo de 1999 se indican en la información para *Cynomops greenhalli*.

Eumops perotis (Schinz, 1821)

REGISTROS. [6], AZUAY, Cuenca: un ejemplar extraviado (sd); col. S. Torracchi, 1998-5; citado por Tirira (1999: 107; 2007: 339). GUAYAS, Chongón: EPN 52.7.1 (♂); col. L. Laso, 1952-7-15; citado por Albuja (1982: 230). EBD 11488 (♀); donación de G. Orcés, 1952-12 (catálogo EBD). Guayaquil: AMNH 63352 (♀); col. G. H. H. Tate, 1922-9-10 (catálogo AMNH). MNHN 1957.172 (♀); donación de G. Orcés, 1952-12; citado en Eger (1977: 51). MNHN número de colección no indicado (♂); col. A. Brosset, 1962-6; citado en Brosset (1965: 223).

COMENTARIOS. El ejemplar colectado en Cuenca (2 543 m), constituye el único registro para la especie en el piso Templado del país y uno de los que a mayor altitud se ha documentado este quiróptero a lo largo de su distribución global. Según Best *et al.* (1996), *E. perotis* puede alcanzar los 3 000 m de altitud en Perú.

Este reporte altitudinal para el piso Templado fue indicado por primera vez por Tirira (1999), sin dar detalles específicos de la localidad de colección; Tirira (2007) fue quien indicó por primera vez que el ejemplar provenía de Cuenca. En este artículo se da información adicional sobre el hallazgo.

El individuo aquí reportado fue encontrado muerto en el piso de la torre del colegio "Benigno Malo" de la ciudad de Cuenca. Según con-

mentarios de su colector, Stefano Torracchi, en la parte alta de la torre indicada se constató de la existencia de una pequeña colonia de murciélagos (estimada en unos 10 o más ejemplares), aunque no fue posible determinar si correspondían a esta misma especie, ya que debido a la altura y lo inaccesible del lugar, fue imposible capturar otros individuos.

El ejemplar testigo del registro notable aquí comentado fue depositado en el mismo año de su colección en el QCAZ; momento en el cual se le tomaron las medidas externas que son indicadas más adelante, las cuales sirvieron para su identificación. Actualmente, el ejemplar está extraviado.

Esta es otra especie de fácil identificación, ya que es la más grande dentro del género *Eumops* y una de las mayores dentro de la familia Molossidae, con un largo del antebrazo superior a los 73 mm y una longitud del cráneo mayor a 31 mm. Debido a que el cuerpo estaba descompuesto no fue posible apreciar la coloración del pelaje ni otros rasgos externos.

Las medidas tomadas al ejemplar aquí señalado son las siguientes (entre paréntesis se indican los valores reportados en la literatura: Sanborn, 1932; Eger, 1977; Best *et al.*, 1996; Anderson, 1997; Eisenberg y Redford, 1999): longitud de la cabeza y el cuerpo juntos, 99,3 (98,0–119,0); largo de la cola, 57,7 (56,4–65,0); largo de la pata, 15,5 (14,0–17,3); largo del antebrazo, 73,4 (70,2–85,0); y largo del cráneo, 31,3 (30,4–33,7).

La especie presenta amplia distribución en América, aunque esta es discontinua, por lo cual se piensa que podría incluir un complejo de especies (Simmons, 2005). Se la encuentra desde California y Texas (EE.UU.) hasta Hidalgo y Zacatecas (México); está ausente en Centroamérica, pero nuevamente aparece en buena parte de Sudamérica, hasta Paraguay, el este de Brasil y norte de Argentina; también se la ha registrado en Cuba (Simmons, 2005; Eger, 2008).

En cuanto a su estado de conservación, si bien la especie es conocida de apenas tres localidades en Ecuador, dos de ellas cercanas en sí (Chongón y Guayaquil), se piensa que *E. perotis* podría tener cierta resistencia a ambientes intervenidos, ya que todos los registros indicados están en áreas con algún grado de intervención; de las cuales, dos corresponden a espacios urbanos, como son las ciudades

de Guayaquil y Cuenca, la primera y tercera más pobladas del país. Estas consideraciones indicarían que la especie sería mucho más abundante de lo que ha sido documentada en colecciones; sin embargo, al existir pocas probabilidades de capturarla con las tradicionales redes de neblina, se estima que su abundancia relativa sería subestimada.

En lo referente a sus categorías de conservación, tanto el *Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador* (Tirira, 2011), como la *Lista Roja* de la UICN (2008), consideran que se trata de una especie de Preocupación Menor, lo cual por el momento parecería estar justificado.

Nyctinomops macrotis (Gray, 1839)
REGISTROS NUEVOS. [3], LOJA, Loja: QCAZ 10984 (figura 2E), 11030 (2♂ adultos); col. D. G. Tirira; 2008-2-20. PASTAZA, Puyo: USNM 548351 (♀ adulta); col. R. H. Rageot, 1983-3-15. REGISTROS PREVIOS. [4], GUAYAS, Durán: EPN 67.6.4 (♂); col. A. Proaño, 1967-6; citado en Albuja (1982: 225). MANABÍ, Chone: AMNH 34383 (sd); col. W. B. Richardson, 1913-2-2; citado en Allen (1914: 386). PASTAZA, Canelos: EPN 66.5.12 (♂); col. R. Olalla, 1966-5; citado en Albuja (1982: 225). SIN DATOS: EPN número no especificado (cráneo); col. desconocido, antes de 1982; citado en Albuja (1982: 225).
COMENTARIOS. Los ejemplares capturados en Loja (2 131 m) constituyen el primer registro para la especie en el piso Templado del país y uno de los que a mayor altitud se ha documentado para la especie. Según Milner *et al.* (1990), *N. macrotis* puede alcanzar los 2 600 m de altitud, aunque no especifica localidad de colección.

Los ejemplares formaban parte de una colonia de entre 10 a 15 individuos, los cuales se refugiaban entre las vigas de madera del techo del Instituto de Ecología de la Universidad Técnica Particular de Loja. Uno de los individuos fue capturado vivo, mientras que el otro fue encontrado muerto. Se detectó la presencia de esta colonia gracias a un chillido agudo intermitente que emitían los murciélagos de la colonia durante el día, lo cual delató su presencia.

El ejemplar de Puyo, provincia de Pastaza, constaba en la base de datos del USNM como *Tadarida aurispinosa* (= *Nyctinomops aurispinosus*). Luego de la respectiva revisión realizada por

Tabla 5. Medidas externas seleccionadas, largo del cráneo y peso tomados a los nuevos registros de *Nyctinomops macrotis* aquí reportados. Se indica la media y el valor máximo y mínimo, entre paréntesis. También se señalan medidas encontradas en la literatura para esta especie y para *N. aurispinosus*. Correspondencia de las abreviaturas se la encuentra en la metodología.

Medida	<i>Nyctinomops macrotis</i>		<i>N. aurispinosus</i>	
	QCAZ 10984, 11030 (♂♂)	USNM 548351 (♀)	Referencias ¹	Referencias ²
CC	72,6 (67,1–78,1)	71,0	73,0–88,0	63,0–78,0
C	58,4 (57,9–58,8)	51,0	53,0–65,0	41,0–52,0
LP	9,9 (9,2–10,5)	11,5	10,0–12,0	8,0–13,0
LO	26,4 (25,2–27,5)	-	28,0–30,0	21,0–28,0
AB	61,7 (60,9–62,5)	60,0	58,0–64,0	47,7–56,3
M-III	60,8 (60,7–60,9)	-	60,0–62,0	-
CR	23,0 (22,6–23,4)	22,1	21,5	19,6–21,6
Peso (g)	23,0	-	17,0–23,0	17,0–28,0

¹ Albuja (1982), Anderson (1997), Linares (1998) y Eisenberg y Redford (1999).

² Jones y Arroyo-Cabrales (1990) y Linares (1998).

el autor, el ejemplar ha sido reidentificado como *N. macrotis* (véase medidas de comparación en la tabla 5, entre este ejemplar y las encontradas en la literatura para la otra especie indicada).

Se piensa que Eisenberg y Redford (1999) se basaron en este registro para incluir dentro de Ecuador la presencia de *N. aurispinosus*, según consta en el mapa de distribución (mapa 8.153) de la publicación señalada.

El ejemplar AMNH 34383, colectado en Chone, provincia de Manabí, fue asignado por Allen (1914) como holotipo en la descripción de *Nyctinomops aequatorialis*, taxón que actualmente se considera como un sinónimo menor de *N. macrotis* (según Simmons, 2005; Eger, 2008).

La especie tiene amplia distribución en América. Se la encuentra desde Iowa y British Columbia (EE.UU.) y el suroeste de México hasta el norte de Argentina y Uruguay; también está presente en las islas mayores del Caribe (Cuba, La Española y Jamaica; Eger, 2008).

Sobre el estado de conservación de *N. macrotis* es poco lo cual se puede indicar. De las seis localidades donde la especie ha sido registrada en Ecuador, cuatro corresponden a espacios urbanos (Loja, Chone, Puyo y Durán). Esta información sugeriría que la especie tiene cierta resistencia por ambientes intervenidos, lo cual

indicaría que su aparente rareza corresponde más a factores de estudio y no a que sea una especie rara en la naturaleza.

En lo referente a las categorías de conservación que tiene la especie, tanto el *Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador* (Tirira, 2011), como la *Lista Roja* de la UICN (2008), consideran que se trata de una especie de Preocupación Menor, lo cual por el momento parecería estar justificado, dada su amplia distribución y aparente resistencia a ambientes disturbados.

AGRADECIMIENTOS

A Santiago F. Burneo y Ma. Alejandra Camacho (QCAZ), Pablo A. Moreno C. y Marco Altamirano (MECN) y Michael D. Carleton (USNM), por su colaboración durante la revisión de los ejemplares depositados en sus respectivas colecciones. A Sara Vaca (QCAZ), por su ayuda en la preparación de algunos de los cráneos examinados. A Hernando Román (MECN), por su ayuda en la preparación de algunos especímenes. A los curadores o responsables de los museos mencionados en el texto, especialmente a Georges Lenglet (IRSNB), Marie E. Rutzmoser (MCZ) y Don E. Wilson (USNM), por la información enviada. A Jaime Guerra, Darwin Valle T. y Stefano Torracchi, por la información

proporcionada sobre los ejemplares colectados por ellos. A Paúl Sevilla y Jorge Izquierdo, por su colaboración durante el trabajo de campo en La Ceiba. A EcoCiencia, por incluirme dentro del estudio de campo en La Ceiba. A Envirotec Cía. Ltda., por incluirme dentro del estudio de campo de Garenó.

LITERATURA CITADA

- Alberico, M. S. y L. G. Naranjo. 1982. Primer registro de *Molossops brachymeles* (Chiroptera: Molossidae) para Colombia. *Cespedesia* 11(41-42): 141-143.
- Albuja, L. 1982. Murciélagos del Ecuador. 1a edición. Editorial Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.
- Albuja, L. y R. Arcos. 2007. Lista de mamíferos actuales del Ecuador. *Revista Politécnica (Biología 7)* 27(4): 7-33.
- Albuja, L., M. Ibarra, J. Urgilés y R. Barriga. 1980. Estudio preliminar de los vertebrados ecuatorianos. Editorial Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Allen, J. A. 1914. New South American bats and a new Octodont. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 33: 381-389.
- Anderson, S. 1997. Mammals of Bolivia, taxonomy and distribution. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 231: 1-652.
- Arcos, R., L. Albuja y P. A. Moreno C. 2007. Nuevos registros y ampliación del rango de distribución de algunos mamíferos del Ecuador. *Revista Politécnica (Biología 7)* 27(4): 126-132.
- Arita W., H. T. 1999. Biología del murciélago mastín enano (*Eumops bonariensis nanus*) en Yucatán. Instituto de Ecología, Universidad Nacional Autónoma de México. Informe final SNIB-CONABIO, proyecto No. H180. México, DF.
- Arita W., H. T. 2005. *Eumops bonariensis* (Peters, 1874). Pp. 316-317, en: Los mamíferos silvestres de México (G. Cevallos y G. Oliva, eds.). CONABIO y Fondo de Cultura Económica. México, DF.
- Bartlett, S. N. 2012. Molecular systematics of bonneted bats (Molossidae: *Eumops*) based on mitochondrial and nuclear DNA sequences. Tesis de maestría. Angelo State University. San Ángelo, Texas.
- Best, T. L., W. M. Kiser y P. W. Freeman. 1996. *Eumops perotis*. *Mammalian Species* 534: 1-8.
- Brosset, A. 1965. Contribution a l'étude des chiroptères de l'ouest de l'Ecuador. *Mammalia* 29(2): 211-227.
- Eger, J. L. 1977. Systematics of the genus *Eumops* (Chiroptera: Molossidae). *Life Sciences Contribution of the Royal Ontario Museum* 110: 1-69.
- Eger, J. L. 2008 [2007]. Family Molossidae P. Gervais, 1856. Pp. 399-439, en: *Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats* (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Eisenberg, J. F. y K. H. Redford. 1999. *Mammals of the Neotropics. The Central Neotropics. Volumen 3: Ecuador, Peru, Bolivia, Brazil*. The University of Chicago Press. Chicago.
- Freeman, P. W. 1981. A multivariate study of the family Molossidae (Mammalia, Chiroptera): morphology, ecology, evolution. *Fiel-diana (Zoology)* 1316(7): 1-173.
- Goodwin, G. G. 1958. Three new bats from Trinidad. *American Museum Novitates* 1877: 1-6.
- Honacki, J. H., K. E. Kinman y J. W. Koeppl (eds.). 1982. *Mammal species of the World, a taxonomic and geographic reference*. 1a edición. Allen Press, Inc. y The Association of Systematics Collections. Lawrence, Kansas.
- Hunt, J. L., L. A. McWilliams, T. L. Best y K. G. Smith. 2003. *Eumops bonariensis*. *Mammalian Species* 733: 1-5.
- Jones, J. K., Jr. y J. Arroyo-Cabrales. 1990. *Nyctinomops aurispinosus*. *Mammalian Species* 350: 1-3.
- Koopman, K. F. 1993. Order Chiroptera. Pp. 137-242, en: *Mammal species of the World, a taxonomic and geographic reference* (D. E. Wilson y D. M. Reeder, eds.). 2a edición. Smithsonian Institution Press y American Society of Mammalogists. Washington, DC.
- Linares, O. J. 1998. *Mamíferos de Venezuela*. Sociedad Conservacionista Audubon de Venezuela. Caracas.

- Mantilla-Meluk, H., A. M. Jiménez-Ortega y R. J. Baker. 2009. Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, *Lonchophylla pattoni*: first record for Ecuador. Revista Investigación, Biodiversidad y Desarrollo 28(2): 222–225.
- Miller, G. S., Jr. 1907. The families and genera of bats. Bulletin of the United States National Museum 57: 1–282.
- Milner, J., C. Jones y J. K. Jones, Jr. 1990. *Nyctinomops macrotis*. Mammalian Species 351: 1–4.
- Narváez, C. A., M. V. Salazar, D. G. Tirira y S. F. Burneo. 2012. Extensión de la distribución de *Vampyrum spectrum* (Linnaeus, 1758) (Chiroptera, Phyllostomidae) para el suroccidente de Ecuador. Pp. 201–208, en: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Nowak, R. M. (ed.). 1994. Walker's bats of the World. The Johns Hopkins University Press. Baltimore.
- Osgood, W. H. 1914. Mammals of an expedition across northern Peru. Field Museum of Natural History (Zoological Series) 10: 143–185.
- Pacheco, V. R., R. Cadenillas, E. Salas, C. Tello y H. Zéballos. 2009. Diversidad y endemismo de los mamíferos del Perú. Revista Peruana de Biología 16(1): 5–32.
- Peters, S. L., B. K. Lim y M. D. Engstrom. 2002. Systematics of dog-faced bats (*Cynomops*) based on molecular and morphometric data. Journal of Mammalogy 83(4): 1097–1110.
- Pinto, C. M., J. P. Carrera, H. Mantilla-Meluk y R. J. Baker. 2007. Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, *Diaemus youngi*: first confirmed record for Ecuador and observations of its presence in museum collections. Check List 3(3): 244–247.
- Reid, F. A., M. D. Engstrom y B. K. Lim. 2000. Noteworthy records of bats from Ecuador. Acta Chiropterologica 2(1): 37–51.
- Rivera-Parra, P. 2011. Caracterización de la fauna de quirópteros del Parque Nacional Yasuní en base a llamadas de ecolocación. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Sanborn, C. C. 1932. The bats of the genus *Eumops*. Journal of Mammalogy 13(4): 347–357.
- Sierra, R. (ed.). 1999. Propuesta preliminar de un sistema de clasificación de vegetación para el Ecuador continental. Proyecto INEFAN-GEF/BIRF y EcoCiencia. Quito.
- Siles, L. 2007. Familia Molossidae Gervais, 1857. Pp. 330–366, en: Historia natural, distribución y conservación de los murciélagos de Bolivia (L. F. Aguirre, ed.). Centro de Ecología y Difusión Simón I. Patiño. Santa Cruz de la Sierra.
- Simmons, N. B. 2005. Order Chiroptera. Pp. 312–529, en: Mammal species of the World, a taxonomic and geographic reference (D. E. Wilson y D. M. Reeder, eds.). 3a edición. The Johns Hopkins University Press. Baltimore.
- Simmons, N. B. y R. S. Voss. 1998. The mammals of Paracou, French Guiana: a Neotropical lowland rainforest fauna. Part 1. Bats. Bulletin of the American Museum of Natural History 237: 1–219.
- Thomas, O. 1880. On mammals from Ecuador. Proceedings of the Zoological Society of London 1880: 393–403.
- Thomas, O. 1901. On a collection of mammals from Kanuku Mountains, British Guiana. Annals and Magazine of Natural History 7(8): 139–154.
- Tirira, D. G. 1995–2012. *Red Noctilio*. Base de información no publicada sobre los mamíferos del Ecuador. Grupo Murciélago Blanco. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 1999. Mamíferos del Ecuador. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y SIMBIOE. Publicación Especial sobre los mamíferos del Ecuador 2. Quito.
- Tirira, D. G. 2001. Evaluación ecológica rápida de la mastofauna en los bosques secos de La Ceiba y cordillera Arañitas, provincia de Loja, Ecuador. Pp. 73–88, en: Biodiversidad en los bosques secos del suroccidente de la provincia de Loja: un reporte de las evaluaciones ecológicas y socioeconómicas rápidas (M. Á. Vázquez, M. Larrea, L. Suárez y P. Ojeda, eds.). EcoCiencia, Ministerio del

- Ambiente, Herbario LOJA y Proyecto Bosque Seco. Quito.
- Tirira, D. G. 2004. Nombres de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco y Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 5. Quito.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 2011. Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. 2a edición. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Tirira, D. G. 2012a. Murciélagos del Ecuador: una referencia geográfica, taxonómica y bibliográfica. Pp. 235–326, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. 2012b. Presencia confirmada de *Lonchophylla cadenai* Woodman y Timm, 2006 (Chiroptera, Phyllostomidae) en Ecuador. Pp. 185–194, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G., C. E. Boada y S. F. Burneo. 2010. Notes on geographic distribution. Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, *Lamproncycteris brachyotis* (Dobson, 1879): First confirmed record for Ecuador. Check List 6(2): 237–238.
- Tirira, D. G., S. F. Burneo, C. E. Boada y S. E. Lobos. 2011. Notes on geographic distribution. Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, *Lonchophylla hesperia* G. M. Allen, 1908: Second record to Ecuador after 70 years. Check List 7(3): 315–318.
- Tirira, D. G., S. F. Burneo y D. Valle T. 2012a. Extensión de la distribución de *Chrotopterus auritus* (Peters, 1856) (Chiroptera, Phyllostomidae) para el suroccidente de Ecuador. Pp. 195–200, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G., S. F. Burneo, K. Swing, J. Guerra y D. Valle T. 2012b. Comentarios sobre la distribución de *Amorphochilus schnablii* Peters, 1877 (Chiroptera, Furipteridae) en Ecuador. Pp. 209–216, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- UICN. 2008. 2008 IUCN Red List of Threatened Species. Unión Internacional para la Conservación de la Naturaleza. Versión 2011.2. En línea [www.redlist.org].

Recibido: 31 de julio de 2012

Aceptado: 10 de agosto de 2012

MURCIÉLAGOS DEL ECUADOR: UNA REFERENCIA GEOGRÁFICA, TAXONÓMICA Y BIBLIOGRÁFICA

BATS OF ECUADOR: A GEOGRAPHICAL, TAXONOMICAL AND BIBLIOGRAPHICAL REFERENCE

Diego G. Tirira

Fundación Mamíferos y Conservación, Quito, Ecuador.
Programa para la Conservación de los Murciélagos del Ecuador.
Correo electrónico de contacto: diego_tirira@yahoo.com

RESUMEN

Se presenta un catálogo que incluye referencias geográficas, taxonómicas y bibliográficas para el orden Chiroptera en el Ecuador. Para cada especie se indica su localidad tipo, la distribución global y nacional, las subespecies asignadas a la fauna del país y los comentarios taxonómicos o geográficos correspondientes. Se documentan 167 especies repartidas en ocho familias y 63 géneros. La familia Phyllostomidae es la más diversa del país, con 109 especies, seguida de Molossidae (19) y Vespertilionidae (17 especies).

Palabras claves: distribución, diversidad, lista anotada, localidades tipo, subespecies.

ABSTRACT

An overview of the order Chiroptera in Ecuador is presented. It includes geographical, taxonomical and literature reference information. For each species, indications are given as to type locality, global and local distribution, subspecies assigned to the country and related taxonomic comments. This document reports 167 species distributed in eight families and 63 genera. The family Phyllostomidae is the most diverse in the country, with 109 species, followed by Molossidae (19) and Vespertilionidae (17 species).

Keywords: check list, distribution, diversity, subspecies, type localities.

INTRODUCCIÓN

La diversidad mastozoológica neotropical está en permanente cambio; situación que se deriva principalmente de revisiones y estudios filogenéticos y morfológicos de familias, géneros o especies, los cuales dan como resultado el reconocimiento de sinónimos o subespecies como especies plenas; además, de la descripción de nuevos taxones o el descubrimiento de nuevos registros, aportes que en conjunto incrementan la diversidad de especies

en una determinada región geográfica. El orden Chiroptera no es la excepción en Ecuador.

Desde la obra del sacerdote jesuita Juan de Velasco (1789), hasta el presente, varios han sido los trabajos que han aportado al conocimiento de la diversidad de murciélagos en el Ecuador (tabla 1).

Dentro de estos trabajos, sin duda el más significativo constituye la primera edición el libro *Murciélagos del Ecuador*, de Luis Albuja (1982), el cual presentó por primera vez un compendio

Tabla 1. Principales trabajos que documentaron la diversidad de murciélagos en el Ecuador, en orden cronológico.

Año	No. de especies	Referencias
1789	4	De Velasco (1789 [1841])
1858	8	Tomes (1858)
1906	36	Festa (1906)
1958	44	Cabrera (1958)
1982	105	Albuja (1982)
1991	118	Albuja (1991)
1999	132	Tirira (1999: marzo)
1999	125	Albuja (1999: julio)
2004	136	Tirira (2004)
2007	143	Tirira (2007)
2012	167	Esta publicación

completo sobre todas las especies de quirópteros que para la época eran conocidas en el país.

Un trabajo relevante, antes de la obra de Albuja, lo publicó Enrico Festa, en 1906. Este documento presenta el primer listado que se conoce sobre la diversidad de murciélagos en el Ecuador, en el cual se separan las especies de acuerdo con la región geográfica, en Ecuador occidental (26 especies), Ecuador oriental (17), Región Interandina (tres) y Región Andina (una especie), para un total de 36 especies de murciélagos que eran reconocidas para el país a inicios del siglo XX.

Después de la obra de Albuja (1982), destacan tres trabajos en cuanto a su contribución a la diversidad de murciélagos en el país: El libro *Mamíferos del Ecuador* (marzo de 1999), editado por Diego G. Tirira, incluye una lista anotada, en la cual reportó la presencia de 132 especies de murciélagos; esta obra, además incluyó claves de identificación y un catálogo bibliográfico, entre otros aportes.

La segunda obra en orden cronológico es la segunda edición del libro *Murciélagos del Ecuador*, también de L. Albuja, la cual actualizó la información publicada anteriormente, con la mención de 125 especies para el país; esta obra apareció publicada en julio de 1999 (no en enero, como se indica en el libro).

El tercer trabajo es la *Guía de campo de los mamíferos del Ecuador* de D. G. Tirira (2007), el cual constituye el primer compendio completo sobre la mastofauna del país y en donde dedica una

importante cobertura para describir las 143 especies de murciélagos reconocidas al momento.

Después de estos trabajos, se han producido numerosos cambios y adiciones que han incrementado el número de especies de murciélagos en el país, por lo cual se ha considerado relevante actualizar la información conocida con el presente documento.

Diversidad por grupos taxonómicos

La diversidad de murciélagos del Ecuador se distribuye en las ocho familias tradicionalmente aceptadas, repartidas en 63 géneros, 167 especies y 71 subespecies (tabla 2).

La familia Phyllostomidae es la más diversa del país, con 109 especies repartidas en seis subfamilias y 36 géneros. Esta diversidad corresponde a un 65% de todas las especies de murciélagos registradas al momento en el Ecuador.

Dentro de la familia Phyllostomidae, la mayor diversidad corresponde a la subfamilia Stenodermatinae, con 53 especies, esto es un 49% del total de filostómidos y un 32% de todas las especies de murciélagos del país.

Otras familias diversas son Molossidae y Vespertilionidae, con 19 y 17 especies respectivamente (un 11 y 10% del total nacional para cada familia, respectivamente). En el primer caso con una subfamilia y ocho géneros; mientras que dos subfamilias y cinco géneros en el segundo.

En cuanto a los géneros más diversos, destacan siete dentro de la familia Phyllostomidae:

Tabla 2. Diversidad de murciélagos en el Ecuador, según el número de géneros, especies y subespecies.

Familia / subfamilia	Géneros	Especies	Subespecies
Emballonuridae	7	12	5
Diclidurinae	1	2	1
Emballonurinae	6	10	4
Phyllostomidae	37	109	37
Desmodontinae	3	3	3
Glossophaginae	4	11	3
Lonchophyllinae	2	12	0
Phyllostominae	14	23	13
Carollinae	2	7	2
Stenodermatinae	12	53	16
Mormoopidae	2	2	2
Noctilionidae	1	2	3
Furipteridae	2	2	0
Thyropteridae	1	4	2
Molossidae	8	19	12
Molossinae	8	19	12
Vespertilionidae	5	17	10
Vespertilioninae	4	10	6
Myotinae	1	7	4
Total	63	167	71

Sturmira y *Platyrrhinus*, con 14 especies cada uno, lo cual representa para cada género un 8% del total nacional, un 13% de todos los filostómidos ecuatorianos y un 26% de los estenodermátinos registrados en el país; lo cual implica que una de cada cuatro especies de murciélagos filostómidos corresponde a uno de estos dos géneros.

Otros géneros de filostómidos diversos son: *Lonchophylla*, con 11 especies (10% del total de filostómidos), y *Artibeus*, con seis especies (6%). Les siguen tres géneros, con cinco especies cada uno: *Anoura*, *Lophostoma* y *Dermanura*. Esto datos de diversidad indican que de todas las especies de filostómidos del Ecuador, un 55% están dentro de los siete géneros señalados y representan un 36% del total de especies del país.

Géneros diversos en otras familias son: *Perop-teryx* (Emballonuridae), con cuatro especies (33% de las especies de la familia); *Eumops* (Molossidae),

con seis especies (también un 33% de la familia); y *Myotis* (Vespertilionidae), con siete especies (39%).

Incremento de la diversidad

Una revisión del incremento de la diversidad de las especies de murciélagos en el Ecuador se presenta en la tabla 3. En la misma se puede notar que entre 1982 y 1991, el incremento de especies fue de un 12%; entre 1991 y 1999 también de un 12%; entre 1999 y 2007 de un 8%; mientras que en el último período, entre 2007 y 2012 (resultados de esta publicación), con apenas cinco años de diferencia, se han añadido a la fauna de murciélagos del país nada menos que 24 especies, que corresponden a un incremento del 17%.

Como ya se ha indicado, mucho de este incremento se debe a revisiones sistemáticas de los últimos años, especialmente con análisis genéticos y moleculares, además de morfométricos y morfo-

Tabla 3. Incremento de la diversidad de especies de murciélagos en el Ecuador en los últimos 30 años.

Familia	Albuja (1982)	Albuja (1991)	Tirira (1999)	Tirira (2007)	Esta publicación
Emballonuridae	9	9	10	10	12
Phyllostomidae	62	76	84	91	109
Mormoopidae	2	2	2	2	2
Noctilionidae	2	2	2	2	2
Furipteridae	1	1	2	2	2
Thyropteridae	1	2	3	3	4
Molossidae	12	11	14	18	19
Vespertilionidae	16	15	15	15	17
Total	105	118	132	143	167

lógicos, que llevan a cambios taxonómicos (como en *Lichonycteris*, *Lophostoma*, *Artibeus*, *Platyrrhinus*, *Vampyrodes* y *Rhogeessa*) y a la descripción de nuevas especies (como *Peropteryx pallidoptera*, *Lonchophylla fornicata*, *L. orienticollina*, *Micronycteris giovanniae*, *Sturnira perla*, *Platyrrhinus angustirostris*, *P. fusciventris*, *P. nitelinea* y *Myotis diminutus*).

También han aportado al incremento de la diversidad, el hallazgo de nuevos registros de especies presentes en países vecinos (como *Peropteryx leucoptera*, *Lonchophylla pattoni*, *Lamproncycteris brachyotis*, *Lophostoma carrikeri*, *Sturnira sorianoi*, *Platyrrhinus vittatus* y *Histiotus humboldti*) y a revisiones taxonómicas de ejemplares depositados en colecciones (*Lonchophylla cadenai*). Además, se incluye el descubrimiento de un reporte histórico que ha pasado por alto en los listados de especies del país durante más de un siglo (*Nyctinomops laticaudatus*).

Especies endémicas

El orden Chiroptera no ha sido particularmente rico en especies endémicas en el Ecuador. De las 38 especies de mamíferos endémicos que Tirira (2007) mencionó para el país, apenas cinco eran murciélagos: *Anoura fistulata*, *Lonchophylla orcesi*, *Lophostoma aequatorialis*, *L. yasuni* y *Molossops aequatorianus*; de este listado, en la actualidad apenas tres especies se consideran endémicas, ya que una especie fue registrada en uno de los países vecinos (*A. fistulata*) y otra sufrió cambios taxonómicos (*L. aequatorialis*).

En la actualidad, el número de taxones de murciélagos endémicos en Ecuador es de ocho,

correspondiente a seis especies reconocidas (*Lonchophylla orcesi*, *Lophostoma yasuni*, *Micronycteris giovanniae*, *Sturnira perla*, *Cabreramops aequatorianus* y *Myotis diminutus*), una subespecie (*Lastiurus blossevillii brachyotis*) y una especie todavía no descrita (*Sturnira* sp. A).

En cuanto a especies o subespecies de murciélagos endémicos, que están limitados a complejos ecorregionales o espacios geográficos específicos, se reconocen para Ecuador los siguientes taxones: dentro de la ecorregión del Chocó: *Balantiopteryx infusca*, *Choeroniscus periosus*, *Lonchophylla cadenai*, *L. chocoana*, *L. fornicata*, *Rhinophylla aethina*, *Sturnira koopmanhilli* y *Platyrrhinus chochoensis*; dentro de la ecorregión tumbesina: *Lonchophylla hesperia*, *Artibeus fraterculus*, *Eumops wilsoni* y *Rhogeessa velilla*; dentro de la ecorregión de Los Andes tropicales: *Anoura fistulata*, *Sturnira bidens*, *S. bogotensis*, *Platyrrhinus ismaeli* e *Histiotus montanus colombiae*; mientras que para la Amazonía occidental: *Peropteryx pallidoptera*, *Lonchophylla pattoni* y *Carollia* sp. A.

Otra categoría de especies endémicas que se ha definido es para aquellas especies de distribución restringida, cuya distribución es compartida con alguno de los países vecinos, pero ocupan ecorregiones diferentes, tal es el caso de los siguientes taxones, compartidos con Colombia: *Dermanura rosenbergi*, *Platyrrhinus dorsalis* y *P. nitelinea*; y aquellos compartidos con Perú: *Lonchophylla handleyi*, *Lophostoma occidentalis*, *Platyrrhinus matapalensis* y *Molossops molossus daulensis*.

GUÍA PARA USAR EL CATÁLOGO

La información que para cada taxón se incluye en el presente catálogo se basa en los siguientes aspectos y toma como referente las fuentes que se indican a continuación:

Nombre científico, autor y año de la descripción: Sigue la clasificación, nomenclatura y taxonomía propuesta por Simmons (2005) y Gardner (2008a), con algunas excepciones que son debidamente justificadas en comentarios.

Referencia bibliográfica del taxón. Se incluye la fuente donde se publicó la descripción respectiva.

LOCALIDAD TIPO. Se indica la localidad donde se colectó el holotipo (espécimen que se utilizó para la descripción de una especie). Cuando fue posible, la información fue tomada de la descripción original de la respectiva especie o subespecie; en otros casos se consultó Cabrera (1958), Simmons (2005), Gardner (2008a) y la serie *Mammalian Species*, entre las principales fuentes.

DISTRIBUCIÓN. Se presenta la distribución en el ámbito global y nacional que tiene la especie tratada. La información global (en todo su rango de distribución), ha sido tomada de Simmons (2005) y Gardner (2008a); cuando provino de otras fuentes, se indican las mismas. La distribución nacional (dentro de Ecuador) proviene de la base de datos *Red Noctilio* (Tirira, 1995–2012), que incluye información actualizada a la cual fue presentada por Tirira (2007, 2008; véase información de la *Red Noctilio* en las fuentes señaladas). También se mencionan documentos relevantes que han aportado a la distribución de la especie. Las coordenadas señaladas provienen de las fuentes originales; cuando esto no fue posible, se recurrió a otras fuentes, como Paynter (1993).

En este apartado se explica en qué región habita la especie tratada (Costa, Sierra, Amazonía o Galápagos), el piso zoogeográfico (según Tirira, 2007, 2008, quien modificó a Albuja *et al.*, 1980) y su rango altitudinal (en metros sobre el nivel del mar). Los rangos altitudinales que se indican se basan estrictamente en información de Ecuador, por lo cual una misma especie puede presentar en otros países un rango altitudinal diferente. Los principales referentes que se han seguido son:

- Bosque húmedo tropical, corresponde a los pisos Tropical Noroccidental (de 0 a 800–

1 000 m de altitud) y Tropical Oriental (de 200 a 800–1 000 m), según se indique.

- Bosque seco tropical, corresponde al piso Tropical Suroccidental (de 0 a 800–1 000 m de altitud).
- Bosque subtropical, corresponde a los pisos Subtropical Occidental y Subtropical Oriental, según se indique (de 800–1 000 a 1 800–2 000 m de altitud).
- Bosque templado, corresponde a los pisos Templado Occidental y Templado Oriental, según se indique (de 1 800–2 000 a 2 800–3 000 m de altitud).
- Bosque altoandino/páramo, corresponde al piso Altoandino (de 2 800–3 000 a 4 500 m de altitud o hasta el límite de las nieves).
- Islas Galápagos, corresponde al piso Galápagos (de 0 a 1 707 m de altitud).

SUBESPECIES. Se indica el nombre de la subespecie (o subespecies) correspondiente únicamente para la fauna ecuatoriana. Se ha seguido el criterio y la validación de subespecies que aparece, en primer lugar en Gardner (2008a); seguido de Simmons (2005); también se ha tomado información de Cabrera (1958) y de la serie *Mammalian Species*, entre otras fuentes. Para otras subespecies véase las referencias indicadas.

SINÓNIMOS. Se incluyen todas las sinonimias encontradas para las especies ecuatorianas, en particular aquellas que se refieren a registros del país o que hayan sido publicados en Ecuador. También se han añadido los principales sinónimos que registran las especies en la región neotropical. Este apartado también incluye nombres asignados producto de identificaciones incorrectas o errores de escritura (señalados como “lapsus”). Para otros sinónimos véase Simmons (2005) y Gardner (2008a).

OTROS NOMBRES. Se mencionan otros nombres usados en Ecuador para referirse al taxón tratado, seguido de la fuente en donde apareció dicho uso.

COMENTARIOS. Se mencionan los cambios o problemas taxonómicos del taxón tratado. También se indican las justificaciones a las variantes propuestas por Simmons (2005) y Gardner (2008a); de ser el caso, se discute la validez de algunos de los cambios utilizados. Además, se comentan las referencias bibliográficas que analizan o reportan ejemplares ecuatorianos o aquellas investigaciones que sobre la especie se han llevado a cabo en el país.

CATÁLOGO DE ESPECIES

Orden CHIROPTERA Blumenbach, 1779

Handbuch der Naturgeschichte, p. 58

OTROS NOMBRES. Chéiroptères (usado por Hoffstetter, 1952); Chirópteros (usado por Spillmann, 1929); Chiroterti (usado por Festa, 1906); Glires (usado por Pineda, 1790 [1996]); Quiroptera (usado por Pozo y Trujillo, 2005).

COMENTARIOS. El presente catálogo sigue el orden taxonómico de familias, subfamilias y tribus que propone Simmons (2005), quien básicamente siguió a McKenna y Bell (1997), con algunas excepciones que son debidamente justificadas. Dentro de cada familia, subfamilia o tribu, los géneros y especies aparecen en un estricto orden alfabético. Para un modelo de ordenamiento alternativo véase Teeling *et al.* (2005).

ESTUDIOS GENERALES. Dentro de las contribuciones generales que aportaron al conocimiento de los murciélagos del Ecuador, se mencionan los siguientes trabajos (estudios específicos se mencionan dentro del género o especie respectiva): Estudios generales y diversidad: Albuja (1982, 1999) presenta un compendio general sobre el orden Chiroptera en Ecuador; otros trabajos con amplia información son Eisenberg y Redford (1999) y Tirira (1999, 2007), este último en formato de guía de campo. Un compendio sobre la historia natural de las especies neotropicales lo publicó Tirira (1998). Información sobre distribución aparece en Albuja (1982, 1999) y Tirira (2004, 2007). Claves dicotómicas en Albuja (1982, 1999) y Tirira (1999, 2007, 2008). Listados de especies aparecen en Festa (1906), Albuja (1982, 1991), Tirira (1999) y Albuja y Arcos (2007). Catálogo bibliográfico en Tirira (1999, 2000). Tirira (2012a) presenta una revisión histórica al conocimiento del orden. Tirira (2004) presenta la etimología de los nombres científicos y una revisión de los nombres comunes y vulgares que tienen las especies en Ecuador. En diversidad también aportó McDonough *et al.* (2011). Conservación: aspectos generales se comentan en Tirira (2001a, 2011); Iturralde-Pólit (2010) llevó a cabo un análisis de calentamiento global y modelamiento de nicho ecológico en varias especies de murciélagos. Compendios regionales: para el occidente del país: Carrera *et al.* (2010); la región del Chocó (Costa norte), véase Albuja y Mena-V. (2004) y Tirira (2008); para el noroccidente de la

provincia de Cotopaxi (Reserva La Otonga), véase Jarrín-V. (2001); para las estribaciones centro-orientales, Rageot y Albuja (1994). Evaluaciones ecológicas rápidas: Costa norte (Tirira y Boada, 2005; Lee *et al.*, 2010; Pozo y Eras, 2012); Costa sur (Parker y Carr, 1992; Tirira, 2001b; Boada y Román, 2005); Amazonía alta (Lee *et al.*, 2006a; Lee *et al.*, 2008); estribaciones subtropicales occidentales (Lee *et al.*, 2006b); cordillera del Cóndor (Albuja y Luna, 1997; Boada, 2011a, b). Estudios ecológicos: comunidades y gradientes altitudinales en Jarrín-V. (2000), Jarrín-V. y Fonseca (2001), Carrera (2003) y Carrión (2005); dispersión de semillas e interacción planta-murciélagos en Espinosa (2000), Matt (2001), Lindner y Morawetz (2006), Matt *et al.* (2008), Sánchez-Karste (2010) y Argüero *et al.* (2012); análisis de aspectos reproductivos aparecen en Burneo (2001), Fonseca (2001) y Fonseca y Jarrín-V. (2001); modelamientos geográficos en Apezteguia (2006), Burneo (2010), Tello y Stevens (2012); ecolocalización en el PN Yasuní en Rivera-Parra (2011); análisis del efecto borde por Narváez (2011) y Toscano y Burneo (2012). Dentición: Spillmann (1929).

Familia EMBALLONURIDAE Gervais, 1855

En F. Comte de Castelnau, Exped. Partes Cen. Am. Sud., Zool. (sec. 7), vol. 1, pt. 2 (Mammifères), p. 62 pie de página

OTROS NOMBRES. Emballonuridés (por Dorst, 1951); Vespertilionidae (por Mena-V., 2005: 51). COMENTARIOS. McKenna y Bell (1997) propusieron la existencia de dos tribus: Emballonurini (para las especies fuera de la región neotropical) y Diclidurini (para las especies neotropicales), grupos que han sido considerados como parafiléticos (Dunlop, 1998). Simmons (2005) no aceptó esta división y colocó a ambas tribus dentro de la subfamilia Emballonurinae. Hood y Gardner (2008) propusieron la existencia de dos subfamilias (Diclidurinae y Emballonurinae), clasificación que ha sido seguida en este compendio. Las especies sud-americanas han sido revisadas por Jones y Hood (1993) y Hood y Gardner (2008). La filogenia molecular de la familia y sus patrones evolutivos han sido estudiados por Lim *et al.* (2008) y Lim y Dunlop (2008). Tirira y Arévalo (2012) presentan un catálogo taxonómico y geográfico para la familia en Ecuador.

Subfamilia Diclidurinae Gray, 1866

Ann. Mag. Nat. Hist. 3(17): 92

COMENTARIOS. Aceptada por Albuja (1982) y Hood y Gardner (2008); véanse comentarios en la familia.

Diclidurus Wied-Neuwied, 1820

Isis von Oken 1819: 1629 [1820]

ESPECIE TIPO: *Diclidurus albus* Wied-Neuwied, 1820.SINÓNIMOS. *Depanycteris* Thomas, 1920; *Dicridurus*: Sarmiento, 1987: 83 (lapsus).COMENTARIOS. Se reconocen dos subgéneros (*Diclidurus* y *Depanycteris*), solo el primero presente en Ecuador. Hood y Gardner (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.*Diclidurus albus* Wied-Neuwied, 1820

Isis von Oken 1819: 1630 [1820]

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Bahía, río Pardo, Canavieiras.

DISTRIBUCIÓN. Desde Nayarit (México) hasta E Brasil; también en la isla Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa centro y en las estribaciones noroccidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 0 y 1 700 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 20 m; también en manglar (Moscoso y Tirira, 2009; Tirira y Arévalo, 2012).

SUBESPECIES. *D. a. virgo* Thomas, 1903 (localidad tipo: Costa Rica, San José, "Escazú").SINÓNIMOS. *virgo* Thomas, 1903.COMENTARIOS. Subgénero *Diclidurus*. Moscoso y Tirira (2009) y Moscoso *et al.* (2012) aportaron con comentarios sobre la distribución de la especie en Ecuador; información que fue complementada en Tirira y Arévalo (2012). Moscoso y Tirira (2009) también acotaron que la identidad de las poblaciones de los bosques secos ecuatorianos no ha sido suficientemente clarificada. Su biología ha sido recapitulada por Ceballos y Medellín (1988).*Diclidurus scutatus* Peters, 1869

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1869: 400

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Pará, Belém.

DISTRIBUCIÓN. Registros aislados en la Amazonía de Brasil, Venezuela, Perú y las Guayanas (Hood y Gardner, 2008; Escobedo y Velazco, 2012). En Ecuador está presente en la Amazonía norte. Se co-

noce de una sola localidad: Campo Petrolero Sacha Norte (00°19'S, 76°52'W; 300 m), cerca de Coca (= Francisco de Orellana), provincia de Orellana (Albuja y Tapia, 2004; Tirira y Arévalo, 2012).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Subgénero *Diclidurus*. Véanse comentarios sobre la localidad de colección en Tirira y Arévalo (2012).**Subfamilia Emballonurinae** Gervais, 1855*En F. Comte de Castelnaud, Exped. Partes Cen. Am. Sud., Zool. (sec. 7), vol. 1, pt. 2 (Mammifères), p. 62 pie de página*

COMENTARIOS. Aceptada por Albuja (1982) y Hood y Gardner (2008); véanse comentarios en la familia.

Balantiopteryx Peters, 1867

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1867: 476

ESPECIE TIPO: *Balantiopteryx plicata* Peters, 1867.SINÓNIMOS. *Saccolpteryx*: Thomas, 1897: 546 (no Illiger, 1811).

COMENTARIOS. Hood y Gardner (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Balantiopteryx infusca (Thomas, 1897)

Ann. Mag. Nat. Hist. 6(20): 546

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Esmeraldas, Cachabí.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia y Ecuador. En Ecuador se encuentra en la Costa norte. Habita en bosques húmedos tropicales. Se conoce solo de dos localidades: Cachabí (localidad tipo: 00°58'N, 78°48'W; 150 m), provincia de Esmeraldas (Thomas, 1897), y túneles de ferrocarril cerca de Lita (00°52'N, 78°28'W; 510 m), en las provincias de Esmeraldas e Imbabura (McCarthy *et al.*, 2000). En Colombia ha sido registrada a una altitud de 1 200 m (Alberico *et al.*, 2000).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Revisado por Hill (1987), McCarthy *et al.* (2000) y Lim *et al.* (2004a). Ibáñez *et al.* (2002) estudiaron su sistema de ecolocalización. Tirira y Arévalo (2012) presentan un catálogo taxonómico y geográfico para la especie en Ecuador. Su biología ha sido recapitulada por Arroyo-Cabrales y Jones (1988). Thomas (1897) la describió dentro del género *Saccolpteryx*.

***Centronycteris* Gray, 1838**

Mag. Zool. Bot. 2: 499

ESPECIE TIPO: *Proboscidea calcarata* Gray, 1838 (= *Vespertilio calcaratus* Schinz, 1821; nombre ocupado previamente por Rafinesque, 1818; = *V[espertilio]. Maximiliani* (sic) J. Fischer, 1829).
COMENTARIOS. Revisado por Simmons y Handley (1998) y Hood y Gardner (2008).

***Centronycteris centralis* Thomas, 1912**

Ann. Mag. Nat. Hist. 8(10): 638

LOCALIDAD TIPO. Panamá, Chiriquí, Bugaba.
DISTRIBUCIÓN. Desde S México hasta SE Perú. En Ecuador está presente en la Costa norte, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 5 y 1 715 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 1 200 m (Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008; Tirira y Arévalo, 2012).
SUBESPECIES. Especie monotípica.
SINÓNIMOS. *maximiliani* Sanborn, 1937 (no J. B. Fischer, 1829; usado por Albuja, 1991, 1999; Tirira, 1999; Albuja y Mena-V., 2004); *maximiliani centralis* Sanborn, 1941 (usado por Cabrera, 1958; Albuja, 1982).
COMENTARIOS. Simmons y Handley (1998) separaron las poblaciones de *C. maximiliani*, especie que se restringiría a Brasil (Amazonía central y costa atlántica), las Guayanas y Perú (Simmons y Handley, 1998; Hice y Solari, 2002). Tirira y Arévalo (2012) presentan un catálogo taxonómico y geográfico para la especie en Ecuador; estos autores también indicaron que un ejemplar capturado a 1 715 m de altitud en Junín, La Mina, provincia de Imbabura, sería, hasta donde se conoce, el registro a mayor altitud al que haya sido registrada la familia Emballonuridae en todo su rango de distribución mundial.

***Cormura* Peters, 1867**

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1867: 475.

ESPECIE TIPO: *Emballonura brevirostris* J. A. Wagner, 1843
COMENTARIOS. Género monotípico. Revisado por Jones y Hood (1993) y Hood y Gardner (2008).

***Cormura brevirostris* (J. A. Wagner, 1843)**

Arch. Naturgesch. 9(1): 367

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Amazonas, río Negro, Marabitanas.

DISTRIBUCIÓN. Desde Nicaragua hasta Perú, Bolivia y C Brasil. En Ecuador está presente en la Costa norte, la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos, entre 60 y 1 050 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 500 m (Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2008; Tirira y Arévalo, 2012).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Bernard (2003). Tirira y Arévalo (2012) presentan un catálogo taxonómico y geográfico para la especie en Ecuador.

***Peropteryx* Peters, 1867**

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1867: 472

ESPECIE TIPO: *Vespertilio caninus* Wied-Neuwied, 1826 (ocupado previamente por Blumenbach, 1797; = *Emballonura macrotis* J. A. Wagner, 1843).

SINÓNIMOS. *Emballonura*: Tomes, 1860a (lapsus); *Emballonura* Temminck, 1838[en parte]; *Peronymus* Peters, 1868; *Peropteryx*: Albuja, 1991 (lapsus); *Pteroptyx*: Albuja y Arcos, 2007 (lapsus); *Saccopteryx*: Dobson, 1878 (no Illiger, 1811).

COMENTARIOS. Incluye *Peronymus*, un taxón que ha sido tratado como un género válido (véase Husson, 1962, 1978; Brosset y Charles-Dominique, 1990; Corbet y Hill, 1991), como un subgénero dentro de *Peropteryx* (véase Koopman, 1982, 1984; Jones y Hood, 1993; Koopman, 1993, 1994; McKenna y Bell, 1997; Simmons y Voss, 1998; Simmons, 2005), o como un sinónimo menor de *Peropteryx* (véase Honacki *et al.*, 1982; Hood y Gardner, 2008). Según Lim *et al.* (2010), no existen suficientes argumentos que respalden la aceptación de *Peronymus* con un taxón válido, por lo cual no se acepta la existencia de subgéneros dentro de *Peropteryx*. Ha sido revisado por Griffiths y Smith (1991), Jones y Hood (1993) y Hood y Gardner (2008).

***Peropteryx kappleri* Peters, 1867**

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1867: 473

LOCALIDAD TIPO. Surinam.

DISTRIBUCIÓN. Desde S Veracruz (México) hasta las Guayanas, E Brasil y N Bolivia. En Ecuador está presente en la Costa centro y sur y en las estribaciones occidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales bajos, entre 14 y 1 140 m de altitud

(Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008; Tirira y Arévalo, 2012). Además, Rex *et al.* (2008) documentaron un individuo colectado en río Bombuscaro (04°01'S, 79°01'W; 1 050 m), PN Podocarpus, provincia de Zamora Chinchipe, estribaciones surorientales de Los Andes.

SUBESPECIES. *P. k. kappleri*.

SINÓNIMOS. *canina*: Tomes, 1860a (no Schinz, 1821; usado por Dobson, 1878; Festa, 1906; véanse comentarios); *intermedia* Sanborn, 1951.

COMENTARIOS. Especie tratada anteriormente dentro del subgénero *Peropteryx* (véase Simmons, 2005). Para Tirira y Arévalo (2012), la identidad del espécimen colectado en río Bombuscaro por Rex *et al.* (2008) debe ser verificada, ya que es el primer registro para la especie al este de Los Andes de Ecuador. Además, Tomes (1860a) se refirió a tres ejemplares colectados en Ecuador como *Embalonura canina* (sic), los cuales Festa (1906) atribuyó que provenían del oeste de Ecuador (a los cuales se refirió como *Peropteryx canina*); por lo cual, Tirira y Arévalo (2012) consideran que se tratarían de *P. kappleri*; sin embargo, el nombre *canina* (= *caninus*) ha sido tradicionalmente tratado como un sinónimo menor de *Peropteryx macrotis* (véase Hood y Gardner, 2008); por lo cual, quedaría pendiente una revisión que confirme su identidad. Tirira y Arévalo (2012) presentan un catálogo taxonómico y geográfico para la especie en Ecuador.

Peropteryx leucoptera Peters, 1867

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1867: 474

LOCALIDAD TIPO. Surinam.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Perú, Colombia, N y E Brasil, Venezuela y las Guayanas. En Ecuador se encuentra en la Amazonía norte y centro. Habita en bosques húmedos tropicales. Se conoce de tres localidades: Tivacuno (00°40'S, 76°23'W; 250 m; Arcos *et al.*, 2007), cerca de río Tiputini; EB Tiputini (00°38'S, 76°09'W; 230 m; Rex *et al.*, 2008), ambas en la provincia de Orellana; y Palma Roja (00°01'N, 76°09'W; 256 m), RPF Cuyabeno, provincia de Sucumbíos (McDonough *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. *P. l. leucoptera*.

SINÓNIMOS. *cyclops* Thomas, 1924.

COMENTARIOS. Anteriormente tratada dentro del subgénero *Peronymus* (véase Simmons, 2005; también el comentario que se indica para el género). Tirira y Arévalo (2012) presentan un catálogo taxonómico y geográfico para la especie en Ecuador.

Peropteryx macrotis (J. A. Wagner, 1843)

Arch. Naturgesch. 9(1): 367

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Mato Grosso.

DISTRIBUCIÓN. Desde Guerrero y Yucatán (México) hasta Bolivia, Paraguay y Brasil. En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos, entre 200 y 1 246 m de altitud, aunque usualmente se la encuentra a menos de 600 m (Tirira, 2007; Tirira y Arévalo, 2012). La mayoría de registros conocidos en Ecuador provienen del norte de Archidona, en la provincia de Napo (Tirira y Arévalo, 2012). Jarín-V. (2003) reportó un inusual registro altitudinal para la especie (entre 3 300 y 3 500 msnm), correspondiente a un espécimen encontrado muerto, cerca de Papallacta, en la vía Baeza-Quito; este registro no se considera válido, pues se piensa que corresponde a un individuo transportado accidentalmente por un vehículo proveniente de la Amazonia baja (Tirira, 2007).

SUBESPECIES. *P. m. macrotis*.

SINÓNIMOS. *brunnea* Gervais, 1855; *caninus* Schinz, 1821 (no Blumenbach, 1797).

COMENTARIOS. Especie anteriormente tratada dentro del subgénero *Peropteryx* (véase Simmons, 2005), quien considera que *P. macrotis* puede incluir un complejo de especies, lo cual estaría ratificado con el estudio filogenético de Lim *et al.* (2010). Tirira y Arévalo (2012) presentan un catálogo taxonómico y geográfico para la especie en Ecuador. Su biología ha sido recapitulada por Yee (2000).

Peropteryx pallidoptera Lim, Engstrom, Reid,

Simmons, Voss y Fleck, 2010

Am. Mus. Novit. 3686: 3

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Orellana, 66 km S de Pompeya Sur, PN Yasuní.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Ecuador y Perú. En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía baja; además de la localidad tipo: 66 km S de Pompeya Sur (00°48'S, 76°24'W; 220 m; Lim *et al.*, 2010); se conoce de Bosque del Aguarico (00°05'N, 78°35'W; 425 m), provincia de Sucumbíos (McDonough *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *leucoptera*: Tirira, 1999 y Arcos, Albuja y Moreno, 2007[en parte] (no Peters, 1867; véase Reid *et al.*, 2000; McDonough *et al.*, 2010).

OTROS NOMBRES. Cf. *macrotis* (usado por Reid *et al.*, 2000).

COMENTARIOS. El holotipo fue reportado por primera vez por Tirira (1999) como *P. leucoptera*. Reid *et al.* (2000) indicaron que dicho espécimen era morfológicamente similar a *P. macrotis*, pero presentaba diferencias craneales que lo distinguían a nivel específico. Rex *et al.* (2008) reportaron la presencia de una especie nueva no descrita de *Peropteryx* colectada en la Estación de Biodiversidad Tiputini, la cual podría tratarse de esta especie recientemente descrita. Tirira y Arévalo (2012) presentan un catálogo taxonómico y geográfico para la especie en Ecuador.

***Rhynchonycteris* Peters, 1867**

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1867: 477
 ESPECIE TIPO: *Proboscidea saxatilis* Spix, 1823 (= *Vespertilio naso* Wied-Neuwied, 1820; véanse comentarios en Hood y Gardner, 2008).

SINÓNIMOS. *Proboscidea* Spix, 1823 (no Brugière, 1791); *Rhynchonycteris*: Carrera, 2003: 35 (lapsus); *Rhinconycteris*: Carrera, 2003: 11 (lapsus); *Rhynchiscus* Miller, 1907 (usado por Dorst, 1951); *Rhynchoniscus*: Simmons, 2005 (lapsus para *Rhynchiscus*); *Rinchonycteris*: Carrera, 2003: 12 (lapsus); *Rynchonycteris*: Mena, Regalado y Cueva, 1997 (lapsus).

COMENTARIOS. Género monotípico. Existe un debate sobre la validez del nombre genérico; para algunos autores (como Dalquest, 1957; Godwin y Greenhall, 1961), el nombre correcto es *Rhynchiscus* Miller; mientras que Hood y Gardner (2008) respaldan los comentarios de Thomas (1928) para argumentar que el nombre correcto es *Rhynchonycteris* Peters (no *Rhinconycteris* Tschudi), por lo cual *Rhynchiscus* se trataría de un sinónimo menor. El género fue revisado por Jones y Hood (1993) y Hood y Gardner (2008).

Rhynchonycteris naso (Wied-Neuwied, 1820)

Reise nach Brasilien 1: 251

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Bahía, río Mucuri, cerca de Morro d'Arara; para aclaración véase Ávila-Pires (1965: 9).

DISTRIBUCIÓN. Desde Oaxaca y Veracruz (México) hasta Brasil, las Guayanas y la isla de Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa norte y centro y en la Amazonía. Habita en bosques tropicales, principalmente húmedos, entre 10 y 750 m

de altitud (Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2008; Salas *et al.*, 2011; Tirira y Arévalo, 2012); también se conoce en una localidad subtropical: cerro Huataraco (00°41'S, 77°33'W; 1 200 m), provincia de Orellana (Albuja, 1982, 1999), estribaciones nororientales de Los Andes.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *lineata* Temminck, 1838; *rivalis* Spix, 1823; *saxatilis* Spix, 1823; *villosa* Gervais, 1855.

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Plumpton y Jones (1992). Tirira y Arévalo (2012) presentan un catálogo taxonómico y geográfico para la especie en Ecuador.

***Saccopteryx* Illiger, 1811**

Prodr. Syst. Mamm. Avium., p. 121

ESPECIE TIPO: *Vespertilio lepturus* Schreber, 1774.

SINÓNIMOS. *Saccopteryx*: Anónimo, 2000: 164 y Boada, 2010: 304 (lapsus); *Saccopteryx*: Festa, 1906 (lapsus); *Urocryptus* Temminck, 1838.

COMENTARIOS. Revisado por Jones y Hood (1993) y Hood y Gardner (2008).

Saccopteryx bilineata (Temminck, 1838)

Tijdschr. Nat. Gesch. Physiol. 5: 33

LOCALIDAD TIPO. Surinam.

DISTRIBUCIÓN. Desde Jalisco y Veracruz (México) hasta Bolivia, las Guayanas y E Brasil (al S de Río de Janeiro); también en Trinidad y Tobago. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales bajos, entre 5 y 1 440 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 600 m (Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008; Tirira y Arévalo, 2012).

SUBESPECIES. *S. b. bilineata*.

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Yancey *et al.* (1998a). Tirira y Arévalo (2012) presentan un catálogo taxonómico y geográfico para la especie en Ecuador.

Saccopteryx leptura (Schreber, 1774)

Die Säugethiere 1(8): 57

LOCALIDAD TIPO. Surinam.

DISTRIBUCIÓN. Desde Chiapas y Tabasco (México) hasta SE Brasil, N Bolivia y las Guayanas; además en la isla Margarita (Venezuela) y Tri-

nidad y Tobago. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones bajas de oriente. Habita en bosques tropicales y subtropicales bajos, principalmente húmedos, entre 50 y 1 030 m de altitud (Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008; Tirira y Arévalo, 2012).
 SUBESPECIES. Especie monotípica.
 SINÓNIMOS. *lepturus* Olfers, 1818 (concordancia de género incorrecta; usado por Tomes, 1858).
 COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Yancey *et al.* (1998b). Tirira y Arévalo (2012) presentan un catálogo taxonómico y geográfico para la especie en Ecuador.

Familia PHYLLOSTOMIDAE Gray, 1825

Zool. Journ. 2(6): 242

SINÓNIMOS. Phyllostimidae: Sarmiento, 1987: 84 (lapsus); Phyllostomatidae (usado por Cabrera, 1912; Hoffstetter, 1952; Brosset, 1965; Baker, 1973); Phyllostomidae: Cadena y Bouchard, 1980 (lapsus).

OTROS NOMBRES. Phyllostomidés (usado por Dorst, 1951).

COMENTARIOS. El arreglo taxonómico para las subfamilias y tribus de Phyllostomidae sigue a Wetterer *et al.* (2000), quien se basó en un análisis filogenético de datos morfológicos, geográficos y cromosómicos. Baker *et al.* (2000) y Baker *et al.* (2003) presentan un ordenamiento alternativo basado en secuenciamientos de ADN mitocondrial, forma de clasificación que es comentada en cada caso, a pesar de no haber sido seguida. Esta familia también ha sido tratada como Phyllostomatidae por Baker (1973) y otros autores (véanse comentarios en Handley, 1980). Incluye Desmodontidae.

Subfamilia Desmodontinae Bonaparte, 1845

Cat. Met. Mamm. Europe, p. 5

OTROS NOMBRES. Desmodidés (usado por Dorst, 1951).

COMENTARIOS. Anteriormente tratada como una familia separada, Desmodontidae (e.g., Cabrera, 1912, 1958; Brosset, 1965; pero véase Jones y Carter, 1976). La clasificación de Baker *et al.* (2003) propone mantenerla como subfamilia, pero con dos tribus: Desmodontini (*Desmodus* y *Diaemus*) y Diphyllini (*Diphylla*). Una revisión de la historia natural y de las consideraciones médicas y económicas de las tres especies de vampiros en Ecuador es presentada por Sandoya *et al.* (1999).

Desmodus Wied-Neuwied, 1826

Beitr. Naturgesch. Brasil 2: 231

ESPECIE TIPO: *Desmodus rufus* Wied-Neuwied, 1824 (= *Phyllostoma rotundum* É. Geoffroy, 1810).
 SINÓNIMOS. *Desmodon* Elliot, 1905; *Edostoma* d'Orbigny, 1834; *Phyllostoma* É. Geoffroy, 1810 (usado por Wolf, 1892: 287).

COMENTARIOS. Baker *et al.* (2003) lo trataron dentro de la tribu Desmodontini. El género incluye cuatro especies, tres de ellas extintas (Morgan *et al.*, 1988; Ray *et al.*, 1988); la única especie viviente (*D. rotundus*) ha sido revisada por Kwon y Gardner (2008).

Desmodus rotundus (É. Geoffroy, 1810)

Ann. Mus. Natn. Hist. Nat. Paris 15: 181

LOCALIDAD TIPO. Paraguay, Asunción.

DISTRIBUCIÓN. Desde Sonora, Nuevo León y Tamaulipas (México) hasta N Chile, N Argentina y Uruguay; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía, las estribaciones de Los Andes y los valles interandinos. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales, subtropicales y templados, entre 0 y 2 875 m de altitud (Albuja, 1999; Tirira, 2007, 2008; Tirira y Boada, 2009; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. *D. r. rotundus* (oriente); *D. r. murinus* J. A. Wagner, 1840 (occidente y valles interandinos; localidad tipo: México).

SINÓNIMOS. *cinerea* d'Orbigny, 1834; *dorbignyi* Waterhouse, 1838 (usado por Tomes, 1858); *ecaudatus* Schinz, 1821 (no Spix, 1823); *fuscus* Burmeister, 1854; *mordax* Burmeister, 1879; *murinus* J. A. Wagner, 1840 (usado por Brosset, 1965); *rufus* Wied-Neuwied, 1824 (usado por Tomes, 1858, 1860b; Dobson, 1878).

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Greenhall *et al.* (1983). Donoso (2005) realizó una revisión de la variación craneométrica de la especie para una localidad de la Amazonía de Ecuador. Thompson *et al.* (1977) discutieron sobre los efectos del vampiro común en la producción de leche bovina en una zona ganadera cerca de Quito, provincia de Pichincha. Vaucher y Durette-Desset (1986) documentaron parásitos nematodos en una población de *Desmodus rotundus* en Archidona, provincia de Napo; mientras que Platt *et al.* (2000) detectaron la presencia del virus del dengue en un individuo capturado en la ciudad de Tena, Napo.

***Diaemus* Miller, 1906**

Proc. Biol. Soc. Wash. 19: 84

ESPECIE TIPO: *Desmodus youngi* Jentink, 1893.
 COMENTARIOS. Género monotípico. Incluido dentro de *Desmodus* por Handley (1976) y Anderson (1997), pero tratado como un género distinto por numerosos autores (véase Greenhall y Schutt, 1996). Baker *et al.* (2003) lo trataron dentro de la tribu Desmodontini. Kwon y Gardner (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

***Diaemus youngi* (Jentink, 1893)**

Notes Leyden Mus. 15: 282

LOCALIDAD TIPO. Guyana, río Berbice, parte alta del arroyo Canje.

DISTRIBUCIÓN. Desde Tamaulipas (México) hasta N Argentina; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa norte. Se ha confirmado su presencia en una sola localidad en la provincia de Esmeraldas: E de San Lorenzo (01°17'N, 78°50'W; 53 m; Pinto *et al.*, 2007), trópico húmedo noroccidental. Cabrera y Yepes (1940) mencionaron por primera vez la presencia de esta especie en Ecuador, pero no dieron localidades de colección ni ejemplares de referencia.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *youngii*: Albuja, 1982 (error generalizado de escritura; véanse comentarios).

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Greenhall y Schutt (1996). Kwon y Gardner (2008) y otros autores se refieren a esta especie como *youngii*; sin embargo, *youngi* es la forma original de escritura (Simmons, 2005).

***Diphylla* Spix, 1823**

Sim. Vespert. Brasil., p. 68

ESPECIE TIPO: *Diphylla ecaudata* Spix, 1823.SINÓNIMOS. *Haematomycteris* H. Allen, 1896.

COMENTARIOS. Género monotípico. Baker *et al.* (2003) lo trataron dentro de su propia tribu (Diphyllini). Kwon y Gardner (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

***Diphylla ecaudata* Spix, 1823**

Sim. Vespert. Brasil., p. 68

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Bahía, río São Francisco.

DISTRIBUCIÓN. Desde Tamaulipas (México) hasta Bolivia y E Brasil; también existe un reporte en el S Texas (EE.UU.), que se piensa co-

rresponde a un individuo vagabundo. En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 200 y 1 450 m de altitud (Rageot y Albuja, 1994; Mena-V., 1996; Tirira, 2007, 2009).

SUBESPECIES. *D. e. ecaudata*.

SINÓNIMOS. *centralis* Thomas, 1903; *diphylla* Fischer, 1829.

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Greenhall *et al.* (1984).

Subfamilia Glossophaginae Bonaparte, 1845

Cat. Met. Mamm. Europe, p. 5

COMENTARIOS. Revisada por Griffiths (1982), quien separó por primera vez a los murciélagos nectarívoros en dos subfamilias: Glossophaginae y Lonchophyllinae. McKenna y Bell (1997), Wetterer *et al.* (2000) y Simmons (2005) no aceptaron dicha separación, por lo cual trataron a estos grupos a nivel tribal (Glossophagini y Lonchophyllini). Baker *et al.* (2000) sugirieron que Glossophaginae no era un grupo monofilético; pero Carstens *et al.* (2002) concluyeron lo contrario, luego de un análisis combinado de datos moleculares y morfológicos. Baker *et al.* (2003) reconocen la separación de ambas subfamilias (según la evidencia de los trabajos de Griffiths, 1982; Koopman, 1993; Baker *et al.*, 2000), clasificación que ha sido aceptada por Gardner (2008b) y ha sido seguida en este documento. En la clasificación de Baker *et al.* (2003) se divide a la subfamilia Glossophaginae en cuatro tribus, dos presentes en Ecuador: Choeronycterini, con las subtribus Anourina (para *Anoura*) y Choeronycterina (para *Choeronycteris* y *Lichonycteris*); y Glossophagini (para *Glossophaga*). Solmsen (1994, 1998) también presenta una revisión sistemática del grupo, en la cual incluye material ecuatoriano.

***Anoura* Gray, 1838**

Mag. Zool. Bot. 2: 490

ESPECIE TIPO: *Anoura geoffroyi* Gray, 1838.SINÓNIMOS. *Anura*: Agassiz, 1846 (lapsus);

Glossonycteris Peters, 1868; *Glossophaga*: Tomes, 1858 (no É. Geoffroy, 1818); *Lonchoglossa* Peters, 1868 (usado por Festa, 1906; Lönnberg, 1921; Sanborn, 1933, 1943; Hershkovitz, 1949).

COMENTARIOS. Incluye *Lonchoglossa* (véase Cabrera, 1958). Baker *et al.* (2003) proponen man-

tener al género *Anoura* dentro de la subfamilia Glossophaginae, asignado a la tribu Choeronycterini, subtribu Anourina. Griffiths y Gardner (2008a) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género. Jarrín-V. y Kunz (2008) discuten la validez taxonómica de algunas especies de *Anoura*, con argumentos que indican que algunas descripciones podrían no estar suficientemente respaldadas. Se piensa que la taxonomía del género no ha sido clarificada en Ecuador, por lo cual es necesaria una revisión completa, con la confirmación de identificaciones del material disponible en colecciones. Un análisis sobre la variación morfométrica del género *Anoura* en Ecuador fue realizado por Molina-Hidalgo (2005).

Anoura aequatoris Lönnberg, 1921

Arkiv Zool. Stockholm 14(4): 65

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Pichincha, Ilambo, cerca de Gualea.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia, Ecuador (Mantilla-Meluk y Baker, 2006) y Perú (Pacheco *et al.*, 2009). En Ecuador ha sido registrada en la Costa norte, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales, subtropicales y templados bajos, entre 215 y 2 200 m de altitud; a occidente, la menor altitud registrada es 700 m (Mantilla-Meluk y Baker, 2006; Tirira, 2009; Tirira y Azurduy, 2011). También se conoce un registro en el trópico alto seco suroccidental: Jardín Botánico Moromoro (03°39'S, 79°44'W; 908 m), provincia de El Oro (Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *caudifera aequatoris* Sanborn, 1933 (usado por Sanborn 1941, 1943; Hershkovitz, 1949; Cabrera, 1958); *wiedi aequatoris* Lönnberg, 1921 (véanse comentarios).

OTROS NOMBRES. *caudifer* (véanse comentarios) COMENTARIOS. Esta especie ha sido tradicionalmente referida para la fauna ecuatoriana como *A. caudifer*. Mantilla-Meluk y Baker (2006) revisaron material del complejo *caudifer* de Ecuador y Colombia, con lo cual concluyeron que *aequatoris* era una especie válida que puede cohabitar con *caudifer*. Los límites de distribución de *aequatoris* en Ecuador son escasamente conocidos, por lo cual es necesaria una revisión y reidentificación de especímenes depositados en colecciones. Lönnberg (1921) se refirió a esta especie como *Lonchoglossa wiedi*, un sinónimo de *A. caudifer*, según Simmons (2005); véase también comentarios en *A. caudifer*.

Anoura caudifer (É. Geoffroy, 1818)

Mem. Mus. Natn. Hist. Nat. Paris 4: 418

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Río de Janeiro.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia, Venezuela y las Guayanas hasta Bolivia, Brasil y N Argentina. En Ecuador está presente en la Costa norte, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales, subtropicales y templados, entre 180 y 2 950 m de altitud, aunque es más frecuente en altitudes intermedias (entre 1 000 y 2 000 m; Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008).

SUBESPECIES. *A. caudifer* es tratada como una especie monotípica por Griffiths y Gardner (2008a); sin embargo, una revisión taxonómica es necesaria (véase comentarios).

SINÓNIMOS. *ecaudata* É. Geoffroy, 1818 (usado por Tomes, 1858; Festa, 1906; véanse comentarios); *caudifera*: Festa, 1906 (lapsus para *caudifer*; usado por Albuja, 1991; Rageot y Albuja, 1994; Mena-V., 1996; Bravo *et al.*, 2001: 42; Albuja y Mena-V., 2004; véase Handley, 1984 y comentarios); *geoffroyii*: Tomes, 1858 (lapsus para *geoffroyii*; no Gray, 1838); *wiedii* Peters, 1869.

COMENTARIOS. De forma generalizada, la especie ha sido referida como *caudifera* (véase otros nombres); sin embargo, la forma de escritura correcta es *caudifer*, según el artículo 31.2.2 del Código de la Comisión Internacional de Nomenclatura Zoológica (ICNZ, 1999). Mantilla-Meluk y Baker (2006) encontraron que en Colombia el complejo *caudifer* incluía cuatro especies diferentes (una de ellas, *A. cadenai*, que habitaría el suroccidente de Colombia, cerca de la frontera con Ecuador), por lo cual se considera necesaria una revisión taxonómica de las poblaciones ecuatorianas clasificadas como *A. caudifer*. Información ecológica, principalmente sobre su dieta, es presentada en Muchhala y Jarrín-V. (2002), aunque algunos de estos registros pueden pertenecer a ejemplares de *A. aequatoris*. Tomes (1858) se refirió a un ejemplar procedente de Gualaquiza como *Glossophaga ecaudata*, e indicó que su sinónimo era *Anoura geoffroyi*; de acuerdo con Simmons (2005) la sinonimia correcta sería con *Anoura caudifer*. Su biología ha sido recapitulada por Oprea *et al.* (2009).

Anoura cultrata Handley, 1960

Proc. U.S. Natl. Mus. 112: 463

LOCALIDAD TIPO. Panamá, Darién, río Pucro, pueblo de Tacarcuna.

DISTRIBUCIÓN. Desde Costa Rica hasta Bolivia. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales, subtropicales y templados bajos, entre 150 y 2 200 m de altitud; aunque la mayoría de registros está sobre los 900 m (Albuja, 1989; Tirira, 2007; McDonough *et al.*, 2011). También se conoce de un registro en el trópico alto seco suroccidental: Jardín Botánico Moromoro (03°39'S, 79°44'W; 908 m), provincia de El Oro (Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *brevirostrum* Carter, 1968; *werckleae* Starrett, 1969.

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Tamsitt y Nagorsen (1982).

Anoura fistulata Muchhala, Mena-V. y Albuja, 2005 J. Mammal. 86(3): 458

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Zamora Chinchipe, cordillera del Cóndor, cerca del destacamento Cóndor Mirador.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia, Ecuador y Perú (Mantilla-Meluk y Baker, 2008; Pacheco *et al.*, 2009). En Ecuador ha sido registrada en la Costa norte y en las estribaciones a ambos lados de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales altos, subtropicales y templados, entre 702 y 2 500 m de altitud (Muchhala *et al.*, 2005; Lee *et al.*, 2008; Lee *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Esta especie ha sido anteriormente confundida con *aequatoris*, *caudifer* y *peruana*; por lo cual, mucho del material depositado en museos y colecciones científicas debe ser revisado para garantizar una identificación correcta. Información ecológica, principalmente sobre su dieta, es presentada en Muchhala *et al.* (2005).

Anoura peruana Tschudi, 1844

Fauna Peruana 2: 71

LOCALIDAD TIPO. Perú, Junín, “hacienda de Cejarejón”, estribaciones orientales de la cordillera [de Los Andes].

DISTRIBUCIÓN. Se la encuentra a lo largo de la cordillera de Los Andes, en Colombia, Ecuador, Perú y Bolivia (Griffiths y Gardner, 2008a; Mantilla-Meluk y Baker, 2010). En Ecuador está presente en la Costa, la Sierra y en las estribaciones a ambos lados de Los Andes. Habita en bos-

ques húmedos y secos, tropicales, subtropicales, templados y altoandinos; también en páramos, en un rango altitudinal de 10 a 3 800 m (Albuja y Mena-V., 2004; Pozo y Trujillo, 2005; Tirira, 2007, 2008; Mantilla-Meluk y Baker, 2010; Tirira y Boada, 2009, 2012); es más común en altitudes intermedias, mientras que rara en tierras bajas (altitudes inferiores a 1 000 m; Tirira, 2007). Al este de la cordillera de Los Andes no desciende a menos de 1 000 m (Tirira, 1995–2012). Moreno (2009) indica que en el Distrito Metropolitano de Quito puede alcanzar los 4 000 m de altitud, pero no especifica la localidad del registro.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *atricola* Anthony, 1921 (localidad tipo: Ecuador, Loja; usado por Goodwin, 1953; Lawrence, 1993); *geoffroyi*: Bravo, Carrillo, Fonseca y Jarrín-V., 2001: 42 (lapsus para *geoffroyi*, no Gray, 1838); *geoffroyi*: Sanborn, 1933[en parte] (no Gray, 1838; usado por Albuja, 1982, 1991, 1999; Tirira, 1999; Muchhala y Jarrín-V., 2002; Tirira, 2007; entre otros); *geoffroyi lasiopyga*: Albuja, 1982 (no Peters, 1868; usado por Albuja, 1999; Tirira, 2008).

COMENTARIOS. Mantilla-Meluk y Baker (2010) consideran que *A. peruana* es una especie válida y diferente de *A. geoffroyi*; mientras que *A. geoffroyi lasiopyga*, una subespecie que se atribuyó estaba presente en la Costa, estaría restringida a México y Centroamérica. Fue revisada en parte por Sanborn (1933); también véase Arroyo-Cabrales y Gardner (2003). Parte de la información que incluye la revisión de Ortega y Alarcón-D. (2008) corresponde a esta especie. Información ecológica, principalmente sobre su dieta, es presentada en Muchhala y Jarrín-V. (2002). Un estudio cromosómico de una colonia en San Antonio de Pichincha aparece en Mogollón *et al.* (1991). Información sobre una especie de díptero parásito en ejemplares ecuatorianos la presenta Guerrero (2002).

Choeroniscus Thomas, 1928

Ann. Mag. Nat. Hist. 10(1): 122

ESPECIE TIPO: *Choeronycteris minor* Peters, 1868.

SINÓNIMOS. *Cheroniscus*: Albuja, 1989 (lapsus). *Choeronycteris* Peters, 1868[en parte] (no Tschudi, 1844).

COMENTARIOS. Baker *et al.* (2003) proponen mantener al género *Choeroniscus* dentro de la subfamilia Glossophaginae, pero asignado a su

propia tribu (Choeronycterini) y subtribu (Choeronycterina). Griffiths y Gardner (2008a) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Choeromiscus minor (Peters, 1868)

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1868: 366

LOCALIDAD TIPO. Surinam.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia, Venezuela y las Guayanas hasta la Amazonía de Brasil, Perú y Bolivia; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa norte, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 60 y 1 320 m de altitud (Solmsen, 1994, 1998; Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008). También existe un reporte en bosques secos tropicales suroccidentales: Los Pozos, cerca de Macará (04°23'S, 79°57'W; 472 m), provincia de Loja (Tuttle, 1970; Solmsen, 1994, 1998).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *inca* Thomas, 1912 (usado por Handley, 1966; Albuja, 1982); *intermedius* J. A. Allen y Chapman, 1893.

COMENTARIOS. Rex *et al.* (2008) mencionan la colección de un ejemplar que correspondería a un taxón no descrito de *Choeromiscus* procedente del PN Yasuní, el cual podría ser afín a esta especie. Su biología ha sido recapitulada por Solmsen y Schliemann (2008).

Choeromiscus periosus Handley, 1966

Proc. Biol. Soc. Wash. 79: 84

LOCALIDAD TIPO. Colombia, Valle del Cauca, 27 km S Buenaventura, río Raposo.

DISTRIBUCIÓN. Presente en W Colombia y Ecuador. En Ecuador ha sido registrada en la Costa norte. Habita en bosques húmedos tropicales. Se conoce solo de dos localidades, en la provincia de Esmeraldas: Alto Tambo (00°54'N, 78°32'W; 450 m; Albuja, 1999; Tirira, 1999: lámina 12, fotografía 5) y San Miguel (00°43'N, 78°55'W; 125 m; Albuja, 1989).

SUBESPECIES. Especie monotípica (véanse comentarios).

SINÓNIMOS. *ponsi* Pirlot, 1967.

COMENTARIOS. Griffiths y Gardner (2008a) consideran que *C. periosus* es una especie monotípica; aunque Simmons (2005), indica que incluiría dos subespecies (*C. p. periosus* correspondería a la fauna ecuatoriana).

Glossophaga É. Geoffroy, 1818

Mem. Mus. Natn. Hist. Nat. Paris 4: 418

ESPECIE TIPO: *Vespertilio soricinus* Pallas, 1766.

SINÓNIMOS. *Phyllophora* Gray, 1838.

COMENTARIOS. Fue revisado por Webster y Jones (1980), Webster (1993) y Griffiths y Gardner (2008a). Hoffmann y Baker (2001) presentan una filogenia del género. Baker *et al.* (2003) proponen mantener a *Glossophaga* dentro de su propia subfamilia (Glossophaginae) y tribu (Glossophagini).

Glossophaga commissarisi Gardner, 1962

Los Angeles Cty. Mus. Contrib. Sci. 54: 1

LOCALIDAD TIPO. México, Chiapas, 10 km SE de Tonala.

DISTRIBUCIÓN. Desde Sinaloa (México) hasta Perú y NW Brasil. En Ecuador está presente en la Amazonía. Se conoce solamente de dos localidades, en el trópico húmedo oriental: Limoncocha (00°24'S, 76°38'W; 300 m), provincia de Sucumbios (Albuja, 1982) y EB Tiputini (00°38'S, 76°09'W; 200 m), provincia de Orellana (Rex *et al.*, 2008).

SUBESPECIES. *G. c. commissarisi*.

SINÓNIMOS. *bakeri* Webster y Jones, 1987; *commissarisi*: Albuja y Arcos, 2007 (lapsus); *hespera* Webster y Jones, 1982.

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Webster y Jones (1993), quienes indican que el primer registro de esta especie para Sudamérica corresponde a un hallazgo en isla Santa Sofía, Amazonas, Colombia; sin embargo, el primer reporte por antigüedad correspondería al registro de Limoncocha, reportado por Albuja (1982).

Glossophaga soricina (Pallas, 1766)

Misc. Zool., p. 48

LOCALIDAD TIPO. Surinam.

DISTRIBUCIÓN. Desde Tamaulipas y Sonora (México) hasta SE Brasil y N Argentina; también en la isla Margarita (Venezuela), Trinidad, Granada (Antillas menores) y Jamaica. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 0 y 1 600 m de altitud (Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. *G. s. soricina* (oriente); *G. s. valens* Miller, 1913 (occidente; localidad tipo: Perú, Amazonas, Balsas).

SINÓNIMOS. *longirostris*: Albuja, 1982 (no Miller, 1898; usado por Albuja, 1991; Emmons y Albuja, 1992; Albuja, 1999; Eisenberg y Redford, 1999; Tirira, 1999; Albuja y Muñoz, 2000; Tirira, 2001b; véanse comentarios); *valens* Miller, 1913a (usado por Allen, 1916a; Ortiz de la Puente, 1951; Cabrera, 1958; Brosset, 1965).

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Álvarez *et al.* (1991). Ditchfield (2000) y Hoffmann y Baker (2001) han discutido sobre su filogeografía, quienes piensan que *soricina* puede incluir un complejo de especies. Carrera *et al.* (2010) indican que las poblaciones del occidente de Ecuador fueron genéticamente distintas de sus conespecíficos distribuidos al este de Los Andes, según resultados de Hoffmann y Baker (2001). Albuja (1982, 1999) y otros autores se refirieron a algunos ejemplares ecuatorianos como *G. longirostris*, una especie que se restringe al norte de Sudamérica y a algunas islas del Caribe (véase Hoffmann y Baker, 2001).

***Lichonycteris* Thomas, 1895**

Ann. Mag. Nat. Hist. 6(16): 55

ESPECIE TIPO: *Lichonycteris obscura* Thomas, 1895.

COMENTARIOS. Baker *et al.* (2003) proponen mantener al género *Lichonycteris* dentro de la subfamilia Glossophaginae, asignado a la tribu Choeronycterini y subtribu Choeronycterina. Griffiths y Gardner (2008a) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

***Lichonycteris degener* Miller, 1931**

J. Mammal. 12(4): 411

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Pará.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia, Venezuela y las Guayanas hasta Bolivia y SE Brasil. En Ecuador está presente en la Amazonía. Habita en bosques húmedos tropicales. Todos los registros conocidos en el interior del PN Yasuní, a unos 220 m de altitud (Reid *et al.*, 2000).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *obscura* Miller, 1900 (no Thomas, 1895; usado por Reid *et al.*, 2000; Albuja y Arcos, 2007; Tirira, 2007).

COMENTARIOS. *Lichonycteris* ha sido tratado tradicionalmente como un género monotípico; sin embargo, Griffiths y Gardner (2008a) proponen que las poblaciones amazónicas sean reco-

nocidas como una especie válida, para las cuales el nombre disponible es *degener*.

***Lichonycteris obscura* Thomas, 1895**

Ann. Mag. Nat. Hist. 6(16): 55

LOCALIDAD TIPO. Nicaragua, Managua.

DISTRIBUCIÓN. Desde México hasta Colombia y Ecuador. En Ecuador está presente en la Costa norte y centro. Habita en bosques húmedos tropicales, entre 10 y 937 m de altitud (Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2008; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. No incluye las poblaciones al este de Los Andes (véase *L. degener*).

Subfamilia Lonchophyllinae Griffiths, 1982

Amer. Mus. Novit. 2742: 43

COMENTARIOS. Fue separada de Glossophaginae por primera vez por Griffiths (1982); pero tratada a nivel de tribu (Lonchophyllini) por McKenna y Bell (1997), Wetterer *et al.* (2000) y Simmons (2005); véanse comentarios adicionales en Glossophaginae. Baker *et al.* (2003) y Griffiths y Gardner (2008b) proponen mantener a la subfamilia Lonchophyllinae como válida, la cual incluye tres géneros, dos en Ecuador: *Lionycteris* y *Lonchophylla*. Solmsen (1994, 1998) presenta una revisión sistemática del grupo, en la cual incluye material ecuatoriano.

***Lionycteris* Thomas, 1913**

Ann. Mag. Nat. Hist. 8(12): 270

ESPECIE TIPO: *Lionycteris spurrelli* Thomas, 1913.

COMENTARIOS. Género monotípico. Baker *et al.* (2003) proponen mantener al género *Lionycteris* dentro de la subfamilia Lonchophyllinae. Griffiths y Gardner (2008b) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

***Lionycteris spurrelli* Thomas, 1913**

Ann. Mag. Nat. Hist. 8(12): 271

LOCALIDAD TIPO. Colombia, Chocó, Condoto.

DISTRIBUCIÓN. Presente en E Panamá, Colombia, Venezuela, Ecuador, Perú, Brasil y las Guayanas. En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía. Habita en bosques húmedos tropicales. Se conoce en dos localidades: Jumandi (00°56'S, 77°50'W; 600 m), cerca de Archido-

na, provincia de Napo (Solmsen, 1994; Tirira, 2009) y EB Tiputini (00°38'S, 76°09'W; 200 m), interior del PN Yasuní, provincia de Orellana (Rex *et al.*, 2008).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *spurelli*: Albuja y Arcos, 2007 (lapsus).

***Lonchophylla* Thomas, 1903**

Ann. Mag. Nat. Hist. 7(12): 458

ESPECIE TIPO: *Lonchophylla mordax* Thomas, 1903.

SINÓNIMOS. *Lonchophylla*: Boada, 2011b (lapsus); *Lonchopylla*: Albuja, 1982: xi (lapsus); *Lonchphylla*: Albuja, 1983a (lapsus).

COMENTARIOS. Baker *et al.* (2003) proponen mantener al género *Lonchophylla* dentro de su propia subfamilia (*Lonchophyllinae*). Griffiths y Gardner (2008b) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género. Debido a los numerosos cambios taxonómicos de los últimos años, a la descripción de nuevas especies y a las recientes adiciones a la fauna ecuatoriana, es necesario realizar una revisión de las colecciones del país, pues mucho del material colectado necesita ser reidentificado, en particular dentro de las especies pequeñas.

***Lonchophylla cadenai* Woodman y Timm, 2006**

Proc. Biol. Soc. Wash. 119(4): 462

LOCALIDAD TIPO. Colombia, Valle del Cauca, Zabaletas, río Zabaletas.

DISTRIBUCIÓN. Está presente en W Colombia y Ecuador (Tirira, 2012b). En Ecuador ha sido registrada en la Costa norte. Habita en bosques húmedos tropicales de la provincia de Esmeraldas, entre 50 y 100 m de altitud (Tirira, 2012b).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *thomasi*: Albuja, 1982 (no J. A. Allen, 1904; usado por Albuja, 1999[en parte]; Tirira, 2008; Carrera *et al.*, 2010).

COMENTARIOS. Grupo de especies *thomasi*. Woodman y Timm (2006) separaron las poblaciones de lo cual tradicionalmente se había referido como *L. thomasi*. En sentido estricto, *L. thomasi* se distribuiría desde Panamá hasta Bolivia y Brasil, al este de Los Andes; por lo cual las poblaciones del oeste de Colombia y noroeste de Ecuador han sido asignadas a *L. cadenai* (véase Tirira, 2012b); véanse también comentarios en *L. pattoni* y *L. thomasi*.

***Lonchophylla choacoana* Dávalos, 2004**

Amer. Mus. Novit. 3426: 4

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Esmeraldas, 2 km S de Alto Tambo.

DISTRIBUCIÓN. Presente en SW Colombia y Ecuador. En Ecuador ha sido registrada en la Costa norte y en las estribaciones noroccidentales. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos. Se conoce solamente en dos localidades de la provincia de Esmeraldas: 2 km S de Alto Tambo (00°54'N, 78°33'W; 700 m; Dávalos, 2004) y Los Pambiles, cordillera de Toisán (00°32'N, 78°38'W; 1 200 m; Albuja y Gardner, 2005).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

OTROS NOMBRES. *Lonchophylla* sp. A (usado por Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004).

***Lonchophylla concava* Goldman, 1914**

Smithsonian Misc. Coll. 63(5): 2

LOCALIDAD TIPO. Panamá, Darién, Cana.

DISTRIBUCIÓN. Desde Nicaragua hasta Colombia y Ecuador (Albuja y Gardner, 2005). En Ecuador está presente en la Costa norte y en las estribaciones noroccidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 10 y 1 500 m de altitud (Albuja y Gardner, 2005; Tirira, 2008; Carrera *et al.*, 2010; Tirira, 2012b).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *mordax*: Albuja, 1982 (no Thomas, 1903; usado por Albuja, 1991, 1999; y otros).

COMENTARIOS. Albuja y Gardner (2005) indican que las poblaciones de lo que anteriormente se conocía como *Lonchophylla mordax* en Centroamérica y el noroccidente de Sudamérica, incluidas aquellas presentes en Ecuador, corresponden a *L. concava*, un nombre que Jones y Carter (1976) ya habían reconocido como una especie distinta; sin embargo, es curioso que en Albuja y Arcos (2007) no se incluye este cambio y se mantiene como nombre válido para el país a *L. mordax* (especie que se restringiría al E Brasil y Bolivia; Albuja y Gardner, 2005). De forma incorrecta, Albuja (1991) señaló que *L. mordax* (actual *concava*) había sido registrado en "Malacatos prov. Loja (FMNH)", registro que en realidad corresponde a *L. hesperia*.

***Lonchophylla fornicata* Woodman, 2007**

Proc. Biol. Soc. Wash. 120(3): 343

LOCALIDAD TIPO. Colombia, Valle del Cauca, Zabaletas, río Zabaletas.

DISTRIBUCIÓN. Presente en W Colombia y Ecuador (Woodman, 2007). En Ecuador ha sido registrada en la Costa norte. Se conoce de una sola localidad: 1,7 km E de Lita (00°52'N, 78°28'W; 512 m), en el trópico húmedo de la provincia de Imbabura (Woodman, 2007).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *mordax* McCarthy *et al.*, 2000: 958 (no Thomas, 1903).

COMENTARIOS. Es necesario revisar los ejemplares depositados en colecciones científicas de *Lonchophylla* del noroccidente de Ecuador, especialmente aquellos identificados como *L. concava*, ya que debido a la similitud que tiene con *L. fornicata*, podrían existir ejemplares que correspondan a esta nueva especie.

Lonchophylla handleyi Hill, 1980

Bull. Brit. Mus. (Nat. Hist.) Zool. 38(4): 233

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Morona Santiago, cordillera del Cóndor, cueva de Los Tayos.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Ecuador y E Perú; registros del W Colombia han sido reidentificados como *L. chocona* (Griffiths y Gardner, 2008b). En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos, entre 500 y 1 200 m de altitud (Hill, 1980; Mena-V., 1996). La mayoría de registros provienen de la provincia de Morona Santiago (Tirira, 2007).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Especie anteriormente confundida con *L. robusta* (véase Hill, 1980).

Lonchophylla hesperia G. M. Allen, 1908

Bull. Mus. Comp. Zool. 52: 35

LOCALIDAD TIPO. Perú, Tumbes, Zorritos.

DISTRIBUCIÓN. Presente en N Perú y Ecuador (Tirira *et al.*, 2011). En Ecuador la especie ha sido registrada en las estribaciones suroccidentales de Los Andes. Se conoce por dos registros en bosques secos subtropicales de la provincia de Loja: Malacatos (04°18'S, 79°16'W; 1 600 m; Albuja, 1999) y San Jacinto, valle de Catamayo (03°59'S, 79°21'W; 1 260 m; Tirira *et al.*, 2011).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Tirira *et al.* (2011) presentan un modelamiento de la distribución potencial de la especie para Ecuador y Perú.

Lonchophylla orcesi Albuja y Gardner, 2005

Proc. Biol. Soc. Wash. 118(2): 443

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Esmeraldas, Los Pambiles, río Piedras, cordillera de Toisán.

DISTRIBUCIÓN. Endémico de Ecuador. Se conoce únicamente de la localidad tipo, en las estribaciones noroccidentales de Los Andes: Los Pambiles (00°32'N, 78°38'W; 1 200 m; Albuja y Gardner, 2005), dentro de bosques húmedos subtropicales.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

OTROS NOMBRES. *Lonchophylla* sp. B (usado por Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004).

Lonchophylla orienticollina Dávalos y Corthals, 2008

Amer. Mus. Novit. 3435: 5

LOCALIDAD TIPO. Colombia, Meta, norte de la Serranía de la Macarena, San Juan de Arama, intersección de los caños [ríos] Guamalito y La Curía.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Venezuela, Colombia y Ecuador. En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía baja, dentro de bosque húmedo tropical. Se conoce de una sola localidad: Yaupí (02°51'S, 77°56'W; 486 m), provincia de Morona Santiago (Dávalos y Corthals, 2008).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *robusta* Hill, 1980 (no Miller, 1912; usado por Solmsen, 1994, 1998).

Lonchophylla pattoni Woodman y Timm, 2006

Proc. Biol. Soc. Wash. 119(4): 455

LOCALIDAD TIPO. Perú, Madre de Dios, Tambopata, Reserva Cusco Amazónico.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia, Perú y Ecuador (Woodman y Timm, 2006; Mantilla-Meluk *et al.*, 2009; Mantilla-Meluk *et al.*, 2010). En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos. Se conoce solamente por tres registros: Shell, Fuerte Militar Amazonas (01°30'S, 78°04'W; 1 072 m; Mantilla-Meluk *et al.*, 2009) y hostería Safari (01°24'S, 77°59'W; 980 m; Tirira, 2012b), en la provincia de Pastaza; y plataforma Pañayacu (00°21'S, 76°25'W; 230 m), cerca del BP Pañacocha, provincia de Sucumbíos (Tirira, 2012b).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *thomasi*: Carrera, 2003 (no J. A. Allen, 1904).

COMENTARIOS. Grupo de especies *thomasi*. Es necesario revisar la identificación de los ejemplares de la Amazonía ecuatoriana referidos como *L. thomasi*, especie con la cual se encuentra morfológicamente relacionada (Woodman y Timm, 2006); con esta revisión, se espera que se incremente el número de registros en el país.

Lonchophylla robusta Miller, 1912

Proc. U.S. Natl. Mus. 42: 23

LOCALIDAD TIPO. Panamá, zona del Canal, río Chilibrillo, cerca de Alajuela.

DISTRIBUCIÓN. Desde Nicaragua hasta Venezuela y Perú. En Ecuador está presente en la Costa norte y centro, la Amazonía alta y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 10 y 1 700 m de altitud, aunque es más frecuente en altitudes intermedias (entre 450 y 1 200 m) (Albuja y Gardner, 2005; Tirira, 2008; Carrera *et al.*, 2010). También ha sido registrada en bosque seco tropical: Bosque Protector Cerro Blanco (02°09'S, 80°04'W; de 50 a 500 m), provincia de Guayas (Salas, 2008).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Luego de los cambios taxonómicos propuestos por Dávalos y Corthals (2008), la distribución indicada para la especie en el país se considera provisional, ya que es necesario revisar la identificación de los ejemplares depositados en colecciones científicas, especialmente aquellos de la región Amazónica.

Lonchophylla thomasi J. A. Allen, 1904

Bull. Am. Mus. Nat. Hist. 20: 230

LOCALIDAD TIPO. Venezuela, Bolívar, Ciudad Bolívar.

DISTRIBUCIÓN. Desde E Panamá hasta las Guayanas, la Amazonía de Brasil y Bolivia. En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos, entre 200 y 1 100 m de altitud (Albuja, 1999; Tirira, 2007, 2012b).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. La revisión de Woodman y Timm (2006) demostró que *L. thomasi* representaba un complejo de especies, con la descripción de dos nuevos taxones (*cadnai* y *pattoni*). Por este motivo, se considera importante revisar el

material ecuatoriano depositado en colecciones científicas para verificar sus identificaciones.

Subfamilia Phyllostominae Gray, 1825

Zool. Journ. 2(6): 242

SINÓNIMOS. Phyllostomatinae (usado por Brosset, 1965).

COMENTARIOS. Baker *et al.* (2003) proponen que la subfamilia Phyllostominae sea dividida en cinco subfamilias, cuatro de ellas presentes en Ecuador: Glyphonycterinae, Lonchorhininae, Micronycterinae y Phyllostominae. Wetterer *et al.* (2000) han sugerido mantener la subfamilia Phyllostominae, pero subdividirla en cuatro tribus: Lonchorhinini, Micronycterini, Phyllostomini y Vampyrini. En este catálogo se ha preferido mantener a todos los géneros dentro de la subfamilia Phyllostominae hasta que se alcance un consenso en cuanto a la clasificación a seguirse.

Chrotopterus Peters, 1865

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1865: 505

ESPECIE TIPO: *Vampyrus auritus* Peters, 1856.

SINÓNIMOS. *Vampyrus* Peters, 1856 (no Leach, 1821).

COMENTARIOS. Género monotípico. Baker *et al.* (2003) proponen mantener al género *Chrotopterus* dentro de la subfamilia Phyllostominae, pero asignado a la tribu Vampyrini, junto con *Vampyrum*. Williams y Genoways (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Chrotopterus auritus (Peters, 1856)

Abhandl. Akad. Wiss. Berlin 1856: 305

LOCALIDAD TIPO. México. La localidad tipo fue cambiada a Brasil, Santa Catarina, por Carter y Dolan (1978), lo cual fue un error (véanse comentarios en Medellín, 1989).

DISTRIBUCIÓN. Desde Veracruz (México) hasta las Guayanas, S Brasil y N Argentina. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 54 y 1 300 m de altitud (Albuja y Mena-V., 1991; Tirira, 2007; Carrera *et al.*, 2010; Tirira *et al.*, 2012a).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *australis* Thomas, 1905; *guianae* Thomas, 1905.

COMENTARIOS. Simmons y Voss (1998) discutieron la validez de las subespecies previamente re-

conocidas. Se considera necesaria una revisión taxonómica de la especie (Williams y Genoways, 2008). Un análisis de su distribución en Ecuador y el norte de Perú es presentado por Tirira *et al.* (2012a).

***Glyphonycteris* Thomas, 1896**

Ann. Mag. Nat. Hist. 6(18): 301

ESPECIE TIPO: *Glyphonycteris sylvestris* Thomas, 1896.

SINÓNIMOS. *Barticonycteris* Hill, 1964; *Glyphonycteris*: Moreno, 2009: 57 (lapsus); *Micronycteris*: Pine, LaVal, Carter y Mok, 1996 (no Gray, 1866; usado por Mena-V., 1997; Albuja, 1999: 65; Tirira, 1999; Albuja y Mena-V., 2004); *Mycronycteris* Albuja, 1999: 59 (lapsus para *Micronycteris*).

COMENTARIOS. Ha sido tratado como un subgénero de *Micronycteris* por Sanborn (1949) y Simmons (1996); mientras que referido como un género válido por Wetterer *et al.* (2000) y Simmons y Voss (1998). Baker *et al.* (2003) proponen mover al género *Glyphonycteris* a su propia subfamilia (Glyphonycterinae), junto con *Trinycteris*. Williams y Genoways (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Glyphonycteris daviesi (Hill, 1964)

Mammalia 28: 557

LOCALIDAD TIPO. Guyana, Essequibo, vía Potaro, 39 km de Bartica.

DISTRIBUCIÓN. Desde Honduras hasta las Guayanas, Brasil y Bolivia; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa norte y la Amazonía. Habita en bosques húmedos tropicales, entre 200 y 1 086 m de altitud (Pine *et al.*, 1996; Mena-V., 1997; Tirira, 2007; Moreno, 2009). Al occidente se conoce por dos registros: Centro Científico Río Palenque (00°33'S, 79°22'W; 500 m), provincia de Los Ríos (Pine *et al.*, 1996), y BP Mashpi (00°10'N, 78°54'W; 1 086 m), provincia de Pichincha (Moreno, 2009). SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Esta especie ha sido tratada dentro del subgénero *Barticonycteris* (véase Koopman, 1978; Simmons, 1996) y dentro del género *Micronycteris* (véase Simmons y Voss 1998). Su taxonomía ha sido revisada por Pine *et al.* (1996).

***Lampronnycteris* Sanborn, 1949**

Fieldiana Zool. 31: 223

ESPECIE TIPO: *Micronycteris brachyotis* Dobson, 1879.

COMENTARIOS. Género monotípico. Reconocido como un subgénero de *Micronycteris* por Sanborn (1949) y Simmons (1996). Establecido como un género válido por Wetterer *et al.* (2000). Baker *et al.* (2003) proponen tratarlo dentro de la subfamilia Micronycterinae. Williams y Genoways (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Lampronnycteris brachyotis (Dobson, 1879)

Proc. Zool. Soc. Lond. 1878: 880 [1879]

LOCALIDAD TIPO. Guayana Francesa, Cayena.

DISTRIBUCIÓN. Desde Oaxaca (México) hasta las Guayanas y Brasil; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Amazonía central. Se conoce de una sola localidad, en bosque húmedo tropical: Tarangaro, sector Villano, cerca del río Manderoyacu (01°24'S, 77°23'W; 300 m), provincia de Pastaza (Tirira *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

***Lonchorhina* Tomes, 1863**

Proc. Zool. Soc. Lond. 1863: 81

ESPECIE TIPO: *Lonchorhina aurita* Tomes, 1863. COMENTARIOS. Fue revisado por Hernández-Camacho y Cadena (1978). Baker *et al.* (2003) proponen tratar a *Lonchorhina* dentro de su propia subfamilia (Lonchorhininae). Williams y Genoways (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Lonchorhina aurita Tomes, 1863

Proc. Zool. Soc. Lond. 1863: 83

LOCALIDAD TIPO. Trinidad y Tobago, Trinidad. DISTRIBUCIÓN. Desde Oaxaca (México) hasta SE Brasil y Bolivia; también en Trinidad y posiblemente Bahamas (Simmons, 2005; Williams y Genoways, 2008; pero véase Jones y Carter, 1976). En Ecuador está presente en la Costa norte y centro, la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos, entre 50 y 1 100 m de altitud; la mayoría de registros conocidos a menos de 700 m (Anthony, 1923; Solmsen, 1985; Tirira, 2007, 2008). Moreno (2009) indica que en el Distrito Metropolitano de Quito puede alcanzar los 1 600 m de altitud, pero no especifica localidad de colección.

SUBESPECIES. *L. a. aurita* (oriente); *L. a. occidentalis* Anthony, 1923 (occidente; localidad tipo:

Ecuador, Guayas, puente de Chimbo), de acuerdo con Simmons (2005); pero tratada como una especie monotípica por Solmsen (1985) y Williams y Genoways (2008).

SINÓNIMOS. *occidentalis* Anthony, 1923 (usado por Goodwin, 1953; Lawrence, 1993).

COMENTARIOS. Se considera que puede incluir un complejo de especies (Handley y Ochoa, 1997; Simmons, 2005). Linares y Naranjo (1973) indicaron que las poblaciones de Ecuador corresponden a la forma *L. a. occidentalis*, la cual sería una subespecie de *L. aurita*. Solmsen (1985) revisó una serie de especímenes del occidente de Ecuador, luego de lo cual concluyó que la especie sería monotípica. Su biología ha sido recapitulada por Lassieur y Wilson (1989).

***Lophostoma* d'Orbigny, 1836**

Voy. Amer. Merid. Atlas Zool. 4: 11

ESPECIE TIPO: *Lophostoma silvicolum* d'Orbigny, 1836.

SINÓNIMOS. *Chrotopterus* J. A. Allen, 1910 (no Peters, 1865); *Tonatia*: Festa, 1906 (no Gray, 1827; usado por Albuja, 1982, 1991, 1999; Tirira, 1999; véanse comentarios).

COMENTARIOS. Anteriormente incluido dentro de *Tonatia*. Lee *et al.* (2002) demostraron que *Tonatia* (*sensu lato*) no era monofilético; por lo cual, el nombre *Tonatia* fue restringido para la especie tipo (*bidens*) y su pariente cercano (*saurophila*); mientras que las especies restantes fueron asignadas al género *Lophostoma*. Baker *et al.* (2003) propusieron mantener al género *Lophostoma* dentro de la subfamilia Phyllostominae, pero asignado a la tribu Phyllostomini, junto con los géneros *Mimon*, *Phylloderma*, *Phyllostomus* y *Tonatia*. Revisado por Goodwin (1942) y Williams y Genoways (2008).

***Lophostoma brasiliense* Peters, 1866**

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1866: 674

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Bahía.

DISTRIBUCIÓN. Desde Veracruz (México) hasta Bolivia y NE Brasil; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa norte y la Amazonía. Habita en bosques húmedos tropicales, entre 63 y 750 m de altitud (Albuja, 1999; Fonseca y Pinto, 2004; Tirira, 2007; Rex *et al.*, 2008). Al occidente se conoce solo de dos localidades: San Francisco de Bogotá (01°03'N, 78°25'W; 63 m), provincia de Esmeraldas (Carrera *et al.*, 2010); y Centro Cien-

tífico Río Palenque (00°33'S, 79°22'W; 500 m), provincia de Los Ríos (Velazco y Cadenillas, 2011). SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *brasiliensis*: Albuja 1991 (lapsus; usado por Tirira, 1999); *minuta* Goodwin, 1942 (usado por Goodwin, 1953; Cabrera, 1958); *nicaraguae* Goodwin, 1942 (usado por Albuja, 1982); *venezuelae* Robinson y Lyon, 1901.

OTROS NOMBRES. *Tonatia* sp. A. (usado por Tirira, 1999).

***Lophostoma carrikeri* (J. A. Allen, 1910)**

Bull. Am. Mus. Nat. Hist. 28: 147

LOCALIDAD TIPO. Venezuela, Bolívar, río Mocho.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia, Venezuela y las Guayanas hasta N Brasil y Bolivia. En Ecuador está presente en la Amazonía. Se conoce solo de dos localidades: EB Tiputini (00°38'S, 76°09'W; 230 m), PN Yasuní, provincia de Orellana, en el trópico húmedo oriental; y río Bombuscaro (04°01'S, 79°01'W; 1 050 m), PN Podocarpus, provincia de Zamora Chinchipe, en las estribaciones surorientales de Los Andes (Rex *et al.*, 2008). SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por McCarthy *et al.* (1992). La inclusión de esta especie dentro de la fauna ecuatoriana se considera provisional, hasta que se verifique la identidad de los ejemplares reportados por Rex *et al.* (2008). Fonseca y Pinto (2004) indicaron que *carrikeri* se asemeja a *L. yasuni*, de la cual se diferencia por un conjunto de características externas y craneales; en tal circunstancia, es posible que cuando menos el ejemplar colectado en la EB Tiputini por Rex *et al.* (2008), se trate de un nuevo registro de *L. yasuni*, dada la cercanía existente con la localidad tipo. Rex *et al.* (2008: 619) indican que los ejemplares fueron depositados en el American Museum of Natural History, de Nueva York; sin embargo, hasta el momento (octubre de 2011), esto no ha ocurrido (C. M. Pinto, com. pers.); estos autores también indican que muestras de tejidos están depositadas en el Laboratorio de ADN de la Universidad de Boston, Massachusetts, lo cual no ha sido verificado.

***Lophostoma occidentalis* (Davis y Carter, 1978)**

Occas. Pap. Mus. Texas Tech Univ. 53: 6

LOCALIDAD TIPO. Perú, Piura, 6,4 km W de Suyo.

DISTRIBUCIÓN. Presente en NW Perú y Ecuador. En Ecuador ha sido registrada en la Costa y en las estribaciones occidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales bajos, entre 5 y 1 300 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 650 m (Davis y Carter, 1978; Albuja y Mena-V., 2004; Baker *et al.*, 2004; Tirira, 2008; Velazco y Cadenillas, 2011).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *aequatorialis* Baker, Fonseca, Parish, Phillips y Hoffmann, 2004 (localidad tipo: Ecuador, Esmeraldas, Estación Experimental La Chiquita, cerca de San Lorenzo; usado por Tirira, 2004, 2007); *silvicola* Mena-V. y Ruiz, 1997 (no d'Orbigny, 1836; usado por Albuja y Mena-V., 2004; y en parte, por Albuja, 1982, 1999; Tirira, 1999, 2007); *silvicola occidentalis* Davis y Carter, 1978; *silvicolum* Tirira y Boada, 2005 (no d'Orbigny, 1836); *silvicola silvicola* Cabrera, 1958 (no d'Orbigny, 1836).

COMENTARIOS. Luego de la revisión de Baker *et al.* (2004), se describió una nueva especie (*L. aequatorialis*), la cual fue restringida a los bosques húmedos del occidente de Ecuador. Tirira (2007) señaló que en la Costa del país habitaban dos especies de *Lophostoma*: *aequatorialis* en los bosques húmedos y *silvicolum* en los bosques secos. Velazco y Cadenillas (2011) revisaron las poblaciones al occidente de Los Andes de Ecuador y Perú (tanto de bosques húmedos como secos), con lo cual concluyeron que son similares, para las cuales, el nombre específico disponible era *occidentalis*.

Lophostoma silvicolum d'Orbigny, 1836

Voy. Amer. Merid. Atlas Zool. 4: 11, pl. 7

LOCALIDAD TIPO. Bolivia, Yungas, entre los ríos Secure e Isiboro.

DISTRIBUCIÓN. Desde Honduras hasta Bolivia, NE Argentina, las Guayanas y E Brasil. En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos, entre 200 y 1 250 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 650 m (Dorst, 1951; Albuja, 1999[en parte]; Baker *et al.*, 2004; Tirira, 2007[en parte]; Velazco y Cadenillas, 2011).

SUBESPECIES. *L. s. silvicolum* (según Simmons, 2005; Williams y Genoways, 2008; pero no aceptado por Velazco y Cadenillas, 2011; véanse comentarios).

SINÓNIMOS. *amblyotis* J. A. Wagner, 1843 (usado por Cabrera, 1912, 1917; Sanborn, 1936; Dorst, 1951); *auritus* Sanborn, 1923 (no Peters, 1865); *centralis* Davis y Carter, 1978; *colombianus* Anthony, 1920; *laephotis* Thomas, 1910; *loephotis* Laurie, 1955 (lapsus para *laephotis*); *midas* Pelzeln, 1883; *silvicola* (concordancia de género incorrecta; usado por Davis y Carter, 1978; Albuja, 1982, 1991; Tirira, 1999, entre otros); *silviicola* Carrera, 2003 (lapsus); *silvicola* Cabrera, 1917 (lapsus; usado por Cabrera, 1958; Mena-V. *et al.*, 1997: 421; Anónimo, 2000: 164); *silvicolum* (concordancia de género y escritura incorrecta; usado por d'Orbigny y Gervais, 1847).

COMENTARIOS. El complejo *silvicolum* fue revisado por Davis y Carter (1978) y Velazco y Cadenillas (2011). Las poblaciones al occidente de Los Andes actualmente son tratadas como *L. occidentalis* (véase Velazco y Cadenillas, 2011). Estos autores también encontraron tres clados dentro del complejo, lo cual demuestra la necesidad de una revisión más detallada; sin embargo, no aceptan la asignación de subespecies (*L. s. centralis*, *L. s. laephotis* y *L. s. silvicolum*) indicada por Simmons (2005) y Williams y Genoways (2008), ya que en su revisión no encontraron diferencias morfológicas o morfométricas que presenten un patrón claro de separación entre los taxones propuestos. Su biología ha sido recapitulada en parte por Medellín y Arita (1989). Sobre la escritura del nombre específico, con frecuencia ha sido escrito incorrectamente (véanse Sinónimos); sobre la forma de escritura correcta, véase Davis y Carter (1978).

Lophostoma yasuni Fonseca y Pinto, 2004

Occas. Pap. Mus. Texas Tech Univ. 242: 1

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Orellana, Parque Nacional Yasuní, Estación Científica Yasuní.

DISTRIBUCIÓN. Endémico de Ecuador. Presente en la Amazonía. Se conoce solo de la localidad tipo: EC Yasuní (00°30'S, 75°55'W; 220 m; Fonseca y Pinto, 2004).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Véase *L. carrikeri*.

Macrophyllum Gray, 1838

Mag. Zool. Bot. 2: 489

ESPECIE TIPO: *Macrophyllum nieuwiedii* Gray, 1838 (= *Phyllostoma macrophyllum* Schinz, 1821).

SINÓNIMOS. *Dolichophyllum* Lydekker, 1891; *Mesophyllum* Vieira, 1942.

COMENTARIOS. Género monotípico. Baker *et al.* (2003) proponen mantener al género *Macrophyllum* dentro de la subfamilia Phyllostominae, pero asignado a la tribu Macrophyllini, la cual también incluye a *Trachops*. Williams y Genoways (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Macrophyllum macrophyllum (Schinz, 1821)

Das Tierreich 1: 163

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Bahía, río Mucuri.

DISTRIBUCIÓN. Desde Tabasco (México) hasta Bolivia, SE Brasil, Paraguay y NE Argentina. En Ecuador está presente en la Costa norte y la Amazonía. Habita en bosques húmedos tropicales, entre 63 y 250 m (Albuja, 1999; Reid *et al.*, 2000; Tirira, 2007). Al occidente de Los Andes se conoce por un solo registro: San Francisco de Bogotá (01°03'N, 78°25'W; 63 m), provincia de Esmeraldas (Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *nieuwiedii* Gray, 1838.

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Harrison (1975).

Miconycteris Gray, 1866

Proc. Zool. Soc. Lond. 1866: 113

ESPECIE TIPO: *Phyllophora megalotis* Gray, 1842.

SINÓNIMOS. *Miconycteris*: Rageot y Albuja, 1994: 173 (lapsus); *Mycronycteris*: Festa, 1906 y Albuja, 1989 (lapsus); *Schizostoma*: Gray, 1862 (lapsus para *Schizostoma*); *Schizostoma* Gervais, 1856 (no Bronn, 1835); *Vampirella* Reinhardt, 1872 (no Cienkowsky, 1865); *Xenoctenes* Miller, 1907 (usado por Hershkovitz, 1949).

COMENTARIOS. No incluye *Barticonycteris*, *Glyphonycteris*, *Lampronnycteris*, *Neonycteris* ni *Trinycteris*, los cuales anteriormente han sido tratados como subgéneros (véase Sanborn, 1949; también Simmons y Voss, 1998; Wetterer *et al.*, 2000). Baker *et al.* (2003) proponen tratar al género *Miconycteris* dentro de su propia subfamilia (Miconycterinae), la cual también incluiría a *Lampronnycteris*. Williams y Genoways (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género. También revisado por Simmons (1996). Fonseca *et al.* (2007) y Porter *et al.* (2007) presentan información taxonómica para las especies de *Miconycteris* del noroccidente de Ecuador.

Miconycteris giovanniae Baker y Fonseca, 2007
Univ. Calif. Publ. Zool. 134: 735

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Esmeraldas, finca San José, al E de San Lorenzo.

DISTRIBUCIÓN. Endémico de Ecuador. Presente en la Costa norte. Se conoce solo de la localidad tipo: Finca San José (01°03'N, 78°37'W; 60 m), provincia de Esmeraldas (Fonseca *et al.*, 2007), dentro de bosques húmedos tropicales.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

Miconycteris hirsuta (Peters, 1869)

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1869: 397

LOCALIDAD TIPO. Costa Rica, Guanacaste, Pozo Azul.

DISTRIBUCIÓN. Desde Honduras hasta Perú, la Amazonía de Brasil y las Guayanas; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa norte y centro, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 50 y 2 000 m de altitud (Albuja, 1989, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Fonseca *et al.*, 2007; Tirira, 2007).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *hirsutus* (concordancia de género incorrecta; usado por Hershkovitz, 1949).

COMENTARIOS. Especie tratada dentro del subgénero *Xenoctenes* por Sanborn (1949) y Cabrera (1958); pero véase Simmons (1996). Williams y Genoways (2008) indican que la especie necesita una revisión.

Miconycteris megalotis (Gray, 1842)

Ann. Mag. Nat. Hist. 1(10): 257

LOCALIDAD TIPO. Brasil, São Paulo, Perequé.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia y Venezuela hasta Bolivia, Brasil y las Guayanas; también en Trinidad y Tobago y algunas islas de las Antillas menores (Simmons, 2005); Williams y Genoways (2008) indican que también habita en Centroamérica. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales, subtropicales y templados, entre 10 y 2 962 m de altitud; la máxima altitud a la cual ha sido registrada a occidente es 2 200 m (Castro y Román, 2000; Jarrín-V., 2001; Albuja y Mena-V., 2004; Fonseca *et al.*, 2007; Tirira, 2007; Carrera *et al.*, 2010; Lee *et al.*, 2011).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *elongatum* Gray, 1842; *megalotes*: Robinson, 1896 (lapsus); *scrobiculatum* J. A. Wagner, 1855; *typica* K. Andersen, 1906.

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Alonso-Mejía y Medellín (1991), quienes incluyen además información de algunas poblaciones que actualmente se consideran especies válidas. Lasso y Jarrín-V. (2005) comentan sobre la dieta que tiene la especie en bosques primarios y disturbados del noroccidente de Ecuador.

Miconycteris minuta (Gervais, 1856)

En F. Comte de Castelnau, Exped. Partes Cen. Am. Sud., Zool. (sec. 7), vol. 1, pt. 2 (Mammifères), p. 50

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Bahía, Capela Nova.

DISTRIBUCIÓN. Desde Honduras hasta S Brasil, Bolivia y las Guayanas; también en Trinidad.

En Ecuador está presente en la Costa norte y la Amazonía. Habita en bosques húmedos tropicales,

entre 40 y 950 m de altitud (Albuja, 1989; Carrera, 2003; Tirira y Boada, 2005; Tirira, 2007; Carrera

et al., 2010). También se tiene un registro en la Costa centro, dentro de bosque seco tropical: BP

Cerro Blanco (02°10'S, 80°01'W; 22 m), provincia de Guayas (Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *hypoleuca* J. A. Allen, 1900.

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por López-González (1998). Carrera *et al.*

(2010) comentan que los ejemplares de la Costa de Ecuador presentan una separación genética superior al 5% con respecto a otras poblaciones de

M. minuta cuya genética es conocida, lo cual podría indicar una variación local a nivel específico

(Porter *et al.*, 2007). Carrera *et al.* (2010) también sugieren que *minuta* podría tratarse de un complejo

de especies, en cuyo caso será necesario conocer las características genéticas de *M. m. hypoleuca*

J. A. Allen, 1900, con localidad tipo en Magdalena, Colombia, datos que serán necesarios para

entender los límites entre las poblaciones-especies del occidente de Ecuador con otras de Sudamérica.

Estos resultados son corroborados por Benathar *et al.* (2012), quienes encontraron importantes

diferencias citogenéticas entre las poblaciones al oriente y occidente de Los Andes.

Mimon Gray, 1847

Proc. Zool. Soc. Lond. 1847: 14

ESPECIE TIPO: *Phyllostoma bennettii* Gray, 1838.

SINÓNIMOS. *Anthorhina*: Tate, 1931 (no Lydekker, 1891; usado por Cabrera, 1958; Handley, 1960; véanse comentarios); *Chrotopterus*

Elliot, 1904 (no Peters, 1865); *Vampyrus* Saussure, 1860 (no Leach, 1821).

COMENTARIOS. Baker *et al.* (2003) proponen mantener al género *Mimon* dentro de la subfamilia

Phyllostominae, pero asignado a la tribu Phyllostomini, junto con *Lophostoma*, *Phylloderma*,

Phyllostomus y *Tonatia*. Williams y Genoways (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género. *Anthorhina* ha sido tratado con

frecuencia como un subgénero de *Mimon*, según Handley (1960), nombre que en la actualidad es

considerado como un sinónimo menor de *Tonatia* (véase Gardner y Ferrell, 1990).

Mimon crenulatum (É. Geoffroy, 1803)

Cat. Mamm. Mus. Nat. d'Hist. Nat., p. 61

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Bahía.

DISTRIBUCIÓN. Desde Chiapas y Campeche (México) hasta las Guayanas, E Brasil y Bolivia;

también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones orientales

de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 0 y 2 000 m

de altitud; la mayoría de registros conocidos está a menos de 900 m (Baker, 1974; Albuja, 1999;

Castro y Román, 2000; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008, 2009; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. *M. c. keenani* Handley, 1960 (occidente; localidad tipo: Panamá, zona del Canal,

fuerte Gulick); *M. c. longifolium* J. A. Wagner, 1843 (oriente; localidad tipo: Brasil, Mato Grosso,

Villa María).

SINÓNIMOS. *keenani* Handley, 1960; *longifolium* J. A. Wagner, 1843 (usado por Handley, 1960);

peruanum Thomas, 1923; *picatum* Thomas, 1903.

COMENTARIOS. Esta especie fue considerada anteriormente dentro del subgénero *Anthorhina* (véanse

comentarios en *Mimon*). Revisada por Handley (1960), Koopman (1978) y Jones y Carter (1979).

Phylloderma Peters, 1865

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1865: 513

ESPECIE TIPO: *Phylloderma stenops* Peters, 1865.

SINÓNIMOS. *Guandira* Gray, 1866.

COMENTARIOS. Género monotípico. Incluido dentro de *Phyllostomus* por Baker *et al.* (1988a)

y van Den Bussche y Baker (1993); pero véase

Simmons y Voss (1998) y Wetterer *et al.* (2000). Baker *et al.* (2003) proponen mantener al género *Phylloderma* dentro de la subfamilia Phyllostominae, pero asignado a la tribu Phyllostomini, junto con *Lophostoma*, *Mimon*, *Phyllostomus* y *Tonatia*. Williams y Genoways (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Phylloderma stenops Peters, 1865

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1865: 513
 LOCALIDAD TIPO. Guayana Francesa, Cayena.
 DISTRIBUCIÓN. Desde S México hasta SE Brasil y Bolivia. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones noroccidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 5 y 1 400 m de altitud, aunque es más frecuente a menos de 300 m (Castro y Nolivos, 1998; Reid *et al.*, 2000; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira y Boada, 2005; Trujillo y Albuja, 2005; Rex *et al.*, 2008; Tirira, 2008). El único registro conocido en bosque seco, al suroccidente de Ecuador, corresponde a: Bosque Petrificado de Puyango (03°53' S, 80°04' W; 280 m), provincia de El Oro (Carrera *et al.*, 2010); mientras que el único registro en bosque subtropical corresponde a: Naneagal (00°08' N, 78°40' W; 1 400 m, provincia de Pichincha (Trujillo y Albuja, 2005).
 SUBESPECIES. *P. s. stenops* (véanse comentarios).
 SINÓNIMOS. *boliviensis* Barquez y Ojeda, 1979; *cayanensis* Gray, 1866; *cayanensis*: Simmons, 2005 (lapsus); *septentrionalis* Goodwin, 1940 (usado por Tirira, 2008).
 COMENTARIOS. Williams y Genoways (2008) indican que *P. s. stenops* sería la única subespecie presente en Ecuador y en buena parte de Sudamérica; sin embargo, se piensa que es necesaria una revisión de las poblaciones al occidente de Los Andes, y de forma específica, del bosque seco del suroccidente de Ecuador, lo cual podría demostrar una variación subespecífica con las poblaciones de la parte oriental, como ya ha ocurrido con otras especies de murciélagos. De considerarse que las poblaciones de occidente de Ecuador corresponden a una subespecie diferente, uno de los nombres disponibles sería *septentrionalis* Goodwin, 1940, con localidad tipo: Honduras, La Paz, Las Pilas.

Phyllostomus Lacépède, 1799

Tabl. Div. Subd. Order Genres Mammifères, p. 16
 ESPECIE TIPO: *V[espertilio]. hastatus* Pallas, 1767.

SINÓNIMOS. *Alectops* Gray, 1866; *Desmodus*: Estrella, 1996: 119 (no Wied-Neuwied, 1826; véase Tirira, 2012c); *Phyllostoma* Cuvier, 1800 (usado por Tomes, 1858; Thomas, 1880; Festa, 1906; Lönnberg, 1921); *Vespertilio* Pineda, 1790 [1996] (no Linnaeus, 1758; véase Tirira, 2012c).

COMENTARIOS. No incluye *Phylloderma*. Relaciones filogenéticas entre las especies son discutidas por Baker *et al.* (1988a) y van Den Bussche y Baker (1993). Baker *et al.* (2003) proponen mantener al género *Phyllostomus* dentro de su propia subfamilia (Phyllostominae), pero asignado a la tribu Phyllostomini, junto con *Lophostoma*, *Mimon*, *Phylloderma* y *Tonatia*. Williams y Genoways (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Phyllostomus discolor J. A. Wagner, 1843

Arch. Naturgesch. 9(1): 366

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Mato Grosso, Cuiabá.
 DISTRIBUCIÓN. Desde Oaxaca y Veracruz (México) hasta las Guayanas, SE Brasil, Paraguay y N Argentina; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones occidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 0 y 1 930 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 1 000 m (Power y Tamsitt, 1976; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. *P. d. discolor* (oriente); *P. d. verrucosus* Elliot, 1905 (occidente; localidad tipo: México, Oaxaca, Niltepec); véanse comentarios.

SINÓNIMOS. *angusticeps* Gervais, 1856; *innotatum* Tschudi, 1844; *verrucosus* Elliot, 1905.
 COMENTARIOS. Williams y Genoways (2008) indican que *P. d. discolor* sería la única subespecie presente en Sudamérica, lo cual no es compartido por Simmons (2005) y Kwiecinski (2006), criterio que ha sido seguido en este catálogo. Su biología ha sido recapitulada por Kwiecinski (2006).

Phyllostomus elongatus (É. Geoffroy, 1810)

Ann. Mus. Natn. Hist. Nat. Paris 15: 182

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Mato Grosso, Río Branco.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia y Venezuela hasta las Guayanas, E Brasil y Bolivia. En Ecuador está presente en la Costa norte, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques

húmedos tropicales y subtropicales bajos, entre 30 y 1 093 m de altitud (Webster y Jones, 1984; Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira y Boada, 2005; Tirira, 2007, 2008; Carrera *et al.*, 2010). A occidente de Los Andes todos los registros conocidos están dentro de la provincia de Esmeraldas (Tirira, 2008), excepto uno a mayor altitud en la provincia de Pichincha (Moreno, 2009).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *ater* Gray, 1866.

COMENTARIOS. Podría incluir un complejo de especies, por lo cual se considera necesaria una revisión (Williams y Genoways 2008).

Phyllostomus hastatus (Pallas, 1767)

Spicil. Zool. 3: 7

LOCALIDAD TIPO. Surinam.

DISTRIBUCIÓN. Desde Guatemala hasta las Guayanas, Brasil, Paraguay y N Argentina; también en Trinidad y Tobago. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 0 y 1 800 m de altitud, aunque usualmente se lo encuentra a menos de 1 200 m (Mena-V., 1996; Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. *P. h. hastatus* (oriente); *P. h. panamensis* J. A. Allen, 1904 (occidente; localidad tipo: Panamá, Chiriquí, Boquerón).

SINÓNIMOS. *aruma* Thomas, 1924; *caucae* J. A. Allen, 1916; *caurae* J. A. Allen, 1904; *curaca* Cabrera, 1917 (localidad tipo: Ecuador, Napo, Archidona; usado por Cabrera, 1958; Ibáñez y Fernández, 1989); *guayaquilensis* Pineda, 1790 [1996] (localidad tipo: Ecuador, Guayas, Guayaquil; véanse comentarios y Tirira, 2012c); *hastatum* É. Geoffroy, 1810 (usado por Tomes, 1858; Thomas, 1880); *hastatum panamense* Lönnberg, 1921; *maximus* Wied, 1821; *paeze* Thomas, 1924; *panamensis* J. A. Allen, 1904; *rotundus*: Estrella, 1996: 119 (no É. Geoffroy, 1810).

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Santos *et al.* (2003), quienes incluyeron a todas las poblaciones del occidente de Sudamérica dentro de la subespecie *panamensis*, e indicaron que los límites eran aproximados. Williams y Genoways (2008) restringieron la distribución de la subespecie *panamensis* al occidente de Los Andes de Sudamérica. Antonio Pineda (1790 [1996]) des-

cribió una especie de murciélago a la cual se refirió como *Vespertilio guayaquilensis*; si bien esta descripción es algo general, algunas características señaladas permiten determinar que sin duda se trata de *P. hastatus* (véase Tirira, 2012c)

Tonatia Gray, 1827

En Griffith, Anim. Kingdom 5: 71

ESPECIE TIPO: *Vampyrus bidens* Spix, 1823.

SINÓNIMOS. *Anthorhina* Lydekker, 1891; *Phyllostoma* Gray, 1838 (no Cuvier, 1800); *Tylostoma* Gervais, 1855; *Vampyrus* Spix, 1823 (no Leach, 1821). COMENTARIOS. Lee *et al.* (2002) determinaron que *Tonatia* (*sensu lato*) no era un grupo monofilético (como tradicionalmente había sido tratado); por lo cual, el género fue restringido a la especie tipo y su pariente cercana (*saurophila*); mientras que el otro clado, fue separado y tratado dentro del género *Lophostoma* (Baker *et al.*, 2003); estos mismos autores propusieron mantener al género *Tonatia* dentro de la subfamilia Phyllostominae, pero asignado a la tribu Phyllostomini, junto con *Lophostoma*, *Mimon*, *Phylloderma* y *Phyllostomus*. Williams y Genoways (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Tonatia saurophila Koopman y Williams, 1951

Amer. Mus. Novit. 1519: 11

LOCALIDAD TIPO. Jamaica, St. Elizabeth Parish, Balaclava, Wallingford Roadside Cave.

DISTRIBUCIÓN. Desde Chiapas (México) hasta Bolivia, las Guayanas y NE Brasil; también en Trinidad (Simmons, 2005); en Jamaica únicamente por registros fósiles (Williams *et al.*, 1995). En Ecuador está presente en la Costa norte, la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 30 y 1 100 m de altitud (Williams *et al.*, 1995; Mena-V., 1996; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008; Moreno, 2009; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. *T. s. bakeri* Williams, Willig y Reid, 1995 (occidente; localidad tipo: Panamá, Darién, 6 km SW de Cana); *T. s. maresi* Williams, Willig y Reid, 1995 (oriente; localidad tipo: Trinidad y Tobago, Trinidad, Blanchisseuse).

SINÓNIMOS. *bakeri* Williams, Willig y Reid, 1995; *bidens*: Albuja, 1982 (no Spix, 1823; usado por Albuja, 1991, 1999; Tirira, 1999, entre otros; véanse comentarios); *maresi* Williams, Willig y Reid, 1995; *saurophyla*: Albuja y Arcos, 2007 (lapsus).

COMENTARIOS. Williams *et al.* (1995) determinaron que las poblaciones de México, Centroamérica y el occidente de Sudamérica, anteriormente referidas como *T. bidens*, correspondían a *T. saurophila*, un taxón originalmente descrito de huesos fósiles encontrados en Jamaica, donde se habría extinguido. *Tonatia bidens* en la actualidad se restringe al este de Brasil y Paraguay. Williams *et al.* (1995) y Williams y Genoways (2008) no indican la subespecie a la cual pertenecen las poblaciones ecuatorianas al occidente de Los Andes; sin embargo, de acuerdo con la información proporcionada y la distribución, se ha inferido que el taxón correcto sería *T. s. bakeri*; lo cual es apoyado por Carrera *et al.* (2010), quienes encontraron que las poblaciones del occidente de Ecuador eran genéticamente diferentes de las poblaciones de Bolivia y Guyana (Baker *et al.*, 2004).

Trachops Gray, 1847

Proc. Zool. Soc. Lond. 1847: 14

ESPECIE TIPO: *Trachops fuliginosus* Gray, 1865 (= *Vampyrus cirrhosus* Spix, 1823).

SINÓNIMOS. *Istiophorus* Gray, 1825 (no Lacépède, 1802); *Histiophorus* Agassiz, 1846; *Trachyops* Peters, 1865; *Tylostoma* Saussure, 1860 (no Gervais, 1855 o Gervais, 1856).

COMENTARIOS. Género monotípico. Baker *et al.* (2003) proponen mantener al género *Trachops* dentro de la subfamilia Phyllostominae, pero asignado a la tribu Macrophyllini, junto con *Macrophyllum*. Williams y Genoways (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Trachops cirrhosus (Spix, 1823)

Sim. Vespert. Brasil., p. 64

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Pará.

DISTRIBUCIÓN. Desde Oaxaca (México) hasta las Guayanas, SE Brasil y Bolivia; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa norte y centro, la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 10 y 1 800 m de altitud; aunque la mayoría de registros conocidos están a menos de 650 m (Carrión *et al.*, 2001; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira y Boada, 2005; Arcos *et al.*, 2007; Tirira, 2007; Carrera *et al.*, 2010; Albuja y Arguero, 2011). Se conoce también de un registro en el trópico seco suroccidental, dentro de la provincia de Manabí:

Achiote (01°36'S, 80°42'W; 550 m), cerca del cerro de la Mocora, límite sur del Parque Nacional Machalilla (Albuja, 1999).

SUBESPECIES. *T. c. cirrhosus*.

SINÓNIMOS. *cirrhosus*: Carrera, Solari, Larsen, Alvarado-Serrano, Brown, Carrión, Tello y Baker, 2010: 26 (lapsus); *coffini* Goldman, 1925; *ehrharti* Felten, 1956; *fuliginosus* Gray, 1865.

COMENTARIOS. Cramer *et al.* (2001) y Williams y Genoways (2008) indican que *T. c. cirrhosus* sería la subespecie presente en buena parte del norte de Sudamérica, distribución que incluiría Ecuador; sin embargo, se considera necesaria una revisión de las poblaciones al occidente de Los Andes, lo cual demostraría una variación subespecífica (o incluso específica) con las poblaciones de la parte oriental, como ya se ha documentado en otras especies de murciélagos. De considerarse que las poblaciones de occidente son una subespecie diferente, uno de los nombres disponibles sería *coffini* Goldman, 1925, con localidad tipo: Guatemala, Petén, El Gallo. Su biología ha sido recapitulada por Cramer *et al.* (2001).

Trinycteris Sanborn, 1949

Fieldiana Zool. 31: 228

ESPECIE TIPO: *Micronycteris nicefori* Sanborn, 1949.

SINÓNIMOS. *Micronycteris* Albuja, 1999 (no Gray, 1866; usado por Tirira, 1999).

COMENTARIOS. Género monotípico. Tratado anteriormente como un subgénero dentro del complejo *Micronycteris* (por Sanborn, 1949; Simmons, 1996); mientras que Simmons y Voss (1998) y Wetterer *et al.* (2000) indicaron que debía ser considerado un género válido. Baker *et al.* (2003) proponen mover a *Trinycteris* a la subfamilia Glyphonycterinae, junto con *Glyphonycteris*. Williams y Genoways (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Trinycteris nicefori (Sanborn, 1949)

Fieldiana Zool. 31: 230

LOCALIDAD TIPO. Colombia, Norte de Santander, Cúcuta.

DISTRIBUCIÓN. Desde Belice hasta las Guayanas, la Amazonía de Brasil y Bolivia; también en la isla de Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa norte y en la Amazonía. Habita en bosques húmedos tropicales, entre 40 y 570 m de altitud (Reid

et al., 2000; Mena-V., 2005; Tirira, 2007, 2012d). En la Costa se conoce solamente en dos localidades dentro de la provincia de Esmeraldas: San Francisco de Bogotá (01°02'N, 78°25'W; 63 m; Carrera *et al.*, 2010) y estero Inés (00°41'N, 80°02'W; 40 m), sector cabo San Francisco (Tirira y Boada, 2005).
SUBESPECIES. Especie monotípica.
OTROS NOMBRES. *Micronycteris* sp. (usado por Tirira y Boada, 2005).
COMENTARIOS. Tirira (2012d) documentó un singular caso de canibalismo en esta especie, de una madre que comió a su cría ante la falta de alimento.

***Vampyrum* Rafinesque, 1815**

Analyse de la Nature, p. 54

ESPECIE TIPO: *Vespertilio spectrum* Linnaeus, 1758.

SINÓNIMOS. *Vampirus* Lesson, 1827 (usado por Ortiz, 1998: 461); *Vampyrus* Leach, 1821.

COMENTARIOS. Género monotípico. Baker *et al.* (2003) proponen mantener al género *Vampyrum* dentro de la subfamilia Phyllostominae, pero asignado a la tribu Vampyrini, junto con *Chrotopterus*. Williams y Genoways (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

***Vampyrum spectrum* (Linnaeus, 1758)**

Syst. Nat., 10a ed., 1: 31

LOCALIDAD TIPO. Surinam.

DISTRIBUCIÓN. Desde Veracruz (México) hasta Bolivia, N y SW Brasil y las Guayanas; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques tropicales y subtropicales, entre 10 y 1 550 m de altitud (Albuja y Mena-V., 2004; Arcos *et al.*, 2007; Tirira, 2007, 2008; Carrera *et al.*, 2010); la mayoría de registros conocidos en bosques húmedos a menos de 600 m de altitud (Tirira, 2007); mientras que es raro en bosques secos (Narváez *et al.*, 2012).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *guianensis* Lacépède, 1789; *maximus* É. Geoffroy, 1806; *nasutus* Shaw, 1800 (pero véanse comentarios de Williams y Genoways, 2008: 300, sobre estos tres sinónimos); *nelsoni* Goldman, 1917; *spectrum spectrum*: Albuja, 1982. **COMENTARIOS.** Su biología ha sido recapitulada por Navarro y Wilson (1982). Un análisis de su distribución en el occidente de Ecuador y Perú es presentado por Narváez *et al.* (2012).

Subfamilia Carollinae Miller, 1924

Bull. U.S. Natl. Mus. 128: 53

SINÓNIMOS. Carollinae: Albuja, 1982: 98 (lapsus; usado también por Tirira, 1999).

COMENTARIOS. Se piensa que la subfamilia no es monofilética (véase Lim y Engstrom, 1998; Wright *et al.*, 1999; Baker *et al.*, 2000); por lo cual Baker *et al.* (2003) propusieron excluir de la subfamilia Carollinae al género *Rhinophylla*, para incluirlo dentro de su propia subfamilia. Este grupo ha sido tratado como una tribu (Carollini) dentro de Stenodermatinae por McKenna y Bell (1997); pero véase Wetterer *et al.* (2000).

***Carollia* Gray, 1838**

Mag. Zool. Bot. 2: 488

ESPECIE TIPO: *Carollia braziliensis* Gray, 1838 (= *Vespertilio perspicillatus* Linnaeus, 1758).

SINÓNIMOS. *Arctibeus* Tomes, 1860a (no Leach, 1821; no Gray, 1838); *Hemiderma* Gervais, 1856 (usado por Festa, 1906; Cabrera, 1912; Allen, 1916a; Cabrera, 1917; Dorst, 1951); *Rhinops* Gray, 1866.

COMENTARIOS. El género ha sido revisado por Pine (1972). Patrones geográficos y filogenéticos son discutidos en Lim y Engstrom (1998), Wright *et al.* (1999), Baker *et al.* (2002) y Hoffmann y Baker (2003). McLellan y Koopman (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género. Jarrín-V. *et al.* (2010) comentan sobre la variación morfológica del género *Carollia* en Ecuador y analizan los límites que separan sus especies; estudio que es complementado en Jarrín-V. y Menéndez-Guerrero (2011), con una revisión de componentes ambientales que influyen en los límites de distribución de las especies. Un estudio sobre las relaciones ecológicas entre murciélagos del género *Carollia* con sus dípteros ectoparásitos (Diptera: Streblidae) fue realizado por Tello (2005).

***Carollia brevicauda* (Schinz, 1821)**

Das Thierreich 1: 164

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Espíritu Santo, río Jucu, Fazenda de Coroabá.

DISTRIBUCIÓN. Desde E Panamá hasta Bolivia, N y E Brasil y las Guayanas; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales, subtropicales y templados bajos, entre 5 y 2 310 m de altitud (Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *bicolor* J. A. Wagner, 1840; *grayi* Waterhouse, 1838; *lanceolatum* Natterer, 1843 (*nomen nudum*); *minor* Gray, 1866.

COMENTARIOS. Confundido ampliamente con *C. perspicillata* (véase Pine, 1972).

Carollia castanea H. Allen, 1890
Proc. Am. Philos. Soc. 28: 19

LOCALIDAD TIPO. Costa Rica, Angostura.

DISTRIBUCIÓN. Desde Honduras hasta N Venezuela, Guyana y Ecuador (Solari y Baker, 2006). En Ecuador está presente en la Costa y en las estribaciones occidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 10 y 1 820 m de altitud (Solari y Baker, 2006; Tirira, 2007).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. La taxonomía de *Carollia castanea* es compleja. Ha sido revisada por Solari y Baker (2006), quienes indican que las poblaciones de la Amazonía ecuatoriana corresponden a un taxón no descrito.

Carollia perspicillata (Linnaeus, 1758)
Syst. Nat., 10a ed., 1: 31

LOCALIDAD TIPO. Surinam.

DISTRIBUCIÓN. Desde Oaxaca, Veracruz y la península de Yucatán (México) hasta Bolivia, Paraguay, SE Brasil y las Guayanas; también en Trinidad y Tobago; posiblemente en otras islas del Caribe. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales, subtropicales y templados bajos, entre 0 y 2 100 m de altitud (Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008).

SUBESPECIES. *C. p. perspicillata* (oriente); *C. p. azteca* Saussure, 1860 (occidente; localidad tipo: México, Veracruz, Pérez).

SINÓNIMOS. *amplexicaudata* É. Geoffroy, 1818; *azteca* Saussure, 1860; *brachyotus* Schinz, 1821; *braziliensis* Gray, 1838; *brevicauda*: Thomas, 1880 (no Schinz, 1821; según Festa, 1906); *brevicaudum* (no Schinz, 1821; usado por Festa, 1906); *calcaratum* J. A. Wagner, 1843; *perspicillatum*: Thomas, 1901 (usado por Festa, 1906; Cabrera, 1912; Allen, 1916a; Cabrera, 1917; Dorst, 1951); *perspicillata*: Sarmiento, 1987: 115 (lapsus); *tricolor* Miller, 1902; *verrucata* Gray, 1844.

COMENTARIOS. Aspectos filogeográficos han sido discutidos por Ditchfield (2000). Su biología ha sido recapitulada por Cloutier y Thomas (1992). Boada y Tirira (2010) documentaron un singular caso de albinismo parcial (leucismo) en un ejemplar de la provincia de Esmeraldas. Marshall y Miller (1979) y Durette-Desset y Vaucher (1989) han reportado parásitos de *Carollia perspicillata* en la Amazonía de Ecuador.

Carollia sp. A

DISTRIBUCIÓN. Presente en Ecuador y NE Perú (Solari y Baker, 2006). En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 180 y 1 900 m de altitud (Solari y Baker, 2006; Tirira, 2007).

OTROS NOMBRES. *castanea* (e.g., Albuja, 1982, 1999; Tirira, 1999; véanse comentarios).

COMENTARIOS. Pertenece al complejo *castanea*, el cual ha sido revisado por Solari y Baker (2006), quienes mencionan que las poblaciones de la Amazonía de Ecuador y NE Perú corresponden a un taxón no descrito. Marshall y Miller (1979) y Durette-Desset y Vaucher (1989) han reportado parásitos en esta especie de *Carollia* en la Amazonía de Ecuador.

Rhinophylla Peters, 1865

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1865: 355

ESPECIE TIPO: *Rhinophylla pumilio* Peters, 1865.

SINÓNIMOS. *Rhinoñylla*: Albuja, Ibarra, Urgilés y Barriga, 1980: 139 (lapsus); *Rhinophylla*: Mena-V., 1997 y Mena-V., Regalado y Cueva, 1997 (lapsus).

COMENTARIOS. Patrones filogenéticos y geográficos del género han sido discutidos por Lim y Engstrom (1998) y Wright *et al.* (1999). Estos estudios, además de Baker *et al.* (2000), han concluido que la subfamilia Carolliinae no es monofilética; por lo cual, Baker *et al.* (2003) han propuesto mover al género *Rhinophylla* a su propia subfamilia (Rhinophyllinae). McLellan y Koopman (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Rhinophylla aethina Handley, 1966

Proc. Biol. Soc. Wash. 79: 86

LOCALIDAD TIPO. Colombia, Valle del Cauca, 27 km S Buenaventura, río Raposo.

DISTRIBUCIÓN. Presente en W Colombia y Ecuador. En Ecuador ha sido registrada en la

Costa norte y en las estribaciones noroccidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 10 y 1 600 m de altitud (Baud, 1982; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira y Boada, 2005; Tirira, 2008, 2009). Moreno (2009) indica que en el Distrito Metropolitano de Quito puede alcanzar los 1 900 m de altitud, pero no especifica la localidad de colección.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

Rhinophylla fischeriae Carter, 1966

Proc. Biol. Soc. Wash. 79: 235

LOCALIDAD TIPO. Perú, Loreto, 98 km SE de Pucallpa.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia y S Venezuela hasta Perú y NW Brasil. En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos, entre 200 y 1 100 m de altitud (Mumford, 1975; Albuja, 1999; Tirira, 2007).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

Rhinophylla pumilio Peters, 1865

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1865: 355

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Bahía.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia, Venezuela y las Guayanas hasta Perú, Bolivia y E Brasil. En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 200 y 1 650 m de altitud (Baker, 1974; Mena-V., 1996; Albuja, 1999; Tirira, 2007).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *pimilio*: Anónimo, 2000: 164 (lapsus para *pumilio*).

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Rinehart y Kunz (2006). Se piensa que podría incluir un complejo de especies, pues se han encontrado distintos cariotipos en ejemplares de Colombia ($2n = 36$, $NF = 62$ y tres pares de cromosomas acrocéntricos; Baker y Blier, 1971), Surinam ($2n = 34$, $NF = 64$ y sin cromosomas acrocéntricos; Honeycutt *et al.*, 1980) y otros de localidad desconocida ($2n = 36$, $NF = 56$; Baker y Bickham, 1980).

Subfamilia Stenodermatinae Gervais, 1856

En F. Comte de Castelnau, Exped. Partes Cen. Am. Sud., Zool. (sec. 7), vol. 1, pt. 2 (Mammifères), p. 32 pie de página

SINÓNIMOS. Stenoderminae (usado por Carter y Dolan, 1978).

COMENTARIOS. Baker *et al.* (2003) consideran que Stenodermatinae es una subfamilia válida, dentro de la cual se incluyen los mismos grupos de especies indicados por Wetterer *et al.* (2000) y Simmons (2005). McKenna y Bell (1997) incluyeron a Carollinae como una tribu (Carollini) dentro de Stenodermatinae, clasificación que no ha sido aceptada por Simmons (2005) ni Gardner (2008c); véase discusión en Wetterer *et al.* (2000). Este catálogo sigue la clasificación de tribus de Simmons (2005); una división alternativa la propone Gardner (2008c), quien menciona tres tribus: Sturnirini (género *Sturnira*), Ectophyllini (murciélagos fruteros en general, sin manchas en los hombros) y Stenodermatini (murciélagos fruteros con manchas blancas en los hombros, que en el caso de Ecuador incluye un solo género, *Sphaeronycteris*).

Tribu Sturnirini Miller, 1907

Bull. U.S. Natl. Mus. 57: 33

COMENTARIOS. Tribu monogénica; equivalente a la subtribu Sturnirina de McKenna y Bell (1997); véase discusión en Wetterer *et al.* (2000). Tratada a nivel de subfamilia (Sturnirinae) por Cabrera (1958) y Tirira (1999).

Sturnira Gray, 1842

Ann. Mag. Nat. Hist. 1(10): 257

ESPECIE TIPO: *Sturnira spectrum* Gray, 1842 (= *Phyllostoma lilium* É. Geoffroy, 1810).

SINÓNIMOS. *Arctibeus*: Tomes, 1860b: 212 (no *Arctibeus* Gray, 1838; no Leach, 1821); *Corvira* Thomas, 1915 (especie tipo: *Corvira bidens*); *Nyctiplanus* Gray, 1849; *Phyllostoma*: É. Geoffroy, 1810 (no *Phyllostoma* G. Cuvier, 1800; usado por Tomes, 1860a); *Stenoderma*: Gray, 1847 (no *Stenoderma* Geoffroy, 1813); *Sturnirops* Goodwin, 1938. COMENTARIOS. Baker *et al.* (2003) sugieren mantener al género *Sturnira* dentro de su propia tribu (Sturnirini). Incluye a *Corvira* (véase Jones y Carter, 1976). Simmons (2005) reconoce dos subgéneros: *Sturnira* y *Corvira*. La taxonomía y relaciones filogenéticas del género han sido revisadas por Pacheco y Patterson (1991, 1992) y Villalobos y Valerio (2002). Iudica (2000) presentó un análisis molecular y morfológico del género *Sturnira*; mientras que Gard-

ner (2008d) llevó a cabo una revisión geográfica y taxonómica. Debido a los aportes taxonómicos publicados en los últimos años y a las especies recientemente descritas (McCarthy *et al.*, 2006; Jarrín-V. y Kunz, 2011), se considera necesaria una revisión de los especímenes ecuatorianos depositados en colecciones científicas.

Sturnira aratathomasi Peterson y Tamsitt, 1968
R. Ontario Mus. Life Sci. Occas. Pap. 12: 1
LOCALIDAD TIPO. Colombia, Valle del Cauca, 2 km S de Pance (20 km SW de Cali).
DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia, Ecuador, NW Venezuela y Perú. En Ecuador su presencia ha sido documentada únicamente por dos especímenes (paratipos) depositados en el Royal Ontario Museum de Toronto, Canadá, los cuales no tienen más datos que “Ecuador” (Peterson y Tamsitt, 1968; McCarthy *et al.*, 1991). Se piensa que la especie debe habitar en las estribaciones de Los Andes, preferentemente a lo largo de la vertiente oriental, de acuerdo con su presencia en Colombia y Perú (Tirira, 2007).
SUBESPECIES. Especie monotípica.
COMENTARIOS. Subgénero *Sturnira*. Su biología ha sido recapitulada por Soriano y Molinari (1987).

Sturnira bidens Thomas, 1915
Ann. Mag. Nat. Hist. 8(16): 310
LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Napo, Baeza, río Quijos [Alto río Coca].
DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia, Venezuela, Ecuador y Perú (Gardner, 2008d). En Ecuador la especie ha sido registrada en la Sierra y en las estribaciones a ambos lados de Los Andes. Habita en bosques subtropicales, templados y partes bajas de los bosques altoandinos, entre 1 200 y 3 320 m de altitud (Albuja y Luna, 1997; Albuja, 1999; Jarrín-V., 2001; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008; Tirira y Boada, 2009).
SUBESPECIES. Especie monotípica.
COMENTARIOS. Subgénero *Corvira*. La especie anteriormente fue colocada dentro del género *Corvira* (por Thomas, 1915a; Cabrera, 1958), el cual en la actualidad se considera como un subgénero y sinónimo menor de *Sturnira* (véase Gardner y O’Neill, 1969; Jones y Carter, 1976). Su biología ha sido recapitulada por Gardner y O’Neill (1969) y Molinari y Soriano (1987).

Sturnira bogotensis Shamel, 1927
Proc. Biol. Soc. Wash. 40: 129
LOCALIDAD TIPO. Colombia, Cundinamarca, Bogotá.
DISTRIBUCIÓN. Presente en Venezuela, Colombia, Ecuador y Perú (Gardner, 2008d); registros en Bolivia y Argentina son errados (Pacheco y Patterson, 1992). En Ecuador ha sido registrada en la Sierra y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques subtropicales altos y templados, entre 1 900 y 2 850 m (Pacheco y Patterson, 1992; Castro y Román, 2000; Lee *et al.*, 2006a). Además, Lee *et al.* (2010) reportaron un ejemplar en Santa Rosa de Naranjal (00°17’S, 78°57’W; 702 m), en bosques húmedo tropical, al suroccidente de la provincia de Imbabura.
SUBESPECIES. Especie monotípica.
COMENTARIOS. Subgénero *Sturnira*. A menudo confundido con *erythromos*, *ludovici* y *oporphilum* (véase Handley, 1976; Pacheco y Patterson, 1992; Gardner, 2008d). Rex *et al.* (2008) reportaron en la EB Tiputini (Amazonia baja, 230 m de altitud) un ejemplar identificado como “*Sturnira* cf. *bogotensis*”; de acuerdo con la distribución conocida para la especie, se considera poco probable que la especie alcance dicha localidad. También debe verificarse la identificación del ejemplar de Santa Rosa de Naranjal, reportado por Lee *et al.* (2010), ya que está fuera del rango altitudinal esperado para la especie.

Sturnira erythromos (Tschudi, 1844)
Fauna Peruana 2: 64
LOCALIDAD TIPO. Perú.
DISTRIBUCIÓN. Desde Venezuela hasta Bolivia y NW Argentina. En Ecuador la especie está presente en la Sierra y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques subtropicales, templados y altoandinos, entre 1 050 y 3 520 m de altitud (Albuja y Luna, 1997; Albuja, 1999; Jarrín-V., 2001; Rex *et al.*, 2008; Tirira, 2008; Tirira y Boada, 2009, 2012). Moreno (2009) indica que en el Distrito Metropolitano de Quito puede alcanzar los 3 600 m de altitud, pero no especifica la localidad de colección.
SUBESPECIES. Especie monotípica.
COMENTARIOS. Subgénero *Sturnira*. La especie ha sido revisada por Pacheco y Patterson (1992). Su biología ha sido recapitulada por Giannini y Barquez (2003).

Sturnira koopmanhilli McCarthy, Albuja y Alberico, 2006

An. Carnegie Mus. 75(2): 99

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Esmeraldas, Reserva Ecológica Cotacachi Cayapas, Los Pambiles, río Las Piedras.

DISTRIBUCIÓN. Presente en W Colombia y Ecuador (McCarthy *et al.*, 2006). En Ecuador ha sido registrada en las estribaciones centro y noroccidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos subtropicales, entre 1 000 y 1 900 m de altitud (McCarthy *et al.*, 2006; Tirira, 2008; Moreno, 2009); en Colombia la especie desciende hasta los 300 m de altitud, en bosques tropicales (McCarthy *et al.*, 2006).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

OTROS NOMBRES. *Sturnira* sp. A (referido por Pacheco y Patterson, 1991; Albuja, 1999; Tirira, 1999; Albuja y Mena-V., 2004).

COMENTARIOS. Subgénero *Sturnira*; sin embargo, la especie presenta ciertas características que le relacionan con el subgénero *Corvira*, lo cual sugiere que se trataría de un taxón intermedio entre ambos subgéneros (Gardner, 2008d).

Sturnira lilium (É. Geoffroy, 1810)

Ann. Mus. Natn. Hist. Nat. Paris 15: 181

LOCALIDAD TIPO. Paraguay, Asunción.

DISTRIBUCIÓN. Desde Sonora y Tamaulipas (México) hasta Paraguay, N Argentina, Uruguay y E Brasil; también en Trinidad y Tobago, Granada y algunas islas de las Antillas menores; posiblemente en Jamaica. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 0 y 2 000 m de altitud (Albuja y Luna, 1997; Albuja, 1999; Castro y Román, 2000; Albuja y Mena-V., 2004; Rex *et al.*, 2008; Tirira, 2008).

SUBESPECIES. *S. l. lilium* (oriente); *S. l. parvidens* Goldman, 1917 (occidente; localidad tipo: México, Guerrero, Papayo, 40 km NW de Acapulco).

SINÓNIMOS. *albescens* J. A. Wagner, 1847; *angeli* de la Torre, 1966; *chilense* Gray, 1847 (usado por Anthony, 1924a: 9); *chrysocomos* J. A. Wagner, 1855; *erythromas* Tschudi, 1844; *excisum* J. A. Wagner, 1842; *fumarium* J. A. Wagner, 1847; *luciae* Jones y Phillips, 1976; *oporophilum* Tschudi, 1844; *parvidens* Goldman, 1917; *paulsoni* de la Torre, 1966; *rotundatus* Gray, 1849;

serotinus Genoways, 1998; *spectrum* Gray, 1842 (usado por Tomes, 1860b); *spiculatum* Illiger, 1825; *vampyrus* Schinz, 1845; *vulcanensis* Genoways, 1998; *zygomaticus* Jones y Phillips, 1976.

COMENTARIOS. Subgénero *Sturnira*. Revisado en parte por Jones y Phillips (1976), Genoways (1998) y Timm y Genoways (2003); también véase Jones (1989). Su filogeografía ha sido discutida por Ditchfield (2000), quien reconoce varios filogrupos, lo cual hace pensar que podría tratarse de un complejo de especies. Su biología ha sido recapitulada por Gannon *et al.* (1989). Durette-Desset y Vaucher (1988) reportaron una especie de nematodo parásito en *S. lilium* de la Amazonía de Ecuador.

Sturnira ludovici Anthony, 1924

Am. Mus. Novit. 139: 8

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Pichincha, cerca de Gualea.

DISTRIBUCIÓN. Desde Sonora y Tamaulipas (México) hasta Ecuador y Guyana, según Simmons (2005); pero restringido a Venezuela, Colombia y Ecuador, según Gardner (2008d). En Ecuador está presente en la Costa y en las estribaciones occidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales, subtropicales y templados, entre 35 y 2 875 m de altitud; la mayoría de registros conocidos sobre los 1 000 m (Albuja, 1999; Jarrín-V., 2001; Albuja y Mena-V., 2004; Lee *et al.*, 2006b; McCarthy *et al.*, 2006; Tirira, 2007, 2008). Moreno (2009) indica que en el Distrito Metropolitano de Quito puede alcanzar los 3 400 m de altitud, pero no especifica la localidad de colección.

SUBESPECIES. *S. l. ludovici*, de acuerdo con Simmons (2005), pero véanse comentarios.

SINÓNIMOS. *hondurensis* Goodwin, 1940; *ludivici*: Albuja, 1982: 123 (lapsus); *mordax* Sánchez-Hernández, Romero-Almarez y Cuisin, 2002 (usado por Tirira, 2004; véanse comentarios); *occidentalis* Jones y Phillips, 1964.

COMENTARIOS. Subgénero *Sturnira*. Gardner (2008d) considera a *S. ludovici* como un sinónimo y subespecie de *S. oporophilum*; mientras que Simmons (2005), quien siguió a Pacheco y Patterson (1991, 1992), considera válidas a ambas especies. Es evidente que los límites geográficos entre ambas especies no han sido suficientemente aclarados; por lo cual, hasta que se esclarezca su situación, se consideran válidas ambas especies.

Sánchez-Hernández *et al.* (2002) reportaron un registro de *S. mordax* para Ecuador basados en un espécimen de Cachabí, provincia de Esmeraldas; este individuo ha sido revisado por Matson y McCarthy (2004) y McCarthy *et al.* (2005), quienes consideran que se trata de un individuo aberrante de *S. ludovici*. Al momento, *S. mordax* se restringiría a Costa Rica y Panamá (Matson y McCarthy, 2004; Simmons, 2005).

Sturnira luisi Davis, 1980

Occas. Pap. Mus. Texas Tech Univ. 70: 1

LOCALIDAD TIPO. Costa Rica, Alajuela, 18 km NE de Naranjo, Cariblanco.

DISTRIBUCIÓN. Desde Costa Rica hasta Ecuador y NW Perú, al oeste de Los Andes (Gardner, 2008d). En Ecuador está presente en la Costa y en las estribaciones occidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 42 y 1 930 m de altitud (Davis, 1980; Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira y Boada, 2005; Tirira, 2007, 2008). Rex *et al.* (2008) y Jarrín-V. y Kunz (2011) extienden su distribución a la Amazonía y las estribaciones orientales de Ecuador, en un rango altitudinal de 200 a 1 600 m. SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Subgénero *Sturnira*. Brosset y Charles-Dominique (1990) han sugerido que *S. luisi* podría ser conespecífico con *S. tildae*, pero véase Simmons y Voss (1998), quienes argumentan que presenta diferencias morfológicas que respaldan su inclusión como una especie válida. Confundido ampliamente con *S. lilium* (véase Tirira, 2007, 2008). La descripción de *S. luisi* hecha por Davis (1980) incluye cinco paratipos colectados en dos localidades de la vertiente occidental de Los Andes de Ecuador, en las provincias de Imbabura y El Oro.

Sturnira magna de la Torre, 1966

Proc. Biol. Soc. Wash. 79: 267

LOCALIDAD TIPO. Perú, Loreto, Iquitos, río Manítí, Santa Cecilia.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia, Ecuador, Perú, W Brasil y Bolivia. En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 180 y 1 915 m de altitud; la mayoría de registros conocidos a menos de 600 m (Mena-V., 1996; Albuja, 1999; Lee *et al.*, 2006a; Tirira, 2007; Albuja y Arguero, 2011).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Subgénero *Sturnira*. Su biología ha sido recapitulada por Tamsitt y Häuser (1985). Comentarios sobre la dieta de la especie, en un bosque de estribaciones de la Amazonía ecuatoriana, provincia de Morona Santiago, aparece en Arguero *et al.* (2012).

Sturnira oporaphilum (Tschudi, 1844)

Fauna Peruana 2: 64

LOCALIDAD TIPO. Perú.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Ecuador, Perú, Bolivia y NW Argentina, según Simmons (2005); pero restringido a Perú, Bolivia y Argentina, según Gardner (2008d). En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales, subtropicales y templados, entre 200 y 2 950 m de altitud, aunque la mayoría de registros están en altitudes intermedias, entre 900 y 2 000 m (Pacheco, 1992; Albuja y Luna, 1997; Albuja, 1999; Lee *et al.*, 2006a; Tirira, 2007).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *ludovico*: Mena-V., 2005 (lapsus para *ludovici* Anthony, 1924).

COMENTARIOS. Subgénero *Sturnira*. A menudo confundido con *S. bogotensis* y *S. ludovici* (véase Pacheco y Patterson, 1992). Gardner (2008d) comenta que *S. ludovici* es una subespecie de *S. oporaphilum*; sin embargo, Simmons (2005), quien siguió a Pacheco y Patterson (1991, 1992), considera válidas a ambas especies (véanse comentarios en *S. ludovici*).

Sturnira perla Jarrín-V. y Kunz, 2011

Zootaxa 2755: 6

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Santo Domingo de los Tsáchilas, Bosque Protector La Perla, 2 km S de La Concordia.

DISTRIBUCIÓN. Endémico de Ecuador, pero se espera su presencia en Colombia (Jarrín-V. y Kunz, 2011). En Ecuador está presente en la Costa norte. Habita en bosques húmedos tropicales, entre 35 y 220 m de altitud (Jarrín-V. y Kunz, 2011).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

OTROS NOMBRES. *Sturnira* sp. A (usado por Albuja y Arcos, 2007); *Sturnira* sp. B (usado por Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004); *Sturnira* species A (usado por Gardner, 2008d).

COMENTARIOS. Subgénero *Sturnira*.

Sturnira sorianoi Sánchez-Hernández, Romero-Almaraz y Schnell, 2005

J. Mammal. 86(5): 867

LOCALIDAD TIPO. Venezuela, Mérida, Asentamiento Monterrey, 8 km NNE de Mérida, El Valle. **DISTRIBUCIÓN.** Se conoce solo de Mérida (Venezuela) y Santa Cruz (Bolivia) (Sánchez-Hernández *et al.*, 2005). En Ecuador ha sido registrada en las estribaciones surorientales, dentro de bosque húmedo subtropical. Se conoce por cinco ejemplares capturados en río Bombuscaro (04°01'S, 79°01'W; 1 050 m), PN Podocarpus, provincia de Zamora Chinchipe (Rex *et al.*, 2008). **SUBESPECIES.** Especie monotípica.

COMENTARIOS. Subgénero *Sturnira*. La inclusión de esta especie en la fauna ecuatoriana se considera provisional, hasta que se verifique la identidad de los ejemplares reportados por Rex *et al.* (2008). Estos mismos autores indican que los ejemplares fueron depositados en el American Museum of Natural History, de Nueva York; sin embargo, hasta el momento (octubre de 2011), esto no ha ocurrido (C. M. Pinto, com. pers.); también indicaron que muestras de tejidos están depositadas en el Laboratorio de ADN de la Universidad de Boston, Massachusetts.

Sturnira tildae de la Torre, 1959

Chicago Acad. Sci. Nat. Hist. Misc. 166: 1

LOCALIDAD TIPO. Trinidad y Tobago, Trinidad, valle de Arima.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia y Venezuela hasta Brasil y Bolivia, al este de Los Andes; también en la isla de Trinidad (Gardner, 2008d). En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes (Baker, 1974; Albuja, 1999; Tirira, 2007); además, Jarrín-V. y Kunz (2011) extienden su distribución a la Costa y las estribaciones occidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 60 y 1 450 m (Jarrín-V. y Kunz, 2011).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Subgénero *Sturnira*. Especie ampliamente confundida con *S. lilium*; véanse comentarios en Simmons y Voss (1998) y en *S. luisi*.

Sturnira sp. A

DISTRIBUCIÓN. Endémico de Ecuador. Se conoce de una sola localidad: Miazí Alto (04°15'S, 78°40'W; 925 m), cordillera del Cóndor, provincia de Zamora Chinchipe (Boada, 2011a).

SINÓNIMOS. *nana*: Boada, 2011a (no Gardner y O'Neill, 1971; véanse comentarios).

COMENTARIOS. Boada (2011a) se refirió inicialmente a este taxón como *S. nana* Gardner y O'Neill, una especie conocida únicamente de las cercanías de localidad tipo (Perú, Ayacucho, Huanhuachayo; Gardner, 2008d). Estudios moleculares posteriores sugieren que se trata de una especie no descrita, afín al subgénero *Corvira* (C. E. Boada, pers. comm.).

Tribu Stenodermatini Gervais, 1856

En Comte de Castelnau, Exped. Partes Cen. Am. Sud., Zool. (sec. 7), vol. 1, pt. 2 (Mammifères), p. 32 pie de página

COMENTARIOS. Equivale a la subtribu Stenodermatina de McKenna y Bell (1997). Incluye las tribus Ectophyllini y Stenodermatini propuestas por Gardner (2008c), las cuales son comparables con las subtribus Ectophyllina y Stenodermatina, respectivamente, indicadas por Wetterer *et al.* (2000), y que son las seguidas en este catálogo. Por su parte, Baker *et al.* (2003) mantienen la tribu Stenodermatini, a la cual asignan cinco subtribus, cuatro de ellas registradas en Ecuador: Artibeina, Enchisthenina, Stenodermatina y Vampyressina.

Artibeus Leach, 1821

Trans. Linn. Soc. Lond. 13: 75

ESPECIE TIPO: *Artibeus jamaicensis* Leach, 1821. **SINÓNIMOS.** *Arctibeus* Gray, 1838 (lapsus); *Artibaesus* Gervais, 1856; *Artibiis* Bonaparte, 1847 (lapsus); *Koopmania* Owen, 1991 (usado por Carrera, 2003; Tirira, 2004); *Pteroderma* Gervais, 1856. **COMENTARIOS.** Subtribu Ectophyllina. Baker *et al.* (2003) y Hooper *et al.* (2008) lo tratan dentro de la subtribu Artibeina (que incluye los géneros *Artibeus* y *Dermanura*). No incluye *Dermanura* ni *Enchisthenes* (véase Lim, 1993; van Den Bussche *et al.*, 1993; van Den Bussche *et al.*, 1998; Baker *et al.*, 2000; Wetterer *et al.*, 2000; Hooper *et al.*, 2008). Incluye dos subgéneros: *Artibeus* y *Koopmania*. Las especies del subgénero *Artibeus* han sido revisadas por Andersen (1908), Marques-Aguiar (1994) y Larsen *et al.* (2010a, b); véase también Lim y Wilson (1993). El estado taxonómico del género *Artibeus* ha sido revisado por Hooper *et al.* (2008). Marques-Aguiar (2008a) también presenta una revisión geográfica y taxonómica del género.

Handley (1987) revisó el subgénero *Koopmania*. Platt *et al.* (2000) detectaron la presencia del virus del dengue en algunos individuos del género *Artibeus* capturados en Tena, provincia de Napo.

Artibeus aequatorialis K. Andersen, 1906
Ann. Mag. Nat. Hist. 7(18): 421

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, El Oro, Zaruma.

DISTRIBUCIÓN. Presente en W Colombia, Ecuador y NW Perú (Larsen *et al.*, 2010a). En Ecuador ha sido registrada en la Costa y en las estribaciones occidentales de Los Andes. Habita en bosques tropicales y subtropicales bajos, entre 10 y 1 700 m de altitud (Tirira, 2008; Larsen *et al.*, 2010a); prefiere bosques húmedos; mientras que es rara en bosques secos (Tirira, 1995–2012). SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *jamaicensis*: Festa, 1906 (no Leach, 1821; usado por Albuja, 1982, 1999; Tirira, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; entre otros; véanse comentarios); *jamaicensis aequatorialis* Andersen, 1906 (usado por Andersen, 1908); *[jamaicensis]. aequatorialis* (usado por Tirira, 2008); *jamaicensis richardsoni*: Ortega y Castro-Arellano, 2001 (no J. A. Allen, 1908); *lituratus?* (sic) Brosset, 1965 (no *lituratus* Olfers, 1818); *[lituratus]. aequatorialis* Hershkovitz, 1949 (no *lituratus* Olfers, 1818); *perspicillatus* Tomes, 1860a (no Linnaeus, 1758; según Festa, 1906). COMENTARIOS. Subgénero *Artibeus*. Esta especie ha sido referida anteriormente como un sinónimo menor o subespecie de *A. jamaicensis*. Larsen *et al.* (2010a, b) indican que las poblaciones del occidente de Ecuador son diferentes de la forma nominal de *jamaicensis*, para las cuales el nombre científico disponible es *aequatorialis*. Alguna información sobre su biología es incluida dentro de la revisión de Ortega y Castro-Arellano (2001), en donde se indica que la subespecie correspondiente a Ecuador es *A. j. richardsoni* (con localidad tipo en Nicaragua, Matagalpa), una forma restringida a Centroamérica por Larsen *et al.* (2010a). Una diferenciación morfométrica preliminar con las poblaciones ecuatorianas de *A. planirostris* fue realizada por Marchán-Rivadeneira (2006).

Artibeus concolor Peters, 1865

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1865: 357

LOCALIDAD TIPO. Surinam, Paramaibo.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia, Venezuela y las Guayanas hasta N Brasil y Perú. En Ecu-

dor está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Se conoce solo de tres localidades (pero véanse comentarios): Mera (01°26'S, 78°06'W; 1 160 m; Rageot y Albuja, 1994) y Tigüino (01°07'S, 77°18'W; 480 m; Tirira 2007), en la provincia de Pastaza; y EB Tiputini (00°38'S, 76°09'W; 220 m; Rex *et al.* 2008), PN Yasuní, en la provincia de Orellana. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales (Tirira, 2007).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Subgénero *Koopmania*. Owen (1991) realizó una revisión de la especie, producto de la cual sugirió colocarla en un género propio (*Koopmania*), el cual ha sido considerado como un subgénero de *Artibeus* en base a resultados de análisis filogenéticos de Marques-Aguiar (1994), van Den Bussche *et al.* (1998), Baker *et al.* (2000) y Wetterer *et al.* (2000). La primera vez que se documentó la presencia de esta especie en Ecuador provino de un espécimen colectado en Mera, provincia de Pastaza (Rageot y Albuja, 1994). La descripción de la especie que presenta Albuja (1999) está incorrecta, ya que indica que *A. concolor* posee líneas faciales blancas, lo cual no concuerda con la descripción original de la especie. Esto sugiere que el ejemplar de Mera, colectado por el mismo Albuja, estaría mal identificado. La identidad del ejemplar colectado en la EB Tiputini no ha podido ser verificada, como ha ocurrido con todo el material reportado por Rex *et al.* (2008). En tal circunstancia, el único espécimen que al momento confirma la presencia de *A. concolor* en Ecuador (depositado en el United States National Museum, de Washington, DC, y revisado por el autor de este catálogo) corresponde a Tigüino, provincia de Pastaza. Su biología ha sido recapitulada por Acosta y Owen (1993).

Artibeus fraterculus Anthony, 1924

Am. Mus. Novit. 114: 5

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, El Oro, Portovelo.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Ecuador y NW Perú. En Ecuador la especie ha sido registrada en la Costa centro y sur y en las estribaciones suroccidentales de Los Andes. Habita en bosques secos tropicales y subtropicales, entre 0 y 1 600 m (Albuja, 1999; Albuja y Muñoz, 2000; Tirira, 2001b, 2007, 2008; Salas, 2008). También se reporta un registro en la parte baja del

piso Templado Occidental, en los alrededores de la ciudad de Loja (03°59'S, 79°12'W; 2 064 m), provincia de Loja, dentro de la formación vegetal de Matorral húmedo montano (Loaiza, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *concolor*: Cabrera, 1912: 44 (no Peters, 1865; usado por Cabrera, 1917; véase Ibáñez y Fernández, 1989: 20); *jamaicensis fraterculus*: Hershkovitz, 1949 (no *jamaicensis* Leach, 1821; usado por Ortiz de la Puente, 1951; Cabrera, 1958; Jones y Carter, 1976).

COMENTARIOS. Subgénero *Artibeus*. Hershkovitz (1949), Cabrera (1958) y Jones y Carter (1976) se refirieron a *A. fraterculus* como una subespecie de *A. jamaicensis*; pero véase Koopman (1978) y Marques-Aguiar (1994), quienes respaldaron la diferenciación taxonómica de Anthony (1924b); por lo cual, *A. fraterculus* es una especie válida. Esta validación también está respaldada por Patterson *et al.* (1992), quienes analizaron sus relaciones sistemáticas y biogeográficas.

Artibeus lituratus (Olfers, 1818)

En Eschwege, J. Brasilien, Neue Bibliothek. Reisenb. 15: 224

LOCALIDAD TIPO. Paraguay, Asunción.

DISTRIBUCIÓN. Desde Michoacán, Sinaloa y Tamaulipas (México) hasta S Brasil y N Argentina; también en Trinidad y Tobago y algunas islas menores del Caribe. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 0 y 1 700 m de altitud (Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008).

SUBESPECIES. *A. l. lituratus* (oriente); *A. l. palmarum* J. A. Allen y Chapman, 1897 (occidente; localidad tipo: Trinidad y Tobago, Trinidad, Puerto España; véanse comentarios).

SINÓNIMOS. *intermedius* J. A. Allen, 1897; *jamaicensis lituratus*: Andersen, 1908 (no Leach, 1821; usado por Cabrera, 1912, 1917; Lönnberg, 1921; Dorst, 1951). *palmarum* J. A. Allen, 1897.

COMENTARIOS. Subgénero *Artibeus*. La filogeografía de la especie ha sido discutida por Phillips *et al.* (1991) y Ditchfield (2000) y su taxonomía ha sido revisada por Davis (1984). Existe variación intraespecífica y sobreposición entre las distintas poblaciones, por lo cual una revisión es necesaria (Larsen *et al.*, 2010a). También lla-

ma la atención que la subespecie asignada al occidente de Ecuador por Marques-Aguiar (2008a), quien se basó en Davis (1984), tiene su localidad tipo en la isla Trinidad, extremo noroccidental de Sudamérica; mientras que la tercera subespecie reconocida para *A. lituratus*, *intermedius* J. A. Allen, 1897, tiene su localidad tipo en San José, Costa Rica, forma que se distribuye desde México hasta el extremo noroccidental de Sudamérica (Davis, 1984); por lo cual, está pendiente una revisión que aclare la identidad de las poblaciones del occidente de Ecuador. Durette-Desset y Vaucher (1988) reportaron una especie de nematodo parásito en *A. lituratus* de la Amazonía de Ecuador.

Artibeus obscurus (Schinz, 1821)

En G. Cuvier, Das Tierreich 1: 164

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Bahía, río Peruhype, Villa Viçosa.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia, Venezuela y las Guayanas hasta Bolivia y Brasil. En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 200 y 1 660 m de altitud (Handley, 1989; Mena-V., 1996; Albuja, 1999; Carrera, 2003; Tirira, 2007).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *fuliginosus* Gray, 1838 (usado por Albuja, 1991; Rageot y Albuja, 1994; véase Handley, 1989).

OTROS NOMBRES. *Artibeus* sp. (usado por Albuja, 1982).

COMENTARIOS. Subgénero *Artibeus*. Distinto de *A. jamaicensis* y *A. planirostris* (véase Handley, 1989; Brosset y Charles-Dominique, 1990; Lim y Wilson, 1993; Marques-Aguiar, 1994; Simmons y Voss, 1998). Su biología ha sido recapitulada por Haynes y Lee (2004). Comentarios sobre su dieta en Tirira y Padilla (2012).

Artibeus planirostris (Spix, 1823)

Sim. Vespert. Brasil., p. 66

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Bahía, Salvador.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia, Venezuela y las Guayanas hasta Brasil, Paraguay y N Argentina (Hollis, 2005); también en San Vicente (Antillas menores) (Pumo *et al.*, 1996). En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 200 y 1 525 m

de altitud (Webster y Jones, 1984; Albuja y Luna, 1997; Albuja, 1999; Tirira, 2007, 2009). Albuja (1999) mencionó un ejemplar colectado en Pallatanga (01°59'S, 78°57'W; 1 500 m), provincia de Chimborazo, subtropical occidental, el cual se considera que no estaría identificado correctamente.

SUBESPECIES. *A. p. hercules* Rehn, 1902 (localidad tipo: Perú, oriente).

SINÓNIMOS. *jamaicensis*: Albuja, 1982[en parte (no Leach, 1821; usado por Rageot y Albuja, 1994; Mena *et al.*, 1997: 421; entre otros; véanse comentarios); *jamaicensis*: Albuja y Luna, 1997 (lapsus para *jamaicensis* Leach, 1821; no Leach, 1821); *lituratus hercules*: Cabrera, 1958.

COMENTARIOS. Subgénero *Artibeus*. La validez de *A. planirostris* ha sido motivo de largas controversias. Simmons (2005) consideró que *A. planirostris* era un sinónimo menor de *A. jamaicensis*, decisión que se basó en los criterios de Handley (1987, 1991) y Marques-Aguiar (1994). Simmons (2005) también indicó que eran necesarios nuevos estudios que clarifiquen su estado taxonómico. Patterson *et al.* (1992) analizaron las relaciones filogenéticas entre *A. planirostris* y *A. jamaicensis* y concluyó que eran todavía inciertas, debido a las pronunciadas variaciones geográficas, así como al polimorfismo de sus poblaciones. Lim y Wilson (1993), Pumo *et al.* (1996), Lim (1997), Lim *et al.* (2004b) y Hooper *et al.* (2008) dieron argumentos que indicaban que *A. planirostris* era una especie válida; sin embargo, tiene un alto grado de variación morfológica, por lo cual, a menudo resulta difícil de distinguir de otras especies de *Artibeus* simpátricas (Marques-Aguiar, 2008a). Su biología ha sido recapitulada por Hollis (2005). Una diferenciación morfométrica con las poblaciones ecuatorianas de *A. jamaicensis* (actual *A. aequatorialis*) fue realizada por Marchán-Rivadeneira (2006). Marshall y Miller (1979) y Durette-Desset y Vaucher (1988) han reportado parásitos de *A. planirostris* de la Amazonía de Ecuador.

Chiroderma Peters, 1860

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1860: 747

ESPECIE TIPO. *Chiroderma villosum* Peters, 1860.

SINÓNIMOS. *Mimetops* Gray, 1866.

COMENTARIOS. Subtribu Ectophyllina. Baker *et al.* (2003) lo tratan dentro de la subtribu Vampyressina. Revisado por Goodwin (1958a) y Gardner (2008e).

Chiroderma salvini Dobson, 1878

Cat. Chiroptera Brit. Mus., p. 532

LOCALIDAD TIPO. Costa Rica.

DISTRIBUCIÓN. Desde Michoacán, Hidalgo y Chihuahua (México) hasta Bolivia. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 70 y 1 500 m de altitud (Brosset, 1965; Baker, 1974; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008).

SUBESPECIES. *C. s. salvini*.

SINÓNIMOS. *scopaeum* Handley, 1966.

Chiroderma trinitatum Goodwin, 1958

Am. Mus. Novit. 1877: 1

LOCALIDAD TIPO. Trinidad y Tobago, Trinidad, Cumaca.

DISTRIBUCIÓN. Desde Panamá hasta la Amazonía de Brasil y Bolivia; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa norte y la Amazonía. Habita en bosques húmedos tropicales, entre 30 y 1 000 m de altitud (Albuja, 1989; Carrera, 2003; Tirira y Boada, 2005; Tirira, 2007, 2008; Rex *et al.*, 2008).

SUBESPECIES. *C. t. trinitatum* (oriente); *C. t. gorgasi* Handley, 1960 (occidente; localidad tipo: Panamá, Darién, río Pucro, pueblo de Tacarcuna).

SINÓNIMOS. *gorgasi* Handley, 1960.

Chiroderma villosum Peters, 1860

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1860: 748

LOCALIDAD TIPO. Brasil.

DISTRIBUCIÓN. Desde Hidalgo (México) hasta S Brasil y Bolivia; también en Trinidad y Tobago.

En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales bajos, entre 20 y 1 100 m de altitud (Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008; Salas, 2008; Moreno, 2009; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. *C. v. villosum* (oriente); *C. v. jesupi* J. A. Allen, 1900 (occidente; localidad tipo: Colombia, Magdalena, Cacagualito).

SINÓNIMOS. *isthmicum* Miller, 1912; *jesupi* J. A. Allen, 1900.

Dermanura Gervais, 1856

En F. Comte de Castelnau, Exped. Partes Cen. Am. Sud., Zool. (sec. 7), vol. 1, pt. 2 (Mammifères), p. 36

ESPECIE TIPO. *Dermanura cinerea* Gervais, 1856.

SINÓNIMOS. *Artibaues*: Albuja, 1988: 59 (lapsus para *Artibeus*; no Leach, 1821); *Artibeus*: Andersen, 1908 (no Leach, 1821); usado por Brosset, 1965; Albuja, 1982, 1991, 1999; Tirira, 1999, 2007; Simmons, 2005; Marques-Aguiar, 2008a; y otros; véanse comentarios).

COMENTARIOS. Subtribu Ectophyllina. Baker *et al.* (2003) lo tratan dentro de la subtribu Artibeina (junto con *Artibeus*). A pesar que algunos investigadores ya habían sugerido separar a las especies pequeñas de *Artibeus* en un género independiente (*Dermanura*), Simmons (2005) y Marques-Aguiar (2008a) prefirieron mantenerlas como un subgénero de *Artibeus*, dadas sus cercanas relaciones filogenéticas (véanse filogenias en van Den Bussche *et al.*, 1993; van Den Bussche *et al.*, 1998; Baker *et al.*, 2000; Wetterer *et al.*, 2000). Revisado por Andersen (1908[en parte]), Handley (1987) y Marques-Aguiar (2008a). La taxonomía que se presenta a continuación se basa en los criterios de Hooper *et al.* (2008).

Dermanura anderseni (Osgood, 1916)

Field Mus. Nat. Hist. Publ. (Zool. Ser.) 10: 212

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Rondônia, Porto Velho.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Ecuador, Perú, Bolivia y W Brasil. En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 200 y 1 200 m de altitud (Albuja, 1999; Tirira, 2007; Rex *et al.*, 2008; Albuja y Arguero, 2011).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *phaeotis*: Albuja, 1982 (no Miller, 1902; usado por Albuja, 1999; Tirira, 1999, 2004).

COMENTARIOS. Anteriormente fue considerada como una subespecie de *Artibeus cinereus* (= *Dermanura cinerea*), pero véase Koopman (1978) y Handley (1987). Ejemplares ecuatorianos han sido referidos erróneamente como *A. phaeotis*; también confundido con *A. gnomus*. Timm (1987) documentó algunos refugios de *D. anderseni* en la RPF Cuyabeno, Sucumbíos. Rex *et al.* (2008) reportaron tres especies de *Artibeus* pequeños (= *Dermanura*) en la Estación de Biodiversidad Tiputini, provincia de Orellana, Amazonía de Ecuador: *A. anderseni*, *A. cf. cinereus* y *A. phaeotis*, identificación que debe ser revisada, ya que la única especie esperada es *A. anderseni*.

Dermanura glauca (Thomas, 1893)

Proc. Zool. Soc. Lond. 1893: 336

LOCALIDAD TIPO. Perú, Junín, Chauchamayo.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia, Venezuela y las Guayanas hasta Bolivia y Brasil. En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales, subtropicales y templados bajos, entre 200 y 2 310 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 1 200 m (Baker, 1974; Albuja y Luna, 1997; Albuja, 1999; Tirira, 2007; Albuja y Arguero, 2011).

SUBESPECIES. *D. g. glauca*.

SINÓNIMOS. *cinereus pumilio*: Albuja, 1982:

161); *cinereus pumilio*: Albuja, 1982: 256 (lapsus); *glauca* (para *Artibeus glaucus*; usado por Albuja, 1982, 1999; Tirira, 1999; entre otros; véase comentarios); *pumilio* Thomas, 1924; *quadrivittatum*: Festa, 1906 (no Peters, 1865).

COMENTARIOS. No incluye *gnoma*, *rosenbergi* ni *watsoni* (véase Handley, 1987; Simmons, 2005). De acuerdo con las reglas de la Comisión Internacional de Nomenclatura Zoológica, para mantener una relación correcta de género, el nombre *glauca* (usado en *Artibeus*) ha sido modificado a *glauca* (dentro de *Dermanura*). Timm (1987) documentó un refugio de esta especie en la Amazonía de Ecuador.

Dermanura gnoma (Handley, 1987)

Fieldiana Zool. 39: 167

LOCALIDAD TIPO. Venezuela, Bolívar, 59 km SE de El Dorado, El Manaco.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia, Ecuador, Perú, Bolivia, Amazonía de Brasil, Venezuela y las Guayanas. En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía. Habita en bosques húmedos tropicales, entre 200 y 950 m de altitud (Handley, 1987; Reid *et al.*, 2000; Hooper *et al.*, 2008; Albuja y Arguero, 2011).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *gnomus*: Handley, 1987 (para *Artibeus gnomus*; usado por Reid *et al.*, 2000; y otros).

COMENTARIOS. Distinto de *cinereus* (*cinerea*) y *glauca* (*glauca*) (véase Handley, 1987; Brosset y Charles-Dominique, 1990; Simmons y Voss, 1998). De acuerdo con las reglas de la Comisión Internacional de Nomenclatura Zoológica, para mantener una relación correcta de género, el nombre *gnomus* (usado en *Artibeus*) ha sido modificado a *gnoma* (dentro de *Dermanura*).

Dermanura rava Miller, 1902

Proc. Acad. Nat. Sci. Phil. 54: 404

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Esmeraldas, San Javier.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia, Ecuador y NW Perú (Hooper *et al.*, 2008; Pacheco *et al.*, 2009). En Ecuador ha sido registrada en la Costa y en las estribaciones occidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales, subtropicales y templados bajos, entre 10 y 2 100 m de altitud (Miller, 1902; Jarrín-V., 2001; Albuja y Mena-V., 2004; Lee *et al.*, 2006b; Tirira, 2007, 2008; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *phaeotis*: Albuja, 1982 (no Miller, 1902; usado por Albuja, 1999; Tirira, 1999, 2004; Albuja y Mena-V., 2004; y otros); *phaeotis phaeotis*: Timm, 1985 (no Miller, 1902; usado por Marques-Aguiar, 2008a); *toltecus*: Andersen, 1908[en parte] (no Saussure, 1869); *toltecus rava*: Andersen, 1908 (no Saussure, 1869; usado por Allen, 1916a; Lönnberg, 1921; Hershkovitz, 1949; Dorst, 1951; Webster y Jones, 1982).

COMENTARIOS. Hooper *et al.* (2008) consideran que las poblaciones del occidente de Ecuador difieren de la forma típica de *Artibeus phaeotis*; por lo cual, sugieren reconocer a *Dermanura rava* (= *Artibeus rava*) como una especie válida. En las revisiones de Webster y Jones (1982) y Timm (1985), sobre *A. toltecus* y *A. phaeotis*, respectivamente, se presentó alguna información para esta especie, especialmente en cuanto a datos morfométricos y de distribución.

Dermanura rosenbergi Thomas, 1897

Ann. Mag. Nat. Hist. 6(20): 545

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Esmeraldas, Cachabí (= Cachaví).

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia y Ecuador (Hooper *et al.*, 2008). En Ecuador ha sido registrada en la Costa y en las estribaciones occidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 35 y 1 800 m de altitud; la mayoría de registros a menos 1 200 m (Emmons y Albuja, 1992; Albuja y Mena-V., 2004; Hooper *et al.*, 2008; Tirira, 2008; Carrera *et al.*, 2010; Lee *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *cinereus*: Hershkovitz, 1949 (no Gervais, 1856; usado por Cabrera, 1958); *ci-*

nereus rosenbergi: Cabrera, 1958 (lapsus para *rosenbergi*; no Gervais, 1856); *cinereus rosenbergi*: Hershkovitz, 1949 (no Gervais, 1856; usado por Brosset, 1965); *glauca*: Albuja, 1982 (no Thomas, 1893; usado por Emmons y Albuja, 1992; Tirira, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Albuja y Gardner, 2005: 447; Moreno, 2009; y otros); *rosenbergii*: Koopman, 1993 (lapsus para *rosenbergi*; usado por Simmons, 2005; Tirira, 2007, 2008; Lee *et al.*, 2010); *watsoni*: Albuja, 1991 (no Thomas, 1901; usado por Emmons y Albuja, 1992; Albuja y Muñoz, 2000; Marques-Aguiar, 2008a); *watsonii*: Mena-V. y Ruiz, 1997 (lapsus para *watsoni*; no Thomas, 1901).

COMENTARIOS. Hooper *et al.* (2008) consideran que las poblaciones del occidente de Ecuador difieren de las formas típicas de *D. glauca* y *D. watsoni*, especies con las cuales ha sido habitualmente confundida (véase Marques-Aguiar (2008a); por lo cual, *rosenbergi* es una especie válida.

Enchisthenes K. Andersen, 1906

Ann. Mag. Nat. Hist. 7(18): 419

ESPECIE TIPO: *Artibeus hartii* Thomas, 1892.

SINÓNIMOS. *Artibeus*: Thomas, 1892 (no Leach, 1921; usado por Goodwin, 1969; Rageot y Albuja, 1994; Mena-V., 1996; Tirira, 1999; Albuja y Muñoz, 2000; Albuja y Mena-V., 2004); *Dermanura*: Owen 1987 (no Gervais, 1856; usado por Arroyo-Cabrales y Owen, 1996); *Enchisthenes*: Cabrera, 1958 (lapsus para *Enchisthenes*; usado por Albuja *et al.*, 1980; Albuja, 1982: 254; Carrera, 2003).

COMENTARIOS. Subtribu Ectophyllina. Género monotípico. Van Den Bussche *et al.* (1993) y Baker *et al.* (2000) presentaron las relaciones filogenéticas que justifican mantener a *Enchisthenes* como un género independiente; pero véase también Jones y Carter (1979), Wetterer *et al.* (2000). Baker *et al.* (2003) lo tratan dentro de la subtribu Enchisthenina. Marques-Aguiar (2008b) presenta una revisión geográfica y taxonómica del género.

Enchisthenes hartii (Thomas, 1892)

Ann. Mag. Nat. Hist. 6(10): 409

LOCALIDAD TIPO. Trinidad y Tobago, Trinidad, Puerto España.

DISTRIBUCIÓN. Desde Tucson, Arizona (EE.UU.) y Michoacán, Jalisco y Tamaulipas (México) hasta Bolivia y Brasil; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en

las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques tropicales, subtropicales, templados y altoandinos bajos, preferentemente húmedos, entre 100 y 3 159 m de altitud; la mayoría de registros están en altitudes intermedias, entre 600 y 1 700 m (Albuja y Mena-V., 2004; Arcos *et al.*, 2007; Tirira, 2007, 2008; Rex *et al.*, 2008; Salas, 2008).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *harthii*: Albuja y Arcos, 2007 (lapsus); *harti*: Andersen, 1908 (lapsus; usado por Cabrera, 1958).

COMENTARIOS. Revisado por Andersen (1908). Su biología ha sido recapitulada por Arroyo-Cabrales y Owen (1997).

Mesophylla Thomas, 1901

Ann. Mag. Nat. Hist. 7(8): 143

ESPECIE TIPO. *Mesophylla macconnelli* Thomas, 1901.

SINÓNIMOS. *Ectophylla*: Laurie, 1955 (no H. Allen, 1892).

COMENTARIOS. Subtribu Ectophyllina. Género monotípico. Baker *et al.* (2003) lo tratan dentro de la subtribu Vampyressina. Las relaciones filogenéticas de *Mesophylla* todavía no han sido suficientemente aclaradas. Ha sido incluido como sinónimo menor de *Ectophylla* por Goodwin y Greenhall (1962), Simmons y Voss (1998) y Wetterer *et al.* (2000); mientras que ha sido tratado dentro de *Vampyressa* por Owen (1987); véase también Baker *et al.* (2000). Evidencia genética (cromosómica y secuencias de ADN) indica que estaría cercanamente relacionado con *Vampyressa* (según Baker *et al.*, 2003; Hooper y Baker, 2006). Arroyo-Cabrales (2008a) presenta una revisión geográfica y taxonómica del género.

Mesophylla macconnelli Thomas, 1901

Ann. Mag. Nat. Hist. 7(8): 143

LOCALIDAD TIPO. Guyana, Essequibo, montes Kanuku.

DISTRIBUCIÓN. Desde Nicaragua hasta Bolivia y la Amazonía de Brasil; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa norte y centro, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos, entre 30 y 1 250 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 800 m (Mena-V. y Ruiz, 1997; Carrera, 2003; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira y Boada, 2005; Tirira, 2007, 2008; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. *M. m. macconnelli*, de acuerdo con Kunz y Pena (1992) y Simmons (2005); pero considerada como una especie monotípica por Arroyo-Cabrales (2008a).

SINÓNIMOS. *flavescens* Goodwin y Greenhall, 1962; *macconnelli*: Cabrera, 1958 (lapsus para *macconnelli*); usado por Mena-V. y Ruiz, 1997; Anónimo, 2000: 164; *macconnellii*: Boada, 2011b (lapsus para *macconnelli*).

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Kunz y Pena (1992).

Platyrrhinus Saussure, 1860

Rev. Mag. Zool., París 2(12): 429

ESPECIE TIPO. *Phyllostoma lineatum* É. Geoffroy, 1810.

SINÓNIMOS. *Vampirops*: Festa, 1906 (lapsus para *Vampyrops*); *Vampyrops* Peters, 1865 (usado por Albuja, 1982, 1991; entre otros; pero véase Gardner y Ferrell, 1990; Alberico y Velasco, 1991); *Vampyrous*: Albuja, 1983a (lapsus).

COMENTARIOS. Subtribu Ectophyllina. Baker *et al.* (2003) lo tratan dentro de la subtribu Vampyressina. La taxonomía de *Platyrrhinus* es compleja; ha sido revisada por Sanborn (1955), Gardner y Carter (1972), Alberico (1990), Velazco y Solari (2003), Velazco (2005), Velazco y Gardner (2009) y Velazco *et al.* (2010). Velazco y Patterson (2008) evaluaron las relaciones filogenéticas y biogeográficas de 14 especies del género. Gardner (2008f) presenta una revisión geográfica y taxonómica. Debido a los numerosos cambios taxonómicos recientes, los límites de distribución de algunas especies son escasamente conocidos; en este sentido, es necesario reidentificar el material ecuatoriano depositado en colecciones científicas.

Platyrrhinus albericoi Velazco, 2005

Fieldiana Zool. 105: 21

LOCALIDAD TIPO. Perú, Cuzco, Paucartambo, San Pedro, vía Paucartambo-Pilcopata.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Venezuela, Colombia, Ecuador, Perú y Bolivia. En Ecuador la especie ha sido registrada en la Costa y en las estribaciones a ambos lados de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales, subtropicales y templados, entre 450 y 2 900 m de altitud; la mayoría de los registros conocidos están en altitudes intermedias, entre 900 y 2 000 m (Albuja, 1999; Velazco, 2005; Tirira, 2007, 2008).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *vittatus*: Albuja, 1982 (no Peters, 1860; usado por Albuja, 1991, 1999; Tirira, 1999).
COMENTARIOS. Velazco (2005) determinó que los ejemplares ecuatorianos referidos anteriormente como *P. vittatus* correspondían a una forma no descrita (actual *P. albericoi*).

Platyrrhinus angustirostris Velazco, Gardner y Patterson, 2010

Zool. Jour. Linn. Soc. 159: 800

LOCALIDAD TIPO. Perú, Amazonas, Bongará, río Utcubamba, entre Churuja y Pedro Ruiz.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Venezuela, Colombia, Ecuador y NE Perú (Velazco *et al.*, 2010). En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía. Habita en bosques húmedos tropicales. Al momento, se conoce solo de dos localidades dentro del PN Yasuní, en la provincia de Orellana: 66 km S de Pompeya Sur (00°48'S, 76°24'W; 220 m) y Onkone Gare, 38 km S de Pompeya Sur (00°39'S, 76°27'W; 250 m) (Velazco *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *helleri*: Gardner, 2008f[en parte] (no Peters, 1866); *h[elleri]*, *incarium*: Gardner, 2008f[en parte] (no Peters, 1866; no Thomas, 1912); *incarium*: Velazco y Patterson, 2008 (no Thomas, 1912); véanse comentarios.

COMENTARIOS. Velazco *et al.* (2010) determinaron que parte de las poblaciones de la Amazonía occidental referidas anteriormente como *P. helleri* correspondían a una forma no descrita (actual *P. angustirostris*). Se piensa que la distribución de esta especie se extenderá luego de la revisión de especímenes depositados en colecciones científicas; véase también comentarios en *P. helleri*.

Platyrrhinus brachycephalus (Rouk y Carter, 1972)
Occas. Pap. Mus. Texas Tech Univ. 1: 1

LOCALIDAD TIPO. Perú, Huánuco, 5 km S de Tingo María.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia, Venezuela y las Guayanas hasta Perú, Bolivia y N Brasil. En Ecuador la especie está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos, entre 200 y 1 300 m de altitud (Rageot y Albuja 1994; Velazco, 2005; Tirira, 2007; Gardner, 2008f).

SUBESPECIES. *P. b. brachycephalus*.

SINÓNIMOS. *brachycephalus*: Anónimo, 2000: 164 (lapsus para *brachycephalus*).

OTROS NOMBRES. *brachyceph[alus]*. (usado por Carrera, 2003: 35).

COMENTARIOS. Albuja (1982, 1999) y Albuja y Mena-V. (2004) mencionaron ejemplares identificados como *P. brachycephalus* al occidente de Los Andes, los cuales deben ser revisados.

Platyrrhinus chocoensis Alberico y Velasco, 1991
Bonn. Zool. Beitr. 42: 238

LOCALIDAD TIPO. Colombia, Chocó, 12 km W de Istmina, quebrada El Platinerio.

DISTRIBUCIÓN. Presente en el W Colombia y Ecuador. En Ecuador ha sido registrada en la Costa norte y en las estribaciones noroccidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 30 y 1 200 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 400 m (Alberico y Velasco, 1994; Albuja y Mena-V., 2004; Velazco, 2005; Tirira, 2007, 2008).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *infuscus*: Albuja, 1982 (no Peters, 1880).

OTROS NOMBRES. *Platyrrhinus* sp. nov. (usado por Albuja, 1991).

COMENTARIOS. Confundido anteriormente con *P. dorsalis* y *P. infuscus* (según Alberico y Velasco, 1994). Alberico y Velasco (1991) describieron brevemente por primera vez esta especie, información que fue extendida por los mismos autores en 1994; sin embargo, el nombre *chocoensis* ya había sido utilizado previamente por Alberico (1990), por lo cual este primer uso es considerado como un *nomen nudum*.

Platyrrhinus dorsalis (Thomas, 1900)
Ann. Mag. Nat. Hist. 7(5): 269

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Imbabura, Parambas (no Paramba, como indica Thomas, 1900).

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia y Ecuador. En Ecuador ha sido registrada en la Costa norte y en las estribaciones a ambos lados de Los Andes (Velazco y Gardner, 2009). Habita en bosques húmedos tropicales, subtropicales y templados, entre 35 y 2 875 m de altitud (Velazco y Solari, 2003; Lee *et al.*, 2006b; Tirira, 2007, 2008; Velazco y Gardner, 2009; Carrera *et al.*, 2010; Lee *et al.*, 2010). Gardner y Carter (1972) y Velazco y Gardner (2009) también indican un

ejemplar en el subtrópico seco suroccidental: Minas Miranda, 3 km N de Zaruma (03°41'S, 79°37'W; 1 202 m), provincia de El Oro.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *umbratus* Lyon, 1902 (usado por Mena-V., 1996).

COMENTARIOS. Revisado por Velazco y Solari (2003), Velazco y Patterson (2008) y Velazco y Gardner (2009); este último trabajo actualizó la distribución y las características de diagnóstico de *P. dorsalis*. Los ejemplares del suroccidente de Ecuador, anteriormente referidos a esta especie, actualmente corresponden a *P. ismaeli* (véase Velazco, 2005).

Platyrrhinus fusciventris Velazco, Gardner y Patterson, 2010

Zool. Jour. Linn. Soc. 159: 803

LOCALIDAD TIPO. Venezuela, Amazonas, cerro Neblina, campamento base.

DISTRIBUCIÓN. Está presente en Venezuela, las Guayanas, N Brasil y Trinidad y Tobago (Velazco *et al.*, 2010). En Ecuador ha sido registrada en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos subtropicales. Se conoce solamente de dos localidades en la provincia de Pastaza: Mera (01°26'S, 78°06'W; 1 150 m) y Yosa (localidad no encontrada) (Velazco *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *helleri*: Gardner, 2008f[en parte] (no Peters, 1866; véanse comentarios).

COMENTARIOS. Velazco *et al.* (2010) determinaron que parte de las poblaciones de la Amazonía occidental referidas como *P. helleri* correspondían a una forma no descrita (actual *P. fusciventris*). Se piensa que la distribución de esta especie se extenderá luego de la revisión de especímenes depositados en colecciones científicas; véase también comentarios en *P. helleri*.

Platyrrhinus helleri (Peters, 1866)

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1866: 392

LOCALIDAD TIPO. México.

DISTRIBUCIÓN. Desde Oaxaca y Veracruz (México) hasta Colombia, NW Venezuela y Ecuador (Velazco *et al.*, 2010). En Ecuador está presente en la región Costa. Habita en bosques tropicales, entre 10 y 144 m de altitud (Carrera *et al.*, 2010; Velazco *et al.*, 2010). Albuja (1999) y Albuja y Mena-V. (2004) han reportado algunos registros de

P. helleri a mayor altitud (hasta 600 m), identificación que debe ser verificada. Además, se conoce de un registro en las estribaciones de la cordillera de Los Andes, en bosques húmedos subtropicales noroccidentales: Río Negro Chico (00°53'N, 78°32'W; 1 250 m), cordillera Lita, cerca de Alto Tambo, provincia de Esmeraldas (Mena-V. y Ruiz, 1997); identidad que tampoco ha sido verificada; véanse comentarios.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *zarhinus* H. Allen, 1891 (usado por Sanborn, 1955).

COMENTARIOS. Hasta hace poco tiempo, *P. helleri* fue una especie de amplia distribución (Ferrell y Wilson, 1991; Simmons, 2005); sin embargo, en revisiones recientes se ha comprobado que se trataba de un complejo de especies (Velazco, 2005; Velazco y Patterson, 2008; Velazco *et al.*, 2010); dentro de la fauna ecuatoriana, especímenes anteriormente referidos como *P. helleri*, actualmente corresponden a *P. angustirostris*, *P. fusciventris*, *P. incarum* y *P. matapalensis*, además de la forma nominal; por tal situación, su distribución es pobremente conocida, por lo cual es necesaria una revisión del material depositado en colecciones científicas. Su biología ha sido resumida (en parte) en Ferrell y Wilson (1991).

Platyrrhinus incarum (Thomas, 1912)

Ann. Mag. Nat. Hist. 8(9): 408

LOCALIDAD TIPO. Perú, Pasco, Pozuzo.

DISTRIBUCIÓN. Desde SE Colombia, Guyana y Guayana Francesa hasta Ecuador, Perú, Bolivia y Brasil (Velazco *et al.*, 2010). En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 200 y 1 160 m de altitud (Rageot y Albuja, 1994; Albuja, 1999; Velazco *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *helleri*: Albuja, 1982 (no Peters, 1866; usado por Albuja, 1999; y otros; véanse comentarios); *zarhinus incarum* Thomas, 1912 (usado por Sanborn, 1955; Cabrera, 1958).

COMENTARIOS. Velazco y Patterson (2008) determinaron en un análisis filogeográfico que parte de las poblaciones de *P. helleri* presentes al este de la cordillera de Los Andes correspondían a una especie diferente, para la cual el nombre disponible era *incarum*; estos resultados fueron respaldados

por Velazco *et al.* (2010), en un análisis molecular, morfológico y morfométrico. Debido a este y a otros cambios taxonómicos (véase *P. helleri*), la distribución de *P. incarum* es pobremente conocida, por lo cual es necesaria una revisión del material depositado en colecciones científicas. Parte de la información que incluye Ferrell y Wilson (1991) en la revisión de *P. helleri*, corresponde a esta especie.

Platyrrhinus infuscus (Peters, 1880)

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1880: 259

LOCALIDAD TIPO. Perú, Cajamarca, Hualgayoc, Ninabamba, gruta de Ninabamba.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia, Ecuador, Perú, Bolivia y NW Brasil. En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 200 y 1 950 m de altitud (Velazco, 2005; Tirira, 2007); además, Albuja y Luna (1997) registraron su presencia en Achupallas (03°27'S, 78°27'W; 2 080 m), cordillera del Cóndor, provincia de Morona Santiago, dentro de bosque templado.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *fumosus* Miller, 1902 (usado por Sanborn, 1936, 1955); *vittatus*: Sanborn, 1955 (no Peters, 1860; usado por Albuja, 1982; véase Gardner, 2008f: 332).

Platyrrhinus ismaeli Velazco, 2005

Fieldiana Zool. 105: 27

LOCALIDAD TIPO. Perú, Amazonas, Chachapoyas, 19 km E de Balsas.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia, Ecuador y Perú (Velazco, 2005; Gardner, 2008f). En Ecuador ha sido registrada en las estribaciones suroccidentales y orientales de Los Andes. Habita en bosques tropicales altos, subtropicales y templados, entre 963 y 2 950 m de altitud (Velazco, 2005; Tirira, 2007); la mayoría de registros a menos de 1 600 m (Tirira, 1995–2012).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *dorsalis*: Albuja, 1999[en parte] (no Thomas, 1900).

OTROS NOMBRES. *dorsalis* “norte” (usado por Velazco y Solari, 2003).

COMENTARIOS. Revisado por Velazco y Solari (2003). Velazco (2005) determinó que parte de los ejemplares ecuatorianos referidos anteriormente como *P. dorsalis* correspondían a *P. ismaeli*.

Platyrrhinus matapalensis Velazco, 2005

Fieldiana Zool. 105: 37

LOCALIDAD TIPO. Perú, Tumbes, Zarumilla, Matapalo.

DISTRIBUCIÓN. Está presente en NW Perú y Ecuador (Velazco, 2005). En Ecuador ha sido registrada en la Costa. Habita en bosques húmedos y secos tropicales, entre 20 y 740 m de altitud (Tirira y Boada, 2005; Velazco, 2005; Tirira, 2007, 2008; Carrera *et al.*, 2010); registros reportados a mayor altitud (hasta 1 800 m) por Tirira (2008) deben ser verificados.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *helleri*: Sanborn, 1955 (no Peters, 1866; usado por Albuja, 1999[en parte]).

OTROS NOMBRES. *helleri* “Western” (usado por Velazco, 2005).

COMENTARIOS. Velazco (2005) determinó en su revisión que parte de los ejemplares referidos anteriormente como *P. helleri* en la Costa de Ecuador correspondían a una forma no descrita (actual *P. matapalensis*).

Platyrrhinus nigellus Gardner y Carter, 1972

Occas. Pap. Mus. Texas Tech Univ. 2: 1

LOCALIDAD TIPO. Perú, Ayacucho, Huanhuachayo.

DISTRIBUCIÓN. Desde Venezuela y Colombia hasta Perú y Bolivia (Velazco, 2005). En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales altos, subtropicales y templados, entre 908 y 2 760 m de altitud (Velazco, 2005; Lee *et al.*, 2006a; Tirira, 2007, 2008; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *lineatus*: Tirira, 1999 y Albuja y Mena-V., 2004 (no É. Geoffroy, 1810); *umbratus*: Hershkovitz, 1949 (no Lyon, 1902; usado por Albuja, 1991; Rageot y Albuja, 1994; Albuja y Luna, 1997; Albuja, 1999; Anónimo, 2000: 164; véase Velazco, 2005).

COMENTARIOS. Revisada por Velazco y Solari (2003) y Velazco (2005), quienes consideran que *nigellus* es una especie válida y diferente de *lineatus*, especie de la cual ha sido considerada como un sinónimo menor (e.g., Koopman, 1978, 1994; Willig y Hollander, 1987; Simmons, 2005). Poca de la información que recapituló Willig y Hollander (1987) sobre *P. lineatus* corresponde a esta especie.

Platyrrhinus nitelinea Velazco y Gardner, 2009
 Proc. Biol. Soc. Wash. 122(3): 268
 LOCALIDAD TIPO. Ecuador, El Oro, 1 km SW de puente de Moromoro.
 DISTRIBUCIÓN. Presente en W Colombia y Ecuador (Velazco y Gardner, 2009). En Ecuador ha sido registrada en la Costa sur y en las estribaciones suroccidentales de Los Andes. Se conoce solo de dos localidades, la localidad tipo: 1 km SW de puente de Moromoro (03°44'S, 79°44'W; 1 060 m); y Huerta Negra (02°59'S, 79°38'W; 10 m), 10 km ESE de Balao, E de Tenguel, provincia de Guayas (Velazco y Gardner, 2009).
 SUBESPECIES. Especie monotípica.

Platyrrhinus vittatus (Peters, 1860)
 Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1860: 225
 LOCALIDAD TIPO. Venezuela, Carabobo, Puerto Cabello.
 DISTRIBUCIÓN. Desde Costa Rica hasta Colombia y Venezuela (Velazco, 2005; Gardner, 2008f). En Ecuador está presente en la Costa norte. Se conoce solo de dos localidades en el trópico húmedo noroccidental: Santa Rosa de Naranjal (00°17'S, 78°57'W; entre 450 y 702 m), en el suroccidente de la provincia de Imbabura (Lee *et al.*, 2010) y BP Bilsa (00°21'N, 79°42'W; 528 m), provincia de Esmeraldas (McDonough *et al.*, 2011).
 SUBESPECIES. Especie monotípica.
 COMENTARIOS. Algunos ejemplares ecuatorianos que anteriormente fueron referidos como *P. vittatus* (e.g., Albuja, 1982, 1999; Albuja y Mena-V., 2004), han sido reidentificados como *P. albericoi* por Velazco (2005); mientras que *P. vittatus (sensu stricto)* fue restringida a Centroamérica y el norte de Sudamérica, con el registro más austral en el departamento de Nariño, SW de Colombia, cerca de la frontera con Ecuador (Velazco, 2005); por lo cual, la inclusión de *P. vittatus* dentro de la fauna ecuatoriana era esperada (Tirira, 2008). Sanborn (1955), también mencionó algunos ejemplares ecuatorianos identificados como *Vampyrops vittatus*; sin embargo, en su reporte indica que uno de sus sinónimos es *V. fumosus*, nombre que ha sido atribuido como sinónimo menor de *P. infuscus* por Simons (2005), Velazco (2005) y Gardner (2008f). Con estas consideraciones, amerita una revisión y reidentificación de ejemplares depositados en colecciones científicas.

Sphaeronycteris Peters, 1882
 Sitzb. Preuss. Akad. Wiss. 45: 988
 ESPECIE TIPO: *Sphaeronycteris toxophyllum* Peters, 1882.
 COMENTARIOS. Subtribu Stenodermatina; clasificación taxonómica que también fue aceptada por Baker *et al.* (2003). Género monotípico. Gardner (2008g) presenta una revisión geográfica y taxonómica del género.

Sphaeronycteris toxophyllum Peters, 1882
 Sitzb. Preuss. Akad. Wiss. 45: 989
 LOCALIDAD TIPO. Perú, Loreto, Pebas (véanse comentarios en Angulo *et al.*, 2008; Gardner, 2008g).
 DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia, Venezuela, Ecuador, Perú, Bolivia y la Amazonía occidental de Brasil. En Ecuador se conoce por un solo registro en la Amazonía baja, en el interior del PN Yasuni: Amo (00°54'S, 76°13'W; 200 m), provincia de Orellana, trópico oriental (Albuja y Mena-V., 1991).
 SUBESPECIES. Especie monotípica.
 COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Angulo *et al.* (2008).

Uroderma Peters, 1866
 Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1865: 587 [1866]
 ESPECIE TIPO: *Phyllostoma personatum* Peters, 1865 (= *Uroderma bilobatum* Peters, 1866; ocupado anteriormente por *Phyllostoma personatum* J. A. Wagner, 1843).
 SINÓNIMOS. *Artibeus*: Thomas, 1880 (no Leach, 1821).
 COMENTARIOS. Subtribu Ectophyllina. Baker *et al.* (2003) lo tratan dentro de la subtribu Vampyressina. Revisado por Davis (1968) y Gardner (2008h).

Uroderma bilobatum Peters, 1866
 Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1866: 392
 LOCALIDAD TIPO. Brasil, São Paulo.
 DISTRIBUCIÓN. Desde Veracruz y Oaxaca (México) hasta Bolivia, las Guayanas y Brasil; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques tropicales y subtropicales, principalmente húmedos, entre 5 y 1 800 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 800 m (Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira y Boada, 2005; Tirira, 2007; Rex *et al.*, 2008; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. *U. b. convexum* Lyon, 1902 (occidente; localidad tipo: Panamá, Colón); *U. b. thomasi* K. Andersen, 1906 (oriente; localidad tipo: Bolivia, Bellavista); véanse comentarios. SINÓNIMOS. *bilobatus*: Dobson, 1878 (usado por Thomas, 1880); *convexum* Lyon, 1902; *davisi* Baker y McDaniel, 1972; *molaris* Davis, 1968; *personatum* Peters, 1865; *thomasi* K. Andersen, 1906 (usado por Davis, 1968); *trinitatum* Davis, 1968. COMENTARIOS. Esta especie ha sido extensamente estudiada, tanto en aspectos morfológicos (Andersen, 1908; Baker *et al.*, 1972), cromosómicos (Baker *et al.*, 1972; Baker *et al.*, 1975; Baker, 1979) como genéticos (Hoffmann *et al.*, 2003); sin embargo, todavía no se han clarificado sus relaciones filogenéticas (véase Greenbaum, 1981; Barton, 1982; Lessa, 1990; Owen y Baker, 2001; Hoffmann *et al.*, 2003). Se piensa que incluye un complejo de especies debido a diferencias cromosómicas entre sus poblaciones, en cuyo caso, las poblaciones de oriente y occidente de Ecuador podrían corresponder a especies biológicas diferentes (Hoffmann *et al.*, 2003). Davis (1968) sugirió que las poblaciones de Centroamérica y el occidente de Colombia correspondían a un solo linaje (tratado como *U. b. convexum*); mientras que las poblaciones de Ecuador (a ambos lados de Los Andes), Perú y Bolivia, Davis las asignó a otro linaje (*U. b. thomasi*); situación que fue argumentada en una dispersión genética transandina. Por su parte, Hoffmann *et al.* (2003) indicó que los especímenes de *U. bilobatum* del occidente de Ecuador eran genéticamente similares de aquellos de Colombia y la parte centro sur de Centroamérica, linaje que, como ya se indicó, correspondería a la subespecie *convexum*. Platt *et al.* (2000) detectaron la presencia del virus del dengue en algunos individuos capturados en Tena, provincia de Napo. Su biología ha sido recapitulada por Baker y Clark (1987).

Uroderma magnirostrum Davis, 1968
J. Mammal. 49(4): 679

LOCALIDAD TIPO. Honduras, Valle, 10 km E de San Lorenzo.

DISTRIBUCIÓN. Desde Michoacán (México) hasta Bolivia, Brasil y las Guayanas. En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos, entre

200 y 1 050 m de altitud (Baker, 1974; Albuja, 1999; Tirira, 2007; Rex *et al.*, 2008).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

Vampyressa Thomas, 1900

Ann. Mag. Nat. Hist. 7(5): 270

ESPECIE TIPO: *Phyllostoma pusillum* J. A. Wagner, 1843.

SINÓNIMOS. *Arctibeus*: Tomes, 1860a (lapsus para *Arctibeus*; pero no Leach, 1821); *Phyllostoma* J. A. Wagner, 1843 (no G. Cuvier, 1800; usado por Tomes, 1860a); *Vampyressa*: Festa, 1906 (lapsus); *Vampyriscus*: Boada, 2011a: 82 (no Thomas, 1900).

COMENTARIOS. Subtribu Ectophyllina. No incluye *Vampyriscus* (véase Hooper y Baker 2006). Cabrera (1958) reconoció a *Vampyressa* y *Vampyriscus* como géneros válidos; lo cual no fue aceptado por Peterson (1968, 1972), quien reconoció a *Vampyriscus*, junto con *Metavampyressa*, como subgéneros de *Vampyressa*. Revisado por Goodwin (1963), Peterson (1968) y Arroyo-Cabrales (2008b). Baker *et al.* (2003) lo tratan dentro de la subtribu Vampyressina.

Vampyressa melissa Thomas, 1926

Ann. Mag. Nat. Hist. 9(18): 157

LOCALIDAD TIPO. Perú, San Martín, Chachapoyas, Puca Tambo (véanse comentarios en Arroyo-Cabrales, 2008b).

DISTRIBUCIÓN. Presente en S Colombia, Perú y Ecuador (Arroyo-Cabrales, 2008b); un registro en Guayana Francesa es considerado como un error (Charles-Dominique *et al.*, 2001). En Ecuador se conoce de una sola localidad en las estribaciones orientales de Los Andes: Mera (01°27'S, 78°05'W; 1 100 m), provincia de Pastaza (Rageot y Albuja, 1994). Además, Rex *et al.* (2008) reportaron un registro en la Amazonía baja, EB Tiputini (00°38'S, 76°09'W; 220 m), provincia de Orellana, el cual parece ser errado, ya que la especie típicamente ha sido registrada en bosques subtropicales (Arroyo-Cabrales, 2008b).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

Vampyressa thyone Thomas, 1909

Ann. Mag. Nat. Hist. 8(4): 231

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Guayas, río Chimbo, cerca de Guayaquil (no Bolívar, Chimbo; véanse comentarios).

DISTRIBUCIÓN. Desde Oaxaca y Veracruz (México) hasta Bolivia, Brasil, Guyana y Guayana Francesa. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 10 y 2 000 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 1 200 m (Albuja, 1999; Castro y Román, 2000; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *minuta* Miller, 1912 (usado por Cabrera, 1958); *pusilla*: Albuja, 1982 (no J. A. Wagner, 1843; usado por Albuja, 1991, 1999; Tirira, 1999; y otros; véanse comentarios); *pusillum*: Tomes, 1860a (no J. A. Wagner, 1843); *pusillus*: Tomes, 1860a (no J. A. Wagner, 1843; usado por Festa, 1906); *venilla* Thomas, 1924.

COMENTARIOS. Esta especie anteriormente fue tratada como un sinónimo menor o subespecie de *V. pusilla* (véase Peterson, 1968), una especie que actualmente está confinada al SE Brasil y Paraguay (Simmons, 2005; Arroyo-Cabrales, 2008b). Lim *et al.* (2003) concluyeron que ambas formas (*thyone* y *pusilla*) eran diferentes, por lo cual debían ser reconocidas como especies válidas. Mucha de la información de *V. pusilla* que fue provista por Lewis y Wilson (1987) corresponde a *V. thyone*. Varios autores (e.g., Hershkovitz, 1949; Peterson, 1968; Carter y Dolan, 1978; Simmons, 2005; Arroyo-Cabrales, 2008b; entre otros) han indicado que el holotipo de *V. thyone* fue colectado en Chimbo, provincia de Bolívar, lo cual es incorrecto. Thomas (1909) indicó textualmente la siguiente localidad tipo: “Chimbo, near Guayaquil, Ecuador. Alt 1000 ft”; localidad que atribuyo se refiere a río Chimbo (02°10'S, 79°06'W), cerca de Guayaquil, a 345 m de altitud (alrededor de 1 100 pies), en el límite de las provincias de Guayas y Chimborazo. Esta localidad fue a fines del siglo XIX y la primera mitad del siglo XX, un importante paso de viajeros debido a que se encontraba en la vía del ferrocarril Guayaquil-Quito, en la cual algunos investigadores realizaron sus colecciones, como G. H. Tate (Anthony, 1923; catálogo AMNH); mientras que la población de Chimbo (01°40'S, 79°01'W), en la provincia de Bolívar, se encuentra a una altitud de 2 400 m (7 872 pies), fuera del rango de distribución de la especie. Además, un comentario histórico que vale mencionar lo hizo Cabrera (1958), quien indicó que

“*V. pusilla* habita el noroeste de Ecuador, ejemplares que probablemente estén relacionados con *V. melissa* o [*Vampyriscus*]. *nymphaea*”; sin embargo, considera que solamente serían variaciones geográficas de *V. pusilla*; además, Cabrera también menciona que en la Costa de Ecuador habita *V. thyone*, por lo cual a su criterio, en el occidente del país estarían presentes dos especies de *Vampyressa* (*V. pusilla* y *V. thyone*); *Vampyressa melissa* y *V. nymphaea* fueron registradas por primera vez para la fauna de Ecuador por Rageot y Albuja (1994) y Albuja (1989), respectivamente.

Vampyriscus Thomas, 1900

Ann. Mag. Nat. Hist. 7(5): 270

ESPECIE TIPO: *Chiroderma bidens* Dobson, 1878.

SINÓNIMOS. *Metavampyressa* Peterson, 1968; *Metavampyressa*: Simmons, 2005 (lapsus); *Vampyressa*: Albuja, 1982 (no Thomas, 1900; usado por Albuja, 1991, 1999; Tirira, 1999; véanse comentarios).

COMENTARIOS. Subtribu Ectophyllina. Baker *et al.* (2003) lo tratan dentro de la subtribu Vampyressina. Anteriormente incluido dentro de *Vampyressa*; Porter y Baker (2004) demostraron que *Vampyressa* (*sensu lato*) no era un grupo monofilético; por lo cual *Vampyriscus* ha sido reconocido como un género válido por Hooper y Baker (2006) y Arroyo-Cabrales (2008c). Este último autor presentó una revisión geográfica y taxonómica del género.

Vampyriscus bidens (Dobson, 1878)

Cat. Chiroptera Brit. Mus., p. 535

LOCALIDAD TIPO. Perú, Loreto, Santa Cruz, río Huallaga.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia, Venezuela y las Guayanas hasta N Bolivia y la Amazonía de Brasil. En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos, entre 200 y 1 050 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 600 m (Sanborn, 1936; Albuja, 1999; Mena-V., 2005; Tirira, 2007).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Subgénero *Vampyriscus*. Su biología ha sido recapitulada por Lee *et al.* (2001).

Vampyriscus nymphaea Thomas, 1909

Ann. Mag. Nat. Hist. 8(4): 230

LOCALIDAD TIPO. Colombia, Chocó, Novita, río San Juan.

DISTRIBUCIÓN. Desde Nicaragua hasta Ecuador; un registro del SE Perú es dudoso (Simmons, 2005). En Ecuador está presente en la Costa norte y en las estribaciones noroccidentales. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 30 y 1 250 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 500 m (Albuja, 1989; Mena-V. y Ruiz, 1997; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *nimphaea*: Albuja, 1991 (lapsus).

COMENTARIOS. Subgénero *Metavampyressa*. Carrera *et al.* (2010) comentan que los resultados de análisis genéticos de ejemplares de *V. nymphaea* del noroccidente de Ecuador confirman que esta especie, junto con *V. bidens*, no forman un linaje monofilético con *Vampyressa*, lo cual respalda el establecimiento de *Vampyriscus* como un género válido, según propusieron Baker *et al.* (2003) y Hooper y Baker (2006).

***Vampyrodes* Thomas, 1900**

Ann. Mag. Nat. Hist. 7(5): 270

ESPECIE TIPO: *Vampyrops caracciolae* Thomas, 1889.

COMENTARIOS. Subtribu Ectophyllina. Baker *et al.* (2003) lo tratan dentro de la subtribu Vampyressina. Velazco y Simmons (2011) revisaron la taxonomía de *Vampyrodes*, género que tradicionalmente ha sido referido como monotípico (e.g., Cabrera, 1958; Koopman, 1993; Simmons, 2005; Gardner, 2008i); luego de una revisión morfológica y molecular, estos autores encontraron que las dos formas previamente reconocidas como subespecies por Simmons (2005) y Gardner (2008i), en realidad correspondían a linajes distintos, por lo cual se justificaba su reconocimiento como especies válidas. El género también ha sido revisado por Gardner (2008i).

***Vampyrodes caraccioli* (Thomas, 1889)**

Ann. Mag. Nat. Hist. 6(4): 167

LOCALIDAD TIPO. Trinidad y Tobago, Trinidad.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia, Ecuador, Perú, N Bolivia, Venezuela, las Guayanas y Brasil; también en Trinidad y Tobago (Velazco y Simmons, 2011). En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos, entre 200 y 1 235 m de altitud (Albuja, 1999[en parte]; Tirira, 2007[en parte]; Velazco y Simmons, 2011).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *caracciolae* Thomas, 1889 (véanse comentarios); *caraccioli*: Albuja, 1982 (lapsus); *ornatus* Thomas, 1924.

COMENTARIOS. El nombre específico fue escrito originalmente como *caracciolae* por Thomas (1889), pero más tarde enmendado por el mismo Thomas (1893) a *caraccioli* (véase discusión en Carter y Dolan, 1978). Su biología ha sido recapitulada por Willis *et al.* (1990).

***Vampyrodes major* G. M. Allen, 1908**

Bull. Mus. Comp. Zool. 52: 38

LOCALIDAD TIPO. Panamá, zona del Canal, San Pablo, istmo de Panamá.

DISTRIBUCIÓN. Desde Chiapas y Oaxaca (México) hasta Colombia y Ecuador (Velazco y Simmons, 2011). En Ecuador está presente en la Costa norte y en las estribaciones noroccidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos tropicales y subtropicales, entre 35 y 1 700 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 1 000 m (Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2008; Velazco y Simmons, 2011).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *caraccioli*: Albuja, 1982 (no Thomas, 1889; usado por Albuja, 1999; Tirira, 2008; véanse comentarios).

COMENTARIOS. Velazco y Simmons (2011) separaron las poblaciones de *Vampyrodes* a ambos lados de Los Andes. Mucha de la información de *V. caraccioli* que fue provista por Willis *et al.* (1990) corresponde a *V. major*.

Familia Mormoopidae Saussure, 1860

Revue et Mag. Zool. 2: 286

SINÓNIMOS. Chilonycteridae (véanse comentarios); Mormoopidae: Albuja, Ibarra, Urgilés y Barriga, 1980 (lapsus).

OTROS NOMBRES. Mormopsins (usado por Saussure, 1860).

COMENTARIOS. De acuerdo con la revisión de Miller (1907), el grupo fue tratado anteriormente dentro de la subfamilia Chilonycterinae, la cual formaba parte de Phyllostomidae. Dalquest y Werner (1954) fueron los primeros en elevarlo a nivel de familia, con el nombre Chilonycteridae; sin embargo, este trabajo fue ignorado hasta la revisión sistemática de Smith (1972), quien discutió sobre la autoría y prio-

ridad del nombre Mormoopidae. Una revisión más reciente de la sistemática y filogenia de la familia la realizaron Simmons y Conway (2001).

Mormoops Leach, 1821

Trans. Linn. Soc. Lond. 13: 76

ESPECIE TIPO: *Mormoops blainvillii* Leach, 1821.

SINÓNIMOS. *Aello* Leach, 1821; *Mormops*: Festa, 1906 (lapsus para *Mormoops*).

COMENTARIOS. Patton y Gardner (2008) presentaron una revisión geográfica y taxonómica del género.

Mormoops megalophylla (Peters, 1864)

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1864: 381

LOCALIDAD TIPO. México, Coahuila, Parras.

DISTRIBUCIÓN. Desde S Texas y S Arizona (EE.UU.) y Baja California (México) hasta NW Perú y N Venezuela; también en la isla de Trinidad, las Antillas Holandesas y la isla Margarita (Venezuela). En Ecuador la especie tiene una distribución discontinua y escasamente conocida. Se la encuentra en la Sierra norte, en valles interandinos y en bosques templados y altoandinos, entre 2 400 y 3 580 m de altitud; los registros conocidos están únicamente dentro de dos provincias: Carchi y Pichincha (Smith, 1972; Albuja, 1999; Tirira, 2007; Tirira y Boada, 2009, 2012).

SUBESPECIES. *M. m. carteri* Smith, 1972 (localidad tipo: Ecuador, Carchi, gruta de La Paz, 4 km E de La Paz [no confundir con gruta de Rumi-chaca, 5 km N de Tulcán, en la frontera con Colombia]; véanse comentarios en Tirira y Boada, 2012). SINÓNIMOS. *carteri* Smith, 1972; *megalophylla*: Festa, 1906 (lapsus).

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Rezsutek y Cameron (1993). Boada *et al.* (2003) presentan información ecológica y reproductiva de la especie, obtenida en un estudio en San Antonio de Pichincha, NW de Quito. El cariotipo de esta población fue determinado por Mogollón *et al.* (1991).

Pteronotus Gray, 1838

Mag. Zool. Bot. 2: 500

ESPECIE TIPO: *Pteronotus davyi* Gray, 1838.

SINÓNIMOS. *Chilonycteris* Gray, 1839; *Phyllodia* Gray, 1843.

COMENTARIOS. Incluye *Chilonycteris* y *Phyllodia*, los cuales son reconocidos como subgé-

neros dentro de *Pteronotus* (véase Smith, 1972). Patton y Gardner (2008) presentan una revisión geográfica y taxonómica del género.

Pteronotus parnellii (Gray, 1843)

Proc. Zool. Soc. Londres 1843: 50

LOCALIDAD TIPO. Jamaica.

DISTRIBUCIÓN. Desde S Sonora y S Tamaulipas (México) hasta Bolivia, Brasil y las Guayanas; también en Trinidad y Tobago y algunas islas del Caribe, particularmente en Cuba, La Española, Jamaica y Puerto Rico. En Ecuador está presente en la Amazonía norte. Se conoce de una sola localidad: Limoncocha (00°24'S, 76°38'W; 250 m), provincia de Sucumbíos (Albuja, 1982; véanse comentarios). Además, en un estudio de ecolocalización en las inmediaciones de la EC Yasuní (00°40'S, 76°24'W; 220 m), interior del PN Yasuní, provincia de Orellana, se registró esta especie, la misma que fue identificada gracias a su característica llamada de larga duración, lo cual confirma su presencia en territorio ecuatoriano (Rivera-Parra, 2011).

SUBESPECIES. *P. p. rubiginosus* (Wagner, 1843) (localidad tipo: Brasil, Mato Grosso, Caicara).

SINÓNIMOS. *personatus*: Albuja, 1999 (no J. A. Wagner, 1843; usado por Albuja y Arcos, 2007; véanse comentarios); *rubiginosus* J. A. Wagner, 1843.

OTROS NOMBRES. *Pteronotus* sp. (usado por Albuja, 1982, 1991; Tirira, 1999).

COMENTARIOS. Subgénero *Phyllodia*. Se piensa que incluye un complejo de especies (Lewis-Oritt *et al.*, 2001a). Albuja (1982) comentó por primera vez el registro de Limoncocha, el cual no pudo ser colectado, ya que el animal escapó de la red en el momento de ser extraído por Alfred Gardner. Albuja (1999) se refirió a este registro como *P. personatus* sin dar una justificación de su identificación. Tirira (2004, 2007) y Patton y Gardner (2008) indican que dicho registro corresponde a *P. parnellii*, según criterio del mismo A. Gardner. Su biología ha sido recapitulada por Herd (1983).

Familia Noctilionidae Gray, 1821

London Med. Reposit. 15: 299

COMENTARIOS. Familia monogenérica.

Noctilio Linnaeus, 1766

Syst. Nat., 12a ed., 1: 88

ESPECIE TIPO: *Noctilio americanus* Linnaeus, 1766 (= *Vespertilio leporinus* Linnaeus, 1758).

SINÓNIMOS. *Dirias* Miller, 1906 (usado por Allen, 1916b).

COMENTARIOS. Gardner (2008j) presenta una revisión geográfica y taxonómica del género.

Noctilio albiventris Desmarest, 1818

Nouv. Dict. Hist. Nat., Nouv. ed., 23: 15

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Bahía, río São Francisco.

DISTRIBUCIÓN. Desde S México hasta las Guayanas, E Brasil y N Argentina. En Ecuador está presente en la Amazonía. Habita en bosques húmedos tropicales, entre 200 y 1 000 m de altitud, aunque la mayoría de registros está por debajo de los 400 m (Albuja, 1999; Tirira, 2007).

SUBESPECIES. *N. a. albiventris*.

SINÓNIMOS. *affinis* d'Orbigny, 1835 (usado por Davis, 1976; Tirira, 1994; Tirira y de Vries, 1994); *albiventer* Spix, 1823; *labialis*: Albuja, Ibarra, Urgilés y Barriga, 1980 y Sarmiento, 1987: 84 (no Kerr, 1792); *labialis minor*: Hershkovitz, 1949; *labialis zaparo*: Cabrera, 1958); *zaparo* Cabrera, 1907 (localidad tipo: Ecuador, Napo, Ahuano, río Napo; usado por Cabrera, 1917; Allen, 1916b; Albuja, 1982).

COMENTARIOS. Subgénero *Dirias*. Anteriormente referida como *N. labialis* (véase Davis, 1976, quien revisó su taxonomía). Simmons y Voss (1998) presentan una discusión sobre las subespecies amazónicas. Su biología ha sido recapitulada por Hood y Pitocchelli (1983). Se piensa que puede incluir más de una especie (véase Lewis-Oritt *et al.*, 2001b). Según los criterios de Davis (1976), Tirira (1994) concluyó que la subespecie presente en Ecuador era *affinis*, la cual es considerada como un sinónimo de *albiventris* por Simmons (2005). Información reproductiva aparece en Tirira y de Vries (1994) y sobre algunos aspectos de su ecología en Tirira y de Vries (2012), quienes también la usaron como un bioindicador de contaminación en la RPF Cuyabeno.

Noctilio leporinus (Linnaeus, 1758)

Syst. Nat., 10a ed., 1: 32

LOCALIDAD TIPO. Surinam.

DISTRIBUCIÓN. Desde Sinaloa (México) hasta las Guayanas, S Brasil y N Argentina; también en Trinidad y buena parte de las Antillas mayores y menores; además S Bahamas. En Ecuador está presente en la Costa y la Amazonía. Habita

en bosques húmedos y secos tropicales, entre 0 y 650 m de altitud; también en manglares y sobre el mar, cerca de la costa (Albuja, 1999; Tirira, 2001b, 2007; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. *N. l. leporinus* (oriente); *N. l. mastivus* (Vahl, 1797) (occidente; localidad tipo: Islas Vírgenes de EE.UU., St. Croix).

SINÓNIMOS. *americanus* Linnaeus, 1766; *labialis* Kerr, 1792; *mastivus* Vahl, 1797 (usado por Festa, 1906; Davis, 1973); *minor* Fermin, 1765; *rufus* Spix, 1823.

OTROS NOMBRES. *Noctilio leporinus* Var[iedad]. α[lfα]: Dobson, 1878.

COMENTARIOS. Subgénero *Noctilio*. Su taxonomía ha sido revisada por Davis (1973). Su biología ha sido recapitulada por Hood y Jones (1984). Alava y Carvajal (2004) comentan sobre registros de *N. leporinus* en el área urbana de la ciudad de Guayaquil (provincia de Guayas). El primer reporte que comenta sobre los hábitos acuáticos de esta especie y su dieta de peces corresponde a una observación hecha en Esmeraldas por Tomes (1860a); comentarios adicionales sobre este reporte véase en Gudger (1945).

Familia FURIPTERIDAE Gray, 1866

Ann. Mag. Nat. Hist. 3(17): 91

Amorphochilus Peters, 1877

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1877: 185

ESPECIE TIPO: *Amorphochilus schnablii* Peters, 1877.

SINÓNIMOS. *Amorphochilus*: Boada, 2010: 305 (lapsus para *Amorphochilus*).

COMENTARIOS. Género monotípico. Gardner (2008k) presenta una revisión geográfica y taxonómica del género.

Amorphochilus schnablii Peters, 1877

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1877: 185

LOCALIDAD TIPO. Perú, Tumbes, Tumbes.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Ecuador, Perú y N Chile. En Ecuador ha sido registrada en la Costa centro y sur. Habita en bosques secos tropicales, con la isla Puná inclusive, entre 10 y 480 m de altitud (Ibáñez, 1985; Tirira *et al.*, 2012b).

SUBESPECIES. Especie monotípica según Simmons (2005) y Gardner (2008k); sin embargo, Allen (1916a) y Koopman (1978) trataron a los especímenes ecuatorianos como *A. s. schnablii*.

SINÓNIMOS. *osgoodi* J. A. Allen, 1914; *Schnablii*: Dorst, 1951; *shnablii*: Albuja, 1983b (lapsus).
COMENTARIOS. Ibáñez (1985) presentó información ecológica de una colonia en río Javita, norte de la provincia de Santa Elena. Tirira *et al.* (2012b) presentan una revisión geográfica para la especie en Ecuador, la cual incluye un modelamiento de su distribución potencial.

Furipterus Bonaparte, 1837

Iconogr. Fauna Ital., 1, fasc. 21

ESPECIE TIPO: *Furia horrens* F. Cuvier, 1828.

SINÓNIMOS. *Furia* F. Cuvier, 1828 (no Linnaeus, 1758).

COMENTARIOS. Género monotípico. Gardner (2008k) presenta una revisión geográfica y taxonómica del género.

Furipterus horrens (F. Cuvier, 1828)

Mem. Mus. Natn. Hist. Nat. Paris 16: 150

LOCALIDAD TIPO. Guayana Francesa, río Mana.

DISTRIBUCIÓN. Desde Costa Rica hasta E Brasil y las Guayanas; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Se conoce de tres localidades en bosques húmedos tropicales y subtropicales bajos: EC Onkone Gare (00°40'S, 76°24'W; 250 m), provincia de Orellana (Reid *et al.*, 2000); río Huataraco (00°42'S, 77°20'W; 500 m), provincia de Napo (Albuja, 1999) y cavernas de Mera (01°25'S, 78°02'W; 1 093 m), provincia de Pastaza (Carrera, 2003).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

Familia THYROPTERIDAE Miller, 1907

Bull. U.S. Natl. Mus. 57: 186

SINÓNIMOS. Tyropteridae: Mena-V., 2005 (lapsus para Thyropteridae).

OTROS NOMBRES. Thyropteridés (usado por Dorst, 1951).

COMENTARIOS. Familia monogenérica.

Thyroptera Spix, 1823

Sim. Vespert. Brasil., p. 61

ESPECIE TIPO: *Thyroptera tricolor* Spix, 1823.

SINÓNIMOS. *Dysopes*: Schinz, 1844; *Hyonycteris* Lichtenstein y Peters, 1854 (usado por Tomes, 1856); *Tyroptera*: Mena-V., 2005 (lapsus).

OTROS NOMBRES. *thyropteras* (usado por Jiménez de la Espada, 1879: 25).

COMENTARIOS. Wilson (2008a) presenta una revisión geográfica y taxonómica del género.

Thyroptera discifera (Lichtenstein y Peters, 1855)
Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1855: 335

LOCALIDAD TIPO. Venezuela, Carabobo, Puerto Cabello.

DISTRIBUCIÓN. Desde Nicaragua hasta la Amazonía de Brasil, Bolivia y las Guayanas. En Ecuador está presente en la Costa norte. Habita en bosques húmedos tropicales, entre 50 y 700 m de altitud (Tirira, 2007, 2008).

SUBESPECIES. *T. d. discifera*.

SINÓNIMOS. *abdit*a Wilson, 1976; *major* Miller, 1931

COMENTARIOS. La especie también ha sido registrada en el noroccidente de Perú (Pacheco *et al.*, 2007), por lo cual se espera su presencia en el suroccidente de Ecuador. Su biología ha sido recapitulada por Wilson (1978).

Thyroptera laveli Pine, 1993

Mammalia 57(2): 213

LOCALIDAD TIPO. Perú, Loreto, río Javari-Mirim, quebrada Esperanza.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia (solo por registro fósil; Czaplewski 1996; Czaplewski *et al.*, 2003), Perú, Ecuador, Venezuela y Brasil (Simmons, 2005). En Ecuador se conoce por un solo registro: 42 km S, 1 km E de Pompeya Sur (00°45'S, 76°59'W; 250 m), provincia de Orellana (Reid *et al.*, 2000), Amazonía baja, bosque húmedo tropical.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *laveli*: Eisenberg y Redford, 1999

(lapsus para *laveli*); *robusta* Czaplewski, 1996.

COMENTARIOS. Revisado por Reid *et al.* (2000).

Thyroptera tricolor Spix, 1823

Sim. Vespert. Brasil., p. 61

LOCALIDAD TIPO. Brasil, río Amazonas.

DISTRIBUCIÓN. Desde Veracruz (México) hasta las Guayanas, E Brasil y Bolivia; también en Trinidad (Wilson, 2008a); sin embargo, la especie podría restringirse al este de Los Andes (véanse comentarios en *Thyroptera* sp. A). En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes, entre 200 y 1 800 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 600 m (Tomes, 1856; Jiménez de la Espada, 1870; Dorst, 1951; Pine, 1993; Albuja, 1999[en parte]; Tirira, 2007[en parte]).

SUBESPECIES. *T. t. albiventer* (Tomes, 1856) (localidad tipo: Ecuador, Napo, río Napo, “cerca de Quito”).

SINÓNIMOS. *albigula* G. M. Allen, 1923 (sin embargo, véanse comentarios en *Thyroptera* sp. A); *albiventer* Tomes, 1856 (usado por Cabrera, 1917); *bicolor* Cantraine, 1845 (usado por Jiménez de la Espada, 1870); *thyropterus* Schinz, 1844. COMENTARIOS. No incluyen las poblaciones al oeste de Los Andes de Ecuador (véanse comentarios en *Thyroptera* sp. A). Su biología ha sido recapitulada por Wilson y Findley (1977). Un artículo relevante con información histórica, relacionada con la historia natural de una colonia registrada en Baeza, provincia de Napo, lo publicó Jiménez de la Espada (1870, 1998).

Thyroptera sp. A

DISTRIBUCIÓN. Se desconoce. En Ecuador ha sido registrada en la Costa norte y centro. Habita en bosques húmedos tropicales, entre 10 y 1 330 m de altitud (Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2008; Boada *et al.*, 2010; Carrera *et al.*, 2010). SINÓNIMOS. *tricolor*: Festa, 1906 (no Spix, 1823; usado por Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2008; Boada *et al.*, 2010; en parte, por Albuja, 1982; Tirira, 1999; véanse comentarios).

COMENTARIOS. Carrera *et al.* (2010) indicaron que cinco ejemplares colectados en la provincia de Esmeraldas fueron similares morfológicamente a *T. tricolor* (según identificación de Solari *et al.*, 2004), pero poseían ciertas diferencias, por lo cual era necesaria una revisión detallada. Baker *et al.* (2011) comentaron que al realizar un secuenciamiento del citocromo-b y observar los cariotipos de estos ejemplares, determinaron que por el momento, la mejor opción para referirse a ellos era como *Thyroptera* sp., ya que presentaban un cariotipo único, diferente a otros reportados para el género; en tales circunstancias, no ha sido posible determinar si *Thyroptera* sp., del noroccidente de Ecuador, corresponde a una de las especies actualmente reconocidas, si se trata de una forma no descrita, o se debe evaluar la aplicabilidad de un sinónimo existente; en cuyo caso, según Carrera *et al.* (2010), uno de los nombres disponibles sería *albigula* G. M. Allen, 1923, cuya localidad tipo es: Panamá, Chiriquí, Gutiérrez,

40 km de Chiriquito. Bajo estas circunstancias y hasta que se resuelva su estado taxonómico, se ha decidido tratar a todos los registros de *T. tricolor* al oeste de Los Andes de Ecuador (e.g., Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2008; Boada *et al.*, 2010), dentro de *Thyroptera* sp. A. Boada *et al.* (2010) extendieron la distribución de la forma “*tricolor*” a la Costa centro de Ecuador, con un registro en la provincia de Los Ríos, documento que incluyó además un modelamiento de la distribución de esta forma para el occidente del país.

Familia MOLOSSIDAE Gervais, 1856

En F. Comte de Castelnau, Exped. Partes Cen. Am. Sud., Zool. (sec. 7), vol. 1, pt. 2 (Mammifères), p. 53 pie de página

COMENTARIOS. Revisada por Freeman (1981).

Subfamilia Molossinae Gervais, 1856

En F. Comte de Castelnau, Exped. Partes Cen. Am. Sud., Zool. (sec. 7), vol. 1, pt. 2 (Mammifères), p. 53 pie de página.

SINÓNIMOS. Tadaridinae Legendre, 1984.

COMENTARIOS. Tratada a nivel de familia por Freeman (1981) y Koopman (1993, 1994).

Cabreramops Ibáñez, 1980

Doñana Acta Vertebr. 7(1): 105

ESPECIE TIPO: *Molossops aequatorianus* Cabrera, 1917.

SINÓNIMOS. *Cynomops*: Goodwin, 1958 (no Thomas, 1920); *Molossops*: Cabrera, 1917 (no W. Peters, 1866; usado por Cabrera, 1958; Carter y Dolan, 1978; Albuja, 1999; Eisenberg y Redford, 1999; Albuja y Arcos, 2007; Tirira, 2007); *Molossus*: Cabrera, 1901 (no É. Geoffroy, 1805).

COMENTARIOS. Género monotípico. No ha sido reconocido como válido por algunos autores, quienes lo han tratado como un subgénero dentro de *Molossops* (e.g., Koopman, 1993; Simmons, 2005); mientras que otros consideran que es un género válido y claramente distinguible (e.g., Ibáñez, 1980; Albuja, 1982; Tirira, 1999; Eger, 2008). Eger (2008) presenta una revisión geográfica y taxonómica para el género.

Cabreramops aequatorianus (Cabrera, 1917)

Trab. Mus. Nac. Cienc. Nat. Zool. 31: 20

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Los Ríos, Babahoyo.

DISTRIBUCIÓN. Endémico de Ecuador. Se conoce solo por dos registros de la Costa centro del país: la localidad tipo, Babahoyo (01°47'S, 79°32'W; 20 m), provincia de Los Ríos (Cabrera, 1917), y Chongón (02°14'S, 80°04'W; 50 m), provincia de Guayas (Tirira, 1999; Eger, 2008). Eisenberg y Redford (1999: 205) comentan de la existencia de un registro en el norte de Perú, el cual no ha sido verificado ni documentado en otra publicación.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *equatorianus*: McCarthy, Albuja y Manzano, 2000: 960 (lapsus para *aequatorianus*); *nasutus*: Cabrera, 1901 (no Spix, 1823; usado por Cabrera, 1917).

COMENTARIOS. Esta especie fue colocada dentro de su propio género (*Cabreramops*) por Ibáñez (1980). McCarthy *et al.* (2000: 960) indicaron de forma incorrecta que esta especie era endémica para la región del Chocó.

Cynomops Thomas, 1920

Ann. Mag. Nat. Hist. 9(5): 189

ESPECIE TIPO: *Molossus cerastes* Thomas, 1901 (= *Vespertilio abrasus* Temminck, 1827).

SINÓNIMOS. *Molossops*: Cabrera, 1958 (no Peters, 1866; usado por Eisenberg y Redford, 1999; Tirira, 1999, 2004); *Molossus*: Thomas, 1880 (no É. Geoffroy, 1805); *Promops*: Festa, 1906 (no Gervais, 1856).

COMENTARIOS. Tratado tradicionalmente como un subgénero o sinónimo de *Molossops* por Gardner (1977), Williams y Genoways (1980), Freeman (1981), Simmons y Voss (1998), entre otros autores; pero referido como un género válido y claramente distinguible de *Molossops* por Solari *et al.* (1999), Reid *et al.* (2000), Simmons (2005), Eger (2008), entre otros autores. Estudios basados en datos moleculares y morfológicos de Peters *et al.* (2002) confirmaron que *Molossops* y *Cynomops* son linajes hermanos monofiléticos y, por lo tanto, válidos. Eger (2008) presenta una revisión geográfica y taxonómica del género.

Cynomops abrasus (Temminck, 1826)

Monogr. Mamm. 1: 232

LOCALIDAD TIPO. "Brasil".

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia, Venezuela y las Guayanas hasta Perú, Brasil, Paraguay y N Argentina. En Ecuador está presente en la Ama-

zonía y en las estribaciones noroccidentales de Los Andes. Se conoce de cinco localidades: Pachijal, cerca de Mindo (00°01'N, 78°43'W; 1 800 m; Tirira, 2012e) y estribaciones del volcán Pichincha (00°10'S, 78°35'W; 2 000 m; Eger, 2008), provincia de Pichincha, subtrópico noroccidental; Méndez (02°44'S, 78°19'W; 750 m), provincia de Morona Santiago (Eger, 2008); Sarayacu (01°44'S, 77°29'W; 400 m), provincia de Pastaza (Thomas, 1880); y EB Tiputini (00°38'S, 76°09'W; 200 m), provincia de Orellana (Tirira, 2012e), en el trópico oriental.

SUBESPECIES. *C. a. brachymeles* Peters, 1866 (localidad tipo: Perú, Cusco, Marcapata; véanse comentarios).

SINÓNIMOS. *brachymeles* Peters, 1865; *cerastes* Thomas, 1901; *greenhalli*: Tirira, 1999 (no Goodwin, 1958; usado por Tirira, 2007[en parte]; véanse comentarios); *mastivus* Thomas, 1911.

COMENTARIOS. Williams y Genoways (1980), Koopman (1994), Simmons y Voss (1998) y Simmons (2005) aceptan la existencia de cuatro subespecies dentro de *C. abrasus*; aunque esta clasificación no fue aceptada por Eger (2008), quien considera que se trata de una especie monotípica. La distribución indicada por Simmons y Voss (1998) para las cuatro subespecies propuestas no toma en cuenta los registros al occidente de Los Andes, dos en la provincia de Pichincha, Ecuador (Eger, 2008; Tirira, 2012e), y otro en el Valle del Cauca, suroccidente de Colombia (Alberico y Naranjo, 1982); por lo cual, queda pendiente una revisión taxonómica que aclare la situación de estas poblaciones. Eger (2008) también se equivocó al excluir dentro de los registros al oeste de Los Andes al ejemplar capturado en "Mt. Pichincha" y lo incluye dentro de aquellos de la vertiente oriental. Tirira (1999, 2007) se refirió a los especímenes de Pachijal, cerca de Mindo, como *C. greenhalli*, identificación que ha sido corregida por Eger (2008) como *C. abrasus*.

Cynomops greenhalli Goodwin, 1958

Am. Mus. Novit. 1877: 3

LOCALIDAD TIPO. Trinidad y Tobago, Trinidad, Puerto España, Jardín Botánico.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Venezuela, las Guayanas y NE Brasil; también en Trinidad (Eger, 2008); además en Perú y Ecuador (Simmons, 2005). En Ecuador ha sido registrada en la Costa

sur. Se conoce solo de dos localidades en la provincia de Loja: La Ceiba (04°14'S, 80°15'W; 450 m; Tirira, 2001b) y quebrada El Faique (04°07'S, 80°24'W; 480 m; Tirira, 2012e), dentro de trópico seco suroccidental.

SUBESPECIES. Especie monotípica (pero véanse comentarios).

COMENTARIOS. Especie revisada por Simmons y Voss (1998) y Peters *et al.* (2002); también véase Freeman (1981). Koopman (1993) mencionó por primera vez la presencia de esta especie en Ecuador, pero no indicó ejemplares de referencia ni localidades de colección. Tirira (2001b, 2012e) y Pacheco *et al.* (2009) han reportado la presencia de esta especie en los bosques secos del suroccidente de Ecuador y noroccidente de Perú, respectivamente; sin embargo, de acuerdo con Eger (2008), la distribución de *C. greenhalli* se restringiría a una estrecha franja a lo largo del norte y noreste de Sudamérica. Eger también señala que las poblaciones de *C. greenhalli* requieren de una revisión taxonómica; por lo cual, quedaría pendiente la confirmación de la identidad de los ejemplares de Ecuador y Perú.

Cynomops milleri (Osgood, 1914)

Field Mus. Nat. Hist. Publ. (Zool. Ser.) 10: 183

LOCALIDAD TIPO. Perú, Loreto, Yurimaguas.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Venezuela, Brasil y Perú (Eger, 2008). En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía central. Se conoce solo de dos localidades: EC Onkone Gare (00°40'S, 76°24'W; 250 m), en el interior del PN Yasuní, provincia de Orellana (Reid *et al.*, 2000); y Garenó (01°02'S, 77°22'W; 343 m), provincia de Napo (Tirira, 2012e).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *paranus*: Reid, Engstrom y Lim, 2000 (no Thomas, 1901; usado por Tirira, 2007); *planirostris*: Tirira, 1999 (no Peters, 1866).

COMENTARIOS. Los ejemplares reportados por Tirira (2012e) coinciden con las características indicadas para *C. milleri* por Osgood (1914) y Eger (2008), un taxón que ha sido considerado como sinónimo menor de *C. planirostris*, por Koopman (1993), y de *C. paranus*, por Simmons (2005), pero tratado como una especie válida por Eger (2008). Debido a la similitud de las medidas corporales que presenta el ejemplar de *C. paranus* colectado en la EC Onkone Gare

(Reid *et al.*, 2000), con los ejemplares colectados en Garenó (Tirira, 2012e), se asume que este ejemplar también se trata de *C. milleri*, según lo sugiere Eger (2008); clasificación que es consistente con los resultados del estudio molecular de Peters *et al.* (2002), quienes indicaron que el ejemplar de Reid *et al.* (2000) tiene una posición basal en relación con *C. paranus* de las Guayanas.

Eumops Miller, 1906

Gen. Zool. Syst. Nat. Hist. 1(1): 137

ESPECIE TIPO: *Molossus californicus* Merriam, 1890 (= *Molossus perotis* Schinz, 1821).

SINÓNIMOS. *Molossus*: Dobson, 1878 (no É. Geoffroy, 1805).

COMENTARIOS. La taxonomía de *Eumops* ha sido revisada por Sanborn (1932), Eger (1977, 2008), Gregorin (2009) y Bartlett (2012).

Eumops auripendulus (Shaw, 1800)

Gen. Zool. Syst. Nat. Hist. 1(1): 137

LOCALIDAD TIPO. Guayana Francesa.

DISTRIBUCIÓN. Desde Oaxaca y Yucatán (México) hasta las Guayanas, Perú, Bolivia, E Brasil y N Argentina; también en las islas de Trinidad y Jamaica. En Ecuador la distribución que presenta es discontinua y escasamente conocida. Ha sido registrada en la Costa norte y centro y la Amazonía, dentro de bosques húmedos y secos tropicales, entre 70 y 475 m de altitud (Brosset, 1965; Eger, 1977; Albuja, 1999; Lee *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. *E. a. auripendulus*.

SINÓNIMOS. *abrasus* Miller, 1906 (no Temminck, 1827; usado por Brosset, 1965); *amplexicaudatus* Geoffroy, 1805; *barbatus* J. A. Allen, 1904; *leucopleura* J. A. Wagner, 1843; *longimanus* J. A. Wagner, 1843; *major* Eger, 1974; *milleri* J. A. Allen, 1900. **COMENTARIOS.** Su biología ha sido recapitulada por Best *et al.* (2002).

Eumops hansae Sanborn, 1932

J. Mammal. 13(4): 356

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Santa Catarina, Joinville, Colonia Hansa.

DISTRIBUCIÓN. Desde Chiapas (México) hasta las Guayanas, Bolivia y Brasil. En Ecuador está presente en la Amazonía central. Su presencia se ha confirmado en una sola localidad: EC Onkone Gare (00°40'S, 76°24'W; 250 m), 38 km S de Pompeya Sur, interior del PN Yasuní, provincia de

Orellana (Reid *et al.*, 2000); además, existe otro registro que debe ser confirmado, proveniente de Sarayacu (01°44'S, 77°29'W; 400 m), río Bobonaza, provincia de Pastaza (MNHN 2000.386), también en la Amazonía central.

SUBESPECIES. Especie monotípica

SINÓNIMOS. *amazonicus* Handley, 1955.

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Best *et al.* (2001a).

Eumops maurus (Thomas, 1901)

Ann. Mag. Nat. Hist. 7(7): 141

LOCALIDAD TIPO. Guyana, Takutu alto, Essequibo alto, montes Kanuku.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Ecuador, Venezuela, Guyana y Surinam (Eger, 2008); también en Perú (Pacheco *et al.*, 2009). En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía central. Se conoce por un solo registro en el interior del PN Yasuní: 42 km S, 12 km E de Pompeya Sur (00°45'S, 76°59'W; 250 m), vía Maxus, provincia de Orellana (Reid *et al.*, 2000), trópico oriental.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *geijskesi* Husson, 1962.

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Best *et al.* (2001b).

Eumops nanus (Miller, 1900)

Ann. Mag. Nat. Hist. 7(6): 471

LOCALIDAD TIPO. Panamá, Chiriquí, Bugaba (= Bogava).

DISTRIBUCIÓN. Desde S México hasta Colombia, Venezuela, Guyana y Perú. En Ecuador está presente en la Costa sur. Se conoce por un solo registro: La Ceiba (04°14'S, 80°15'W; 450 m), provincia de Loja (Tirira, 2001b, 2012e), dentro del trópico seco suroccidental.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *bonariensis*: Tirira, 2001b (no Peters, 1874; usado por Albuja y Arcos, 2007; véanse comentarios).

COMENTARIOS. Tirira (2001b) mencionó por primera vez la presencia de esta especie para Ecuador, la cual identificó como *E. bonariensis*, cuya subespecie correspondiente era *nanus*, según Hunt *et al.* (2003). Eger (2008) indica que existen diferencias taxonómicas que justifican tratar a *nanus* como una especie plena. Parte de la información presentada por Hunt *et al.* (2003), corresponde a *E. nanus*. Revisada por Bartlett (2012).

Eumops perotis (Schinz, 1821)

En Cuvier, Das Thierreich 1: 870

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Río de Janeiro, Campos do Goita Cazes, Villa São Salvador.

DISTRIBUCIÓN. Desde California y Texas (EE. UU.) y Zacatecas e Hidalgo (México) hasta Bolivia, N Argentina, Paraguay y E Brasil; también en Cuba, pero está ausente en Centroamérica. En Ecuador está presente en la Costa sur y en la Sierra sur. Se conoce solo de tres localidades: Guayaquil (02°10'S, 79°50'W; 10 m; Brosset, 1965; Eger, 1977), la ciudad más poblada del país, y Chongón (02°14'S, 80°04'W; 42 m; Albuja, 1982, 1999), provincia de Guayas, dentro del trópico seco suroccidental; y Cuenca (02°53'S, 79°01'W; 2 543 m; Tirira, 2007, 2012e), provincia de Azuay, un espacio urbano en la parte templada altoandina del sur del país.

SUBESPECIES. *E. p. perotis*.

SINÓNIMOS. *californicus* Merriam, 1890; *gigas* Peters, 1864.

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Best *et al.* (1996). Se piensa que este taxón podría incluir un complejo de especies (Simmons, 2005).

Eumops wilsoni Baker, McDonough, Swier, Larsen, Carrera y Ammerman, 2009

Acta Chiropterol. 11(1): 2

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Guayas, Bosque Protector Cerro Blanco, Centro de Visitantes.

DISTRIBUCIÓN. Está presente en Ecuador y NW Perú (Baker *et al.*, 2009). En Ecuador la especie ha sido registrada en la Costa sur y en las estribaciones suroccidentales de Los Andes. Habita en bosques secos tropicales y subtropicales, entre 10 y 1 400 m de altitud (Sanborn, 1932; Albuja, 1999; Tirira, 1999, 2001b; Baker *et al.*, 2009).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *glauцинus*: Dobson, 1878 (no J. A. Wagner, 1843; usado por Sanborn, 1932; Cabrera, 1958; Albuja, 1982, 1991, 1999; Tirira, 1999; véanse comentarios).

COMENTARIOS. McDonough *et al.* (2008) determinaron que *E. glauцинus* (*sensu lato*) incluía un complejo de cuando menos cuatro especies válidas, una de las cuales corresponde a los bosques secos del suroccidente de Ecuador y noroccidente de Perú. Baker *et al.* (2009) ratificó esta propuesta con la descripción de *E. wilsoni*.

***Molossops* Peters, 1866**

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1865: 575 [1866]

ESPECIE TIPO: *Dysopes temminckii* Burmeister, 1854.

SINÓNIMOS. *Dysopes* Burmeister, 1854 (no Illiger, 1811); *Myopterus* Peters, 1869 (no Geoffroy, 1813).

COMENTARIOS. No incluye *Cabreramops* ni *Cynomops* (véanse comentarios en ambos géneros); tampoco incluye *Neoplatymops*, un género ausente en Ecuador. Eger (2008) presenta una revisión geográfica y taxonómica de *Molossops*.

***Molossops temminckii* (Burmeister, 1854)**

Syst. Uebers. Thiere Bras., p. 72

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Minas Gerais, Lagoa Santa.

DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia, Venezuela y Guyana hasta S Brasil, Paraguay, N Argentina y Uruguay. En Ecuador está presente en la Amazonía central. Se conoce solo de dos localidades del interior del PN Yasuní: EC Onkone Gare (00°39'S, 76°27'W; 250 m) y 73 km S de Pompeya Sur (00°50'S, 76°21'W; 220 m), provincia de Orellana, dentro del trópico húmedo oriental (Reid *et al.*, 2000); además, existe otro registro que debe ser confirmado, proveniente de Sarayacu (01°44'S, 77°29'W; 400 m), río Bobonaza, provincia de Pastaza (MNHN 2000.385), también en la Amazonía central.

SUBESPECIES. *M. t. griseiventer* Sanborn, 1941 (localidad tipo: Colombia, Tolima, W del río Magdalena, Espinal; de acuerdo con Simmons, 2005; pero véanse comentarios).

SINÓNIMOS. *griseiventer* Sanborn, 1941; *themminckii*: Albuja y Arcos, 2007: 19 (lapsus para *temminckii*).

COMENTARIOS. Eger (2008) considera de forma preliminar que la especie sería monotípica, pero indica que una revisión está pendiente, en cuyo caso, sugiere que *griseiventer* podría ser una subespecie válida.

***Molossus* É. Geoffroy, 1805**

Ann. Mus. Natn. Hist. Nat. Paris 6: 151

ESPECIE TIPO: *Vespertilio molossus* Pallas, 1766.

SINÓNIMOS. *Dysopes* Illiger, 1811.

COMENTARIOS. Eger (2008) presenta una revisión geográfica y taxonómica del género.

***Molossus bondae* J. A. Allen, 1904**

Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 20: 228

LOCALIDAD TIPO. Colombia, Magdalena, 11 km al E de Santa Marta, Bonda, río Manzanares.

DISTRIBUCIÓN. Desde Honduras hasta Colombia, Ecuador y Venezuela. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones occidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 0 y 1 300 m de altitud; la mayoría de registros conocidos a menos de 800 m (López-González y Presley, 2001; Tirira, 2007, 2008; Eger, 2008; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. *M. b. bondae*.

SINÓNIMOS. *currentium*: Tirira, 2004 (no Thomas, 1901; usado por Albuja y Arcos, 2007; Tirira, 2007); *c[urrentium]*, *bondae*: López-González y Presley, 2001 (usado por Tirira, 2008; véanse comentarios; *robustus* López-González y Presley, 2001).

COMENTARIOS. Esta especie ha sido tratada previamente para la fauna ecuatoriana como *M. currentium* (véase Tirira 2004, 2007), debido a que se consideró que era el nombre válido más antiguo disponible, el cual, erróneamente, había sido incluido como un sinónimo menor de *M. molossus* (véase López-González y Presley, 2001); sin embargo, Eger (2008) reconoce que *M. bondae* es una especie válida y distinta de *M. currentium*. Parte de la información que incluye Burnett *et al.* (2001) corresponde a esta especie.

***Molossus coibensis* J. A. Allen, 1904**

Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 20: 227

LOCALIDAD TIPO. Panamá, isla Coiba.

DISTRIBUCIÓN. Desde Chiapas (México) hasta Venezuela, Guyana, Guayana Francesa y Mato Grosso (Brasil). En Ecuador está presente en la Amazonía central. Se conoce de varias localidades en el interior del PN Yasuní, provincia de Orellana, a 220 m de altitud, dentro del trópico húmedo oriental (Reid *et al.*, 2000).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *cherriei* J. A. Allen, 1916.

COMENTARIOS. Especie incluida como un sinónimo menor de *M. molossus* por Koopman (1993, 1994), pero véase Dolan (1989), Reid *et al.* (2000) y Lim y Engstrom (2001). Debido a la similitud de esta especie con sus congéneres, se considera importante realizar una revisión de material depositado en colecciones científicas.

Molossus molossus (Pallas, 1766)

Misc. Zool., p. 49

LOCALIDAD TIPO. Martinica (territorio francés en las Antillas menores).

DISTRIBUCIÓN. Desde Sinaloa y Coahuila (México) hasta N Argentina, Uruguay, Brasil y las Guayanas; también en Trinidad y Tobago, las Antillas mayores y menores, las Antillas Holandesas, Bermuda y los Cayos de Florida (EE.UU.). En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales, subtropicales y templados bajos, entre 0 y 2 200 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 1 100 m (Allen, 1916c; Brosset, 1965; Albuja, 1999; Tirira, 2007; Salas, 2008; Carrera *et al.*, 2010; McDonough *et al.*, 2011).

SUBESPECIES. *M. m. crassicaudatus* É. Geoffroy, 1805 (oriente; localidad tipo: Paraguay, Asunción); *M. m. daulensis* J. A. Allen, 1916 (occidente; localidad tipo: Ecuador, Guayas, Daule).

SINÓNIMOS. *crassicaudatus* É. Geoffroy, 1805 (usado por G. M. Allen, 1908; Albuja, 1982); *currentium* Miller, 1913 (no Thomas, 1901); *daulensis* J. A. Allen, 1916c (usado por Goodwin, 1953; Cabrera, 1958; Brosset, 1965; Albuja *et al.*, 1980; Albuja, 1982; Lawrence, 1993; Carrera *et al.*, 2010); *debilis* Miller, 1913; *fortis* Miller, 1913; *fuliginosus* Gray, 1838 (no Cooper, 1837; citado como sinónimo de *obscurus* por Tomes, 1858); *major* Kerr, 1792 (usado por Hershkovitz, 1949; Albuja, 1982); *milleri* Johnson, 1952; *minor* Kerr, 1792; *m[olossus]. molossus*: Tirira, 2008; *obscurus* É. Geoffroy, 1805 (usado por Tomes, 1858, 1860b; Dobson, 1878; Festa, 1906; Cabrera, 1917); *pygmaeus* Miller, 1900 (usado por Miller, 1913b; Allen, 1916a; Lönnberg, 1921); *tropidorhynchus* Gray, 1839; *verrilli* J. A. Allen, 1908.

COMENTARIOS. Se considera que incluye un complejo de especies (Simmons, 2005). Poblaciones ecuatorianas han sido revisadas por McDonough *et al.* (2011). Marshall y Miller (1979) reportaron varias especies de trematodos parásitos en *M. molossus* de la Amazonía de Ecuador.

Molossus rufus É. Geoffroy, 1805

Ann. Mus. Nat. Hist. Paris 6: 155

LOCALIDAD TIPO. Guayana Francesa, Cayena.

DISTRIBUCIÓN. Desde Tamaulipas, Michoacán y Sinaloa (México) hasta N Argentina, Brasil y las Guayanas; también en Trinidad. En Ecuador está

presente en la Costa centro, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales, subtropicales y templados, entre 0 y 2 900 m de altitud; la mayoría de registros a menos de 1 000 m (Albuja, 1999; Tirira, 1999; Jarrín-V., 2001; Tirira, 2007).

SUBESPECIES. *M. r. rufus* (según Simmons, 2005; pero tratada como especie monotípica por Egar, 2008).

SINÓNIMOS. *albus* J. A. Wagner, 1843; *alecto* Temminck, 1827; *ater*: Albuja, 1991 (no É. Geoffroy, 1805; usado por Albuja, 1999; Tirira, 1999; Jarrín-V., 2001; véanse comentarios); *ater ater*: Albuja, 1982 (no É. Geoffroy, 1805); *castaneus* Geoffroy, 1805; *nigricans* Miller, 1902.

COMENTARIOS. Esta especie fue tratada anteriormente de forma incorrecta como *M. ater* (usado por Freeman, 1981; y otros autores); según Carter y Dolan (1978) y Dolan (1989), el material que utilizó É. Geoffroy para describir la forma *ater* correspondería a un *Eumops*; por lo tanto, *rufus* sería el nombre correcto para los murciélagos grandes del género *Molossus*.

Nyctinomops Miller, 1902

Proc. Acad. Nat. Sci. Phil. 54: 393

ESPECIE TIPO: *Nyctinomus femorosaccus* Merriam, 1889.

SINÓNIMOS. *Nyctinomus*: Gray, 1839: 5 (no É. Geoffroy, 1818; usado por Dobson, 1878; Allen, 1914; Dorst, 1951; Goodwin, 1953); *Tadarida*: Shamel, 1931 (no Rafinesque, 1814; usado por Goodwin, 1953; Cabrera, 1958; Albuja, 1982, 1991).

COMENTARIOS. El género *Nyctinomops* fue tratado como un sinónimo o subgénero de *Tadarida*, hasta que Freeman (1981) dio argumentos para considerarlo válido. Eger (2008) presenta una revisión geográfica y taxonómica del género. Se trata de un grupo de especies pobremente conocidas y con una distribución dispersa; por lo cual, el nivel de conocimiento en Ecuador es un tanto escaso. Este catálogo reporta dos especies para el país; además, se espera la presencia de una tercera especie (*N. aurispinosus*), ya que ha sido registrada en el noroccidente de Perú (Pacheco *et al.*, 2009); de hecho, mapas de distribución publicados en Jones y Arroyo-Cabrales (1990), Eisenberg y Redford (1999) y Eger (2008) incluyen a Ecuador dentro de la distribución de la especie, pero no indicaron ejemplares de referencia ni localidades de colección.

Nyctinomops laticaudatus (É. Geoffroy, 1805).

Ann. Mus. Natn. Hist. Nat. Paris 6: 156

LOCALIDAD TIPO. Paraguay, Asunción.

DISTRIBUCIÓN. Desde Tamaulipas y Jalisco (México) hasta Venezuela, las Guayanas, NW Perú, Bolivia, N Argentina, Paraguay y Brazil; también en Trinidad y Cuba. En Ecuador se conoce por un único registro histórico sin localidad de colección (Dobson, 1878; Cabrera, 1958). Festa (1906) también documentó una serie de ejemplares proveniente de Balzar (01°22'S, 79°13'W; 100 m), provincia de Guayas (véanse comentarios).

SUBESPECIES. *N. l. macarenensis* Barriga-Bonilla, 1965 (localidad tipo: Colombia, Meta, Angostura, río Guayabero [= alto río Guaviare]; véanse comentarios).

SINÓNIMOS. *europs* H. Allen, 1889; *gracilis* Dobson, 1876 (usado por Dobson, 1878); *laticaudata*: Cabrera, 1958; *macarenensis* Barriga-Bonilla, 1965.

COMENTARIOS. Dobson (1878: 437; pl. XXII, fig. 7) mencionó por primera vez la presencia de *N. gracilis* (= *N. laticaudatus*) para Ecuador, basado en una hembra adulta colectada por Louis Fraser antes de 1860 y depositada en el British Museum of Natural History, de Londres. Esta identificación se considera correcta, toda vez que el mismo Dobson diferenció a este ejemplar de *N. macrotis* y *Tadarida brasiliensis* (especies cercanamente relacionadas con las cuales puede confundirse); además, este mismo autor fue quien describió la forma *gracilis*, un sinónimo menor de *N. laticaudatus* (según Simmons, 2005). Festa (1906) también reportó una serie de ejemplares de *N. laticaudatus* colectada en Balzar (Guayas) y depositada en el Museo di Zoologia e Anatomia Comparata della Università di Torino, de Turín, Italia; pero no se dan detalles sobre estos especímenes, por lo cual la identificación de esta serie debe ser verificada. De forma adicional, Eisenberg y Redford (1999) y Ávila-Flores *et al.* (2002) incluyeron dentro de sus mapas de distribución la presencia de *N. laticaudatus* en territorio ecuatoriano, pero no indicaron ejemplares de referencia ni localidades de colección. La asignación de subespecies de *N. laticaudatus* en Sudamérica es confusa; más aún en Ecuador al no conocerse la localidad de colección del único ejemplar reportado. Tentativamente, se atribuye que la subespecie ecuatoriana

sería *N. l. macarenensis*, ya que es la indicada por Ávila-Flores *et al.* (2002) para el occidente de Los Andes de Sudamérica, cuyo mapa de distribución abarca Ecuador; sin embargo, Eger (2008) considera que *N. l. macarenensis* es un sinónimo menor de *N. l. europs* (cuya localidad tipo es Brasil, Mato Grosso do Sul, Corumbá), pero indica que podría tratarse de una subespecie válida; por lo cual, para este último autor, *N. l. europs* sería la subespecie presente en el noroccidente de Sudamérica. Su biología ha sido recapitulada por Ávila-Flores *et al.* (2002).

Nyctinomops macrotis (Gray, 1839)

Ann. Nat. Hist. 4: 5

LOCALIDAD TIPO. Cuba.

DISTRIBUCIÓN. Desde Iowa y British Columbia (EE.UU.) y SW México hasta N Argentina y Uruguay; también en Cuba, La Española y Jamaica. En Ecuador su distribución es discontinua y escasamente conocida. ha sido registrada en la Costa centro y Amazonía centro, en bosques húmedos y secos tropicales, entre 30 y 1 000 m de altitud (Allen, 1914; Albuja, 1999; Tirira, 2007); también se tiene un registro en la ciudad de Loja (03°59'S, 79°11'W; 2 131 m), provincia de Loja (Tirira, 2012e).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *aequatorialis* J. A. Allen, 1914 (localidad tipo: Ecuador, Manabí, Chone; usado por Allen, 1916a; Goodwin, 1953; Lawrence, 1993); *molossa* Hershkovitz, 1949 (no Pallas, 1766; usado por Goodwin, 1953).

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Milner *et al.* (1990). Un registro de *N. aurispinosus* que indica Eisenberg y Redford (1999: map 8.153), para las estribaciones orientales de Ecuador (Puyo, Pastaza; USNM 548351), corresponde a esta especie (Tirira, 2012e).

Promops Gervais, 1856

En F. Comte de Castelnau, Exped. Partes Cen. Am. Sud., Zool. (sec. 7), vol. 1, pt. 2 (Mammifères), p. 58

ESPECIE TIPO: *Promops ursinus* Gervais, 1856 (= *Molossus nasutus* Spix, 1823).

COMENTARIOS. Eger (2008) presenta una revisión geográfica y taxonómica del género.

Promops centralis Thomas, 1915

Ann. Mag. Nat. Hist. 8(16): 62

LOCALIDAD TIPO. México, N Yucatán.

DISTRIBUCIÓN. Desde Jalisco y Yucatán (México) hasta W Brasil, Bolivia, Paraguay y N Argentina; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía central y en las estribaciones noroccidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos tropicales y subtropicales bajos, entre 10 y 1 200 m de altitud (Ortiz de la Puente, 1951: 39; Brosset, 1965; Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008). Reid *et al.* (2000) reportaron por primera vez su presencia en la Amazonía ecuatoriana: 1 km S de EC Yasuní (00°41'S, 76°24'W; 220 m), provincia de Orellana. También se tiene un registro en Ambato (01°14'S, 78°37'W; 2 500 m), provincia de Tungurahua (Tirira, 2007).

SUBESPECIES. *P. c. davisoni* Thomas, 1921 (occidente; localidad tipo: Perú, Lima, "Chosica"); *P. c. occultus* Thomas, 1915 (oriente; localidad tipo: Paraguay, "Sapucay"); de acuerdo con Simmons (2005), pero véanse comentarios.

SINÓNIMOS. *davisoni* Thomas, 1921 (usado por Ortiz de la Puente, 1951; Brosset, 1965; Albuja, 1982, 1991); *fosteri*: Allen, 1916a (no Thomas, 1901); *nasutus*: Tirira, 1999 (no Spix, 1823; usado por Tirira, 2004; Albuja y Arcos, 2007; Tirira, 2007); *occultus* Thomas, 1915b.

COMENTARIOS. La taxonomía de *P. centralis* no ha sido suficientemente aclarada. Eger (2008) considera de forma preliminar que la especie sería monotípica, aunque los límites entre las poblaciones no son claros; por lo cual, comenta que las subespecies señaladas (*davisoni* y *occultus*) podrían ser válidas. Además, Simmons (2005) indica que *P. davisoni* podría ser un sinónimo o subespecie de *P. nasutus*, una especie que se consideró habitaba en el occidente de Ecuador por Albuja (1991), Tirira (1999, 2004, 2007), Albuja y Arcos (2007); véanse comentarios adicionales en Ojasti y Linares (1971), Genoways y Williams (1979) y Freeman (1981).

Tadarida Rafinesque, 1814

Precis Som., p. 55

ESPECIE TIPO: *Cephalotes teniotis* Rafinesque, 1814.

SINÓNIMOS. *Cephalotes*: Rafinesque, 1812 (no É. Geoffroyi, 1810); *Molossus*: Albuja, 1982: 95 (no É. Geoffroy, 1805); *Nyctinomus*: Festa, 1906 (no Gray, 1839).

COMENTARIOS. Anteriormente incluyó a *Nyctinomops* (véanse comentarios indicados para ese

género). Eger (2008) presenta una revisión geográfica y taxonómica de *Tadarida*.

Tadarida brasiliensis (I. Geoffroy, 1824)

Ann. Sci. Nat. Zool. 1: 343

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Paraná, Curitiba.

DISTRIBUCIÓN. Desde Oregón, S Nebraska y Ohio (EE.UU.) hasta S Brasil, Bolivia, Argentina y Chile; también en numerosas islas de las Antillas mayores y menores. En Ecuador la especie tiene amplia distribución, pero es discontinua. Registros en la Costa norte y centro, la Sierra norte y las estribaciones noroccidentales y orientales de Los Andes, entre 60 y 2 875 m de altitud; la mayoría de registros conocidos están sobre los 1 500 m (Albuja, 1999; Jarrín-V., 2001; Lee *et al.*, 2006a; Tirira y Boada, 2012).

SUBESPECIES. *T. b. brasiliensis* (pero véanse comentarios).

SINÓNIMOS. *cynocephala* Le Conte, 1831; *intermedia* Shamel, 1931 (usado por Tirira, 2008); *mexicana* Saussure, 1860; *molossus*: Albuja, 1982: 95 (no Pallas, 1766; véase Tirira y Boada, 2012).

COMENTARIOS. Su biología ha sido recapitulada por Wilkins (1989). Tirira (2008) indicó que no existe claridad en cuanto a la subespecie (o subespecies) que correspondería a la fauna ecuatoriana. Si se sigue a Wilkins (1989) y Simmons (2005), *T. b. intermedia* Shamel, 1931 (con localidad tipo en México, Chiapas, valle de Comitán) podría ser la subespecie presente en el noroccidente de Ecuador, ya que se trata de la localidad tipo más cercana al país.

Familia VESPERTILIONIDAE Gray, 1821

London Med. Repos. 15: 299

OTROS NOMBRES. Vespertilionidés (usado por Dorst, 1951).

COMENTARIOS. El ordenamiento de subfamilias y tribus sigue a Simmons (2005), quien en algunos aspectos se basó en la clasificación propuesta por Koopman (1994). Un ordenamiento alternativo es presentado en Hooper y van Den Bussche (2003).

Subfamilia Vespertilioninae Gray, 1821

London Med. Repos. 15: 299

SINÓNIMOS. Nyctophilinae Peters, 1865.

COMENTARIOS. Fue originalmente propuesta como una tribu dentro de Vespertilioninae (Ves-

partilionini; Koopman, 1994), pero se la ha tratado como subfamilia por Simmons (1998), quien piensa que no sería un grupo monofilético.

Tribu Eptesicini Volleth y Heller, 1994
Z. Zool. Syst. Evolut.-forsch 32: 24

Eptesicus Rafinesque, 1820

Ann. Nature, p. 2

ESPECIE TIPO: *Eptesicus melanops* Rafinesque, 1820 (= *Vespertilio fuscus* Beauvois, 1796).

SINÓNIMOS. *Adelonycteris* H. Allen, 1891; *Aptesicus*: Albuja, 1982: vii (lapsus para *Eptesicus*); *Scotophilus*: Tomes, 1858 (no Leach, 1821; usado por Festa, 1906).

COMENTARIOS. Las especies sudamericanas del género *Eptesicus* fueron revisadas por Davis (1966), Simmons y Voss (1998) y Davis y Gardner (2008). Los límites de distribución y taxonómicos de las especies ecuatorianas no han sido suficientemente aclarados; por lo cual es necesaria una revisión y reidentificación del material depositado en museos y colecciones científicas.

Eptesicus andinus J. A. Allen, 1914

Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 33: 382

LOCALIDAD TIPO. Colombia, Huila, Andes centrales, valle de las Papas.

DISTRIBUCIÓN. Presente en Venezuela, Colombia, Ecuador, Perú, Bolivia y Brasil (Davis y Gardner, 2008). En Ecuador ha sido registrada en la Sierra norte y en las estribaciones orientales y suroccidentales de Los Andes. Habita en bosques subtropicales, templados y altoandinos, entre 1 160 y 3 320 m de altitud (Simmons y Voss, 1998; Tirira, 2007; Tirira y Boada, 2009, 2012).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *chiralensis* Anthony, 1926 (localidad tipo: Ecuador, El Oro, El Chiral; usado por Goodwin, 1953; Lawrence, 1993); *brasiliensis*: Goodwin, 1953 (no Desmarest, 1819; véanse comentarios); *brasiliensis andinus*: Cabrera, 1958 (no Desmarest, 1819); *furinalis*: Davis, 1966 (no d'Orbigny, 1847; usado por Albuja, 1991; Lawrence, 1993; Koopman, 1994; Albuja, 1999; Tirira, 1999, 2004; véanse comentarios); *fuscus pelliceus*: Lönnberg, 1921 (no Beauvois, 1796; no Thomas, 1920; véanse comentarios); *montosus* Thomas, 1920 (usado por Cabrera, 1958); *montosus chiralensis*: Davis, 1966 (usado por Albuja, 1982).

COMENTARIOS. Subgénero *Eptesicus*, grupo de especies *andinus*. Incluido dentro de *brasiliensis* por Koopman (1978, 1993, 1994), pero véase Davis (1966) y Simmons y Voss (1998). Davis y Gardner (2008) indican que la especie necesita una revisión taxonómica. Simmons y Voss (1998) han reidentificado como *andinus* material ecuatoriano que había sido previamente referido como *brasiliensis*, *chiralensis*, *furinalis* y *montosus* por Anthony (1926), Davis (1966) y Albuja (1982, 1999).

Eptesicus brasiliensis (Desmarest, 1819)

Nouv. Dict. Hist. Nat., Nouv. ed., 35: 478

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Goias.

DISTRIBUCIÓN. Desde Veracruz (México) hasta N Argentina y Uruguay; también en Trinidad y Tobago. En Ecuador está presente en la Amazonía y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques tropicales y subtropicales, entre 200 y 1 915 m de altitud (Lee *et al.*, 2006a; Davis y Gardner, 2008).

SUBESPECIES. *E. b. thomasi* Davis, 1966 (localidad tipo: Ecuador, Pastaza, Canelos).

SINÓNIMOS. *arctoideus* J. A. Wagner, 1855; *argentinus* Thomas, 1920; *derasus* Burmeister, 1854; *ferrugineus* Temminck, 1839; *furinalis*: Tomes, 1858 (no d'Orbigny, 1847; véanse comentarios) *melanopterus* Jentink, 1904; *thomasi* Davis, 1966 (usado por Lawrence, 1993).

COMENTARIOS. Subgénero *Eptesicus*, grupo de especies *brasiliensis*; Koopman indica que pertenece al grupo *serotinus*. No incluye *andinus*, *chiriquinus*, *inca* ni *montosus*. Davis (1966) delimitó las subespecies de *brasiliensis*, pero colecciones posteriores han hecho difícil establecer los límites entre cada una. Tradicionalmente, en Ecuador se ha clasificado como *E. brasiliensis* a la mayoría de ejemplares de *Eptesicus* colectados, sin un mayor análisis de su identidad (Tirira, 1995–2012), por lo cual es necesaria una revisión del material colectado para verificar su identificación. Posiblemente, se trate de esta especie una serie de Guayaquiza (Morona Santiago) a la cual Tomes (1858) se refirió como *Scotophilus furinalis*.

Eptesicus chiriquinus Thomas, 1920

Ann. Mag. Nat. Hist. 9(5): 362

LOCALIDAD TIPO. Panamá, Chiriquí, Boquete.

DISTRIBUCIÓN. Desde Chiapas (México) hasta las Guayanas, la Amazonia de Brasil y Bolivia. En

Ecuador está presente en la Costa y en las estribaciones a ambos lados de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales, subtropicales y templados, entre 10 y 2 500 m de altitud (Davis, 1966; Simmons y Voss, 1998; Albuja, 1999; Tirira, 2007; Lee *et al.*, 2008; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *brasiliensis*: Rageot y Albuja, 1994 (no Desmarest, 1819; usado por Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004); *furinalis*: Festa, 1906 (no d'Orbigny, 1847; usado por Davis, 1966; Albuja, 1991); *inca* Thomas, 1920.

COMENTARIOS. Subgénero *Eptesicus*, grupo de especies *andinus*. Distinto de *E. andinus* y *E. brasiliensis* (véase Simmons y Voss, 1998). Simmons y Voss (1998) han reidentificado como *E. chiriquinus* material ecuatoriano que había sido previamente referido como *E. brasiliensis* y *E. furinalis*. Véase también comentarios en *E. andinus* y *E. brasiliensis*.

Eptesicus innoxius (Gervais, 1841)

En Vaillant, Voy. autour du monde... la Bonite, Zool. (Eyoudx y Souleyet), 1: pl. 2

LOCALIDAD TIPO. Perú, Piura, Amotape.

DISTRIBUCIÓN. Presente en NW Perú y Ecuador. En Ecuador ha sido registrada en la Costa sur, con la isla Puná inclusive. Habita en bosques secos tropicales, entre 10 y 1 000 m de altitud (Davis, 1966; Albuja, 1999; Tirira, 2007, 2008). Además, Lee *et al.* (2010) registraron un ejemplar en Santa Rosa de Naranjal (00°19'N, 78°55'W; 702 m), provincia de Imbabura, el mismo que constituye el primer registro para la especie dentro de bosque húmedo tropical.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *espadae* Cabrera, 1901 (localidad tipo: Ecuador, Babahoyo; usado por Festa, 1906; Cabrera, 1912, 1917); *innoxius*: Albuja, 1982 (lapsus); *punicus* Thomas, 1920 (localidad tipo: Ecuador, Guayas, golfo de Guayaquil, isla Puná, Puná). COMENTARIOS. Subgénero *Eptesicus*, grupo *innoxius*. Revisado por Davis (1966).

Tribu Lasiurini Tate, 1942

Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 80: 290

Lasiurus Gray, 1831

Zool. Misc. 1: 38

ESPECIE TIPO: *Vespertilio borealis* Müller, 1776.

SINÓNIMOS. *Atalapha* Peters, 1871 (no Rafinesque, 1814; usado por J. A. Allen, 1892); *Dasypterus*

H. Allen, 1894 (usado por J. A. Allen, 1914, 1916a; Dorst, 1951); *Lasiurus*: Black, 1973: 88 (lapsus para *Lasiurus*; usado por Sarmiento, 1987: 280); *Nycteris* Borkhausen, 1797 (no Cuvier y Geoffroy, 1795; usado por Vanalek, 1982).

COMENTARIOS. Revisado por Gardner y Handley (2008). Koopman (1994) reconoce dos subgéneros: *Lasiurus* y *Dasypterus*.

Lasiurus blossevillii (Lesson y Garnot, 1826)

Ferussac's Bull. Sci. Nat. Geol. 8: 95

LOCALIDAD TIPO. Uruguay, Montevideo.

DISTRIBUCIÓN. Desde el oeste de Norteamérica (en Canadá y EE.UU.) hasta Bolivia, N Argentina, Uruguay y Brasil; también Trinidad y Tobago. En Ecuador la especie tiene amplia distribución, pero es discontinua; se tienen registros en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes, entre 10 y 2 900 m de altitud (Jarrín-V., 2001; Trujillo y Albuja, 2005; Tirira, 2007, 2008; Salas, 2008; Moreno, 2009; Carrera *et al.*, 2010); también en las islas mayores de Galápagos (Isabela, Santa Cruz y San Cristóbal; Brosset, 1963a; McCracken *et al.*, 1997); además, restos óseos encontrados en la isla Floreana, donde la especie actualmente es considerada extinta (Steadman, 1986; Steadman *et al.*, 1991).

SUBESPECIES. *L. b. blossevillii* (oriental); *L. b. brachyotis* (J. A. Allen, 1892) (islas Galápagos; localidad tipo: Galápagos, isla San Cristóbal [= Chatman]); *L. b. frantzii* (W. Peters, 1870) (occidental; localidad tipo: Costa Rica).

SINÓNIMOS. *bauri* G. M. Allen, 1939: 259 (citado en Gardner y Handley, 2008: 460); *bonariensis* Lesson, 1826; *borealis*: Albuja, 1982 (no Müller, 1776; usado por Steadman, 1986; Albuja, 1991, 1999; Tirira, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Trujillo y Albuja, 2005; entre otros; véanse comentarios); *brachyotis* J. A. Allen, 1892 (usado por Heller, 1904; Cabrera, 1958; Albuja, 1982, 1991, 1999; Tirira, 1999, 2004); *brachyotis* (lapsus para *brachyotis*; usado por Brosset, 1963a, b; Brosset y de Beaufort, 1963); *frantzii* Peters, 1871.

COMENTARIOS. Subgénero *Lasiurus*, grupo de especies *borealis*. Se incluyó dentro de *L. borealis* por Koopman (1993, 1994), pero véase Baker *et al.* (1988b), quienes propusieron restringir el nombre *borealis* para las poblaciones del este de Norteamérica y usar *blossevillii* para las poblaciones de Centro y Sudamérica y el oeste de Nortea-

mérica; véanse también Koopman y McCracken (1998) y Morales y Bickham (1995). Incluye *L. brachyotis* (véase Niethammer, 1964; Steadman, 1986; McCracken *et al.*, 1997; Koopman y McCracken, 1998). Albuja y Arcos (2007) mencionaron equivocadamente la presencia en Ecuador de ambas especies (*borealis* y *blossevillii*), cuando, como ya se ha indicado, *blossevillii* es la única especie del complejo en Sudamérica. Poca información de *L. blossevillii* aparece en la recapitulación de *L. borealis* que realizó Shump y Shump (1982a). Las poblaciones de Galápagos fueron estudiadas por McCracken *et al.* (1992, 1997), quienes documentaron algunos aspectos de su ecología, conducta y sistema de ecolocalización; Clark (1984) también documentó alguna información ecológica sobre la población de Galápagos; mientras que Orr (1966) analizó ciertos aspectos evolutivos. Steadman (1986) y Steadman *et al.* (1991) comentan sobre el hallazgo de evidencia fósil en algunas islas del archipiélago y su posible depredación por una especie de lechuzca (familia Tytonidae).

Lasiurus cinereus (Palisot de Beauvois, 1796)

Cat. Raisonne Mus. Peale Phil., p. 18

LOCALIDAD TIPO. EE.UU., Pennsylvania, Philadelphia.

DISTRIBUCIÓN. Desde Canadá (S British Columbia, SE Mackenzie, Hudson Bay y S Quebec) hasta C Chile, C Argentina y Uruguay; también en Hawái, Bermudas y algunas islas del Caribe; registros accidentales en Islandia y el norte de Escocia. En Ecuador está presente en Galápagos, con registros en las islas mayores del archipiélago: Santa Cruz, San Cristóbal, Floreana, Isabela y Santiago (Niethammer, 1964; Orr, 1966; Peterson, 1966; McCracken *et al.*, 2007). Debido a su amplia distribución en Sudamérica, se espera su presencia en el Ecuador continental.

SUBESPECIES. Gardner y Handley (2008) reconocen cuatro subespecies para Sudamérica, pero ninguna corresponde a la población de Galápagos, ya que su identidad subespecífica permanece desconocida (Koopman, 1994).

SINÓNIMOS. *brasiliensis* Pira, 1904; *cinerea*: Hensel, 1872 (usado por Vanalek, 1982); *grayi* Tomes, 1857; *palescens* Peters, 1870; *semotus* H. Allen, 1890; *villosissimus* É. Geoffroy, 1806.

COMENTARIOS. Subgénero *Lasiurus*, grupo de especies *cinereus*. Su biología ha sido reca-

pitulada por Shump y Shump (1982b). Las poblaciones de Galápagos fueron estudiadas por McCracken *et al.* (1992, 1997), quienes documentaron algunos aspectos de su ecología, conducta y sistema de ecolocalización.

Lasiurus ega (Gervais, 1856)

En F. Comte de Castelnau, Exped. Partes Cen. Am. Sud., Zool. (sec. 7), vol. 1, pt. 2 (Mammifères), p. 73

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Amazonas, Ega.

DISTRIBUCIÓN. Desde S Texas (EE.UU.) hasta E Brasil, Uruguay y Argentina; también en Trinidad. En Ecuador la especie está presente en la Costa y en las estribaciones occidentales de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 10 y 1 800 m de altitud (Handley, 1960; Albuja, 1999; Tirira, 1999; Jarrín-V., 2001; Tirira, 2007, 2008).

SUBESPECIES. *L. e. fuscatus* (Thomas, 1901) (localidad tipo: Colombia, río Cauca, Río Cauquete).

SINÓNIMOS. *argentinus* Thomas, 1901; *caudatus* Tomes, 1857; *fuscatus* Thomas, 1901 (usado por Handley, 1960; Lawrence, 1993); *panamensis* Thomas, 1901; *punensis* J. A. Allen, 1914 (localidad tipo: Ecuador, Guayas, isla Puná; citado por Allen, 1916a; Goodwin, 1953; Lawrence, 1993).

COMENTARIOS. Subgénero *Dasypterus*. La especie ha sido revisada por Handley (1960). Su biología ha sido recapitulada por Kurta y Lehr (1995). Carrera *et al.* (2010) sugieren que dada la amplia distribución de la especie, las poblaciones ecuatorianas podrían ser referidas a la subespecie *punensis*, la cual actualmente es tratada como un sinónimo menor de *L. e. fuscatus* (véase Simmons, 2005; Gardner y Handley, 2008).

Tribu Nycticeini Gervais, 1855

En F. Comte de Castelnau, Exped. Partes Cen. Am. Sud., Zool. (sec. 7), vol. 1, pt. 2 (Mammifères), p. 73

SINÓNIMOS. Nycticeini: Koopman, 1994 (lapsus).

Rhogeessa H. Allen, 1866

Proc. Acad. Nat. Sci. Phil. 18: 285

ESPECIE TIPO: *Rhogeessa tumida* H. Allen, 1866.

SINÓNIMOS. *Baeodon* Miller, 1906; *Rhogeessa*: Koopman 1994: 126 (lapsus); *Rhogëssa*: Festa, 1906 (lapsus); *Rhogeëssa* H. Allen, 1866 (usado por Goodwin, 1958b; Albuja, 1982); *Rhogessa*: Cabrera, 1958: 111 (lapsus); *Rhogöessa* Marshall, 1873; *Rogeëssa*: Albuja, 1982: 192 (lapsus).

COMENTARIOS. Revisado por LaVal (1973a), Genoways y Baker (1996) y Bickham y Ruedas (2008).

Rhogeessa velilla Thomas, 1903
Ann Mag. Nat. Hist. 7(11): 383

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Guayas, golfo de Guayaquil, isla Puná, Puná.

DISTRIBUCIÓN. Está presente en Ecuador y en el noroccidente de Perú (Baird *et al.*, 2008; Pacheco *et al.*, 2009). En Ecuador la especie ha sido registrada en la Costa y en las estribaciones bajas noroccidentales. Habita en bosques húmedos y secos tropicales, entre 30 y 1 000 m de altitud (Albuja, 1982, 1999; Tirira, 1999, 2001b; Albuja y Mena-V., 2004; Baird *et al.*, 2008; Tirira, 2008; Carrera *et al.*, 2010). Su distribución es discontinua; se tienen registros en las provincias de Santo Domingo de los Tsáchilas, Guayas, El Oro y Loja (Tirira, 1995–2012). Todos los registros conocidos en bosque húmedo están en el área de Santo Domingo de los Tsáchilas (Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2008).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *io*: Genoways y Baker, 1996: 84 (no Thomas, 1903; usado por Tirira, 2007); *parvula*: Albuja, 1982 (no H. Allen, 1866); *parvula velilla*: Goodwin, 1958b; *tumida*: LaVal, 1973a (no H. Allen, 1866; usado por Albuja, 1991; Koopman, 1993, 1994; Albuja, 1999; Tirira, 1999, 2001b; Albuja y Mena-V., 2004).

COMENTARIOS. Subgénero *Rhogeessa*. La forma *velilla* ha sido considerada previamente como un sinónimo menor de *R. io* (por Simmons, 2005) o *R. tumida* (por Koopman, 1993). Baird *et al.* (2008) reconocieron que las poblaciones de *Rhogeessa* del suroccidente de Ecuador son diferentes de aquellas del norte de Sudamérica (*R. io*), ya que poseen un cariotipo no registrado previamente en cualquier otra especie del género; por lo cual, aceptan que es una especie válida. Los resultados de Baird *et al.* (2008, 2009) indican que *R. velilla* es una especie hermana de otras formas que actualmente se distribuyen en la costa oriental de Sudamérica (el clado *Rhogeessa aeneus-tumida*-Atlántico). Todavía no se ha aclarado el estado taxonómico de las poblaciones de los bosques húmedos de la Costa de Ecuador (área de Santo Domingo de los Tsáchilas), por lo cual queda pendiente una revisión de este material.

Tribu Vespertilionini Gray, 1821
London Med. Repos. 15: 299

Histiotus Gervais, 1856

En F. Comte de Castelneau, Exped. Partes Cen. Am. Sud., Zool. (sec. 7), vol. 1, pt. 2 (Mammifères), p. 77
ESPECIE TIPO: *Plecotus velatus* I. Geoffroy, 1824.
SINÓNIMOS. *V[esperilio]*: Tomes, 1858 (no Linnaeus, 1758); *Vesperugo*: Dobson, 1878 (no Keyserling y Blasius, 1839); *Vesperus*: Peters, 1864 (no Latreille, 1829)

COMENTARIOS. Revisado por Handley (1996) y Handley y Gardner (2008).

Histiotus humboldti Handley, 1996

Proc. Biol. Soc. Wash. 109(1): 2

LOCALIDAD TIPO. Venezuela, Distrito Federal, 4 km NNW Caracas, Los Venados.

DISTRIBUCIÓN. Presente en W Venezuela y Colombia. Para Ecuador, la especie ha sido mencionada por Albuja y Arcos (2007), quienes no indicaron localidades de colección ni ejemplares de referencia.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *humboldtii*: Albuja y Arcos, 2007 (lapsus).

Histiotus montanus (Philippi y Landbeck, 1861)

Arch. Naturgesch., p. 289

LOCALIDAD TIPO. Chile, cordillera de Santiago.
DISTRIBUCIÓN. Desde Colombia y Venezuela hasta N Chile, Argentina y Uruguay. En Ecuador está presente en la Sierra y en las estribaciones orientales de Los Andes. Habita en bosques subtropicales, templados y altoandinos, páramos y valles interandinos, entre 1 650 y 4 200 m de altitud; la mayoría de registros conocidos están sobre los 2 400 m (Baker, 1974; Albuja, 1999; Barnett, 1999; Lee *et al.*, 2006a; Tirira, 2007; Tirira y Boada, 2009). Además, Tomes (1858) reportó un registro en Gualaquiza (03°24'S, 78°23'W; 971 m), provincia de Morona Santiago, trópico húmedo suroriental (véanse comentarios).

SUBESPECIES. *H. m. colombiae* Thomas, 1916 (localidad tipo: Colombia, Cundinamarca, Choachi, cerca de Bogotá).

SINÓNIMOS. *colombiae* Thomas, 1916; *inambarus* Anthony, 1920; *segethii* Peters, 1864; *velatus*: Tomes, 1858 (no I. Geoffroy, 1824; usado por Festa, 1906; Rivet y Trouessart, 1911).

COMENTARIOS. Se piensa que el reporte de Gualaquiza (a 971 m de altitud) de Tomes (1858) no sería correcto, ya que la especie en el Ecuador no ha sido registrada en altitudes inferiores a 1 600 m; alternativamente, Handley y Gardner (2008) indican que el ejemplar podría venir de “Gualasio” [= Gualaceo (02°54'S, 78°47'W; 2 320 m), provincia de Azuay], donde el colector (Louis Fraser) hizo una escala en su viaje de Cuenca a Gualaquiza (Fraser, 1858).

Subfamilia Myotinae Tate, 1942

Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 80: 229

COMENTARIOS. Originalmente propuesta como una tribu de Vespertilioninae (Myotini; Koopman, 1994), pero tratada como subfamilia por Simmons (1998, 2005), quien siguió a Volleth y Heller (1994). Albuja (1982) la incluyó dentro de Vespertilioninae.

Myotis Kaup, 1829

Skizz. Entwickel.-Gesch. Nat. Syst. Europ. Thierwelt 1: 106

ESPECIE TIPO: *Vespertilio myotis* Borkhausen, 1797.

SINÓNIMOS. *Hesperomyotis* Cabrera, 1958; *Leuconoe* Boie, 1830; *Myotis*: González y Fabián, 1995 (lapsus); *Phyllostomus*: Osculati, 1854: 153 (no Lacépède, 1799); *Pizonyx* Miller, 1906; *Selysius* Bonaparte, 1841; *Vespertilio*: Keyserling y Blasius, 1839 (no Linnaeus, 1758; usado por Cornalia, 1849: 11; Tomes, 1858, 1860a, b; Dobson, 1878).

COMENTARIOS. La taxonomía de las especies neotropicales ha sido revisada por Miller y Allen (1928) y LaVal (1973b). La filogenia molecular de las especies del Nuevo Mundo, basada en análisis genéticos, la realizaron Stadelmann *et al.* (2007). Wilson (2008b) presenta una revisión geográfica y taxonómica de las formas sudamericanas.

Myotis albescens (É. Geoffroy, 1806)

Ann. Mus. Natn. Hist. Nat. Paris 8: 204

LOCALIDAD TIPO. Paraguay, según descripción original; pero por designación de neotipo: Paraguay, Paraguari, Yaguaron (LaVal, 1973b).

DISTRIBUCIÓN. Desde el S Veracruz (México) hasta Uruguay y N Argentina. En Ecuador la especie está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales,

entre 20 y 2 000 m de altitud; la mayoría de registros provienen de bosques húmedos, por debajo de 1 200 m (LaVal, 1973b; Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

SINÓNIMOS. *chiloënsis*: Tomes, 1860a (no Waterhouse, 1840).

COMENTARIOS. Fue revisada por LaVal (1973b) y en parte por López-González *et al.* (2001). Al parecer estaría cercanamente relacionada con *M. nigricans* y *M. oxyotus* (véase Ruedi y Mayer, 2001). Su biología ha sido recapitulada por Braun *et al.* (2009). Cabrera (1958) y Koopman (1994) la incluyen dentro del subgénero *Leuconoe*, grupo *albescens*.

Myotis diminutus Moratelli y Wilson, 2011

Mammal. Biol. 76(5): 609

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Los Ríos, Centro Científico Río Palenque, 47 km S de Santo Domingo de los Colorados.

DISTRIBUCIÓN. Endémico de Ecuador. Se conoce solo de la localidad tipo: Centro Científico Río Palenque (00°35'S, 79°21'W; 150 m; Moratelli y Wilson, 2011), dentro de bosque húmedo tropical. Moratelli y Wilson (2011) indican que se espera su presencia en Colombia.

SUBESPECIES. Especie monotípica.

Myotis keaysi J. A. Allen, 1914

Bull. Am. Mus. Nat. Hist. 33: 383

LOCALIDAD TIPO. Perú, Puno, Minas Inca.

DISTRIBUCIÓN. Desde Tamaulipas (México) hasta Bolivia y N Argentina; también en Trinidad. En Ecuador está presente en la Sierra y en las estribaciones de Los Andes. Habita en bosques subtropicales y templados, entre 1 200 y 2 962 m de altitud (LaVal, 1973b; Albuja, 1999; Barnett, 1999; Lee *et al.*, 2006a; Lee *et al.*, 2006b; Tirira, 2007, 2008; Lee *et al.*, 2011).

SUBESPECIES. *M. k. keaysi*.

SINÓNIMOS. *nigricans nigricans*: Tamsitt y Valdívieso, 1963 (no Schinz, 1821); *oxyotus*: Tirira, 2009 (no Peters, 1867); *pilosatibialis* LaVal, 1973.

COMENTARIOS. Especie revisada por LaVal (1973b). Al parecer, está cercanamente relacionada con *M. riparius* (véase Ruedi y Mayer, 2001). Ejemplares colectados en Baños, provincia de Azuay (2 700 m de altitud), que fueron clasificados como *M. nigricans nigricans* por Tamsitt y

Valdivieso (1963), fueron tratados como *M. keaysi* por LaVal (1973b). Su biología ha sido resumida por Hernández-Meza *et al.* (2005). Koopman (1994) la incluyó en el subgénero *Selysius*, dentro del grupo *nigricans*.

Myotis nigricans (Schinz, 1821)

Das Tierreich 1: 179

LOCALIDAD TIPO. Brasil, Espírito Santo, entre los ríos Itapemirim e Iconha, Fazenda de Aga. DISTRIBUCIÓN. Desde Nayarit y Tamaulipas (México) hasta Paraguay, S Brasil y N Argentina; también en Trinidad y Tobago y en algunas islas de las Antillas menores (San Martín, Montserrat y Granada). En Ecuador está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones a ambos lados de Los Andes, entre 0 y 2 000 m de altitud (LaVal, 1973b; Albuja, 1999; Albuja y Mena-V., 2004; Tirira, 2007, 2008). Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales (Tirira, 2007).

SUBESPECIES. *M. n. nigricans* (occidente); *M. n. osculatii* (Cornalia, 1849) (oriente; localidad tipo: Ecuador, Napo, Santa Rosa de Otas).

SINÓNIMOS. *bondae* J. A. Allen, 1914 (usado por Lönnberg, 1921); *carteri* LaVal, 1973; *caucensis* Miller y G. M. Allen, 1928 (usado por LaVal, 1973b); *chiloensis*: Tomes, 1858 (no Waterhouse, 1840; usado por Tomes, 1860b; Ortiz, 1998: 461); *esmeraldae* J. A. Allen, 1914 (localidad tipo: Ecuador, Esmeraldas; usado por Allen, 1916a; Goodwin, 1953; Lawrence, 1993); *nigrescens*: Anónimo, 2000: 164 (lapsus para *nigricans*); *osculatii*: Osculatii, 1854: 312 (lapsus para *osculatii*); *osculatii* Cornalia, 1849 (usado por Cabrera, 1917); *punensis* J. A. Allen, 1914 (localidad tipo: Ecuador, Guayas, isla Puná; usado por Allen, 1916a; Goodwin, 1953; LaVal, 1973b; Koopman, 1978; Lawrence, 1993; Moratelli y Wilson, 2011); *quixensis* Osculatii, 1854 (localidad tipo: Ecuador, Napo, río Napo).

COMENTARIOS. Se piensa que incluye un complejo de especies; por lo cual, algunos de sus sinónimos indicados podrían tener rango de especie (Simmons, 2005; Wilson, 2008b). McDonough *et al.* (2011) encontraron tres clados diferentes afines a *M. nigricans* en una muestra de siete localidades de la Amazonía de Ecuador, cuya identidad no ha sido determinada. Su biología ha sido recapitulada por Wilson y LaVal (1974). Cabrera (1958) y Koopman (1994) la incluyeron dentro del subgénero *Selysius*.

Myotis oxyotus (Peters, 1867)

Monatsb. K. Preuss. Akad. Wiss. Berlin 1867: 19

LOCALIDAD TIPO. Ecuador, Chimborazo, volcán Chimborazo, según descripción original; pero por designación de neotipo: Ecuador, Carchi, gruta de La Paz (no gruta de Rumichaca; véase Tirira y Boada, 2012), 3 km E de La Paz (LaVal, 1973b). DISTRIBUCIÓN. Desde Venezuela hasta Bolivia; también en Panamá y Costa Rica. En Ecuador está presente en la Sierra y en las estribaciones de Los Andes. Habita en valles interandinos y bosques subtropicales y templados, mayormente nublados, entre 1 200 y 3 320 m de altitud (LaVal, 1973b; Albuja, 1999; Bravo *et al.*, 2001; Tirira, 2007, 2008; Tirira y Boada, 2009, 2012). Moreno (2009) indica que en el Distrito Metropolitano de Quito puede alcanzar los 3 600 m de altitud, pero no especifica la localidad de colección.

SUBESPECIES. *M. o. oxyotus*.

SINÓNIMOS. *chiloensis oxyotus*: Miller y G. M. Allen, 1928 (no Waterhouse, 1840; usado por Ortiz de la Puente, 1951); *chiloensis oxyotus*: Cabrera, 1958 (no Waterhouse, 1840); *gardneri* LaVal, 1973; *oxiotus*: Albuja, 1982 (lapsus; usado por Albuja, 2002; Rageot y Albuja, 1994; Moreno, 2009); *oxyotis*: Barnett, 1999: 204 (lapsus); *thomasi* Cabrera, 1901 (localidad tipo: Ecuador, Napo, Archidona, río Napo; usado por Festa, 1906; Cabrera, 1912, 1917, 1958; véanse comentarios).

COMENTARIOS. Revisado por LaVal (1973b). Al parecer está cercanamente relacionada con *M. nigricans* (véase Ruedi y Mayer, 2001). Cabrera (1901) describió la forma *Thomasi* (sic), con localidad tipo “muy probablemente procede del Brasil meridional”; la cual fue corregida a “Archidona, sobre el citado río” Napo, Ecuador por Cabrera (1902); se piensa que esta localidad de colección no es la correcta, ya que Archidona se encuentra a 600 m de altitud, fuera del rango altitudinal de la especie. Probablemente, la localidad correcta sea Baeza (1 800 m), en donde su colector, Marcos Jiménez de la Espada, permaneció durante varios días y colectó algunos murciélagos (véase Jiménez de la Espada, 1870). Cabrera (1958) la incluyó dentro del subgénero *Selysius*; mientras que Koopman (1994) dentro de *Leuconoe*, grupo *levis*.

Myotis riparius Handley, 1960

Proc. U.S. Natl. Mus. 112: 466

LOCALIDAD TIPO. Panamá, Darién, río Pucro, pueblo de Tabarcuna.

DISTRIBUCIÓN. Desde Honduras hasta Uruguay, S Brasil, Argentina, Paraguay y Bolivia; también en la isla de Trinidad. En Ecuador la especie está presente en la Costa, la Amazonía y en las estribaciones a ambos lados de Los Andes. Habita en bosques húmedos y secos, tropicales y subtropicales, entre 50 y 1 620 m de altitud (LaVal, 1973b; Albuja, 1999; Tirira, 2007, 2008; Salas, 2008; Moreno, 2009; Carrera *et al.*, 2010). **SUBESPECIES.** Especie monotípica.

COMENTARIOS. Esta especie fue originalmente descrita como una subespecie de *M. simus*. Koopman (1994) la incluyó dentro del subgénero *Leuconoe*. Con frecuencia esta especie es confundida con *M. nigricans* (Tirira, 1995–2012; Carrera *et al.*, 2010; obs. pers.).

Myotis simus Thomas, 1901

Ann. Mag. Nat. Hist. 7(7): 541

LOCALIDAD TIPO. Perú, Loreto, Sarayacu (río Ucayali).

DISTRIBUCIÓN. Presente en Colombia, Ecuador, Perú, C Brasil y N Bolivia; también en Paraguay y NE Argentina. En Ecuador ha sido registrada en la Amazonía baja, con registros en las provincias de Sucumbíos, Napo y Pastaza (Handley, 1960; LaVal, 1973b; Albuja, 1999), dentro de bosques húmedos tropicales (Tirira, 2007); además, recientemente se la ha encontrado en cuatro localidades del trópico seco suroccidental, dentro de las provincias de Guayas y El Oro (Carrera *et al.*, 2010). Su rango altitudinal va de 22 a 663 m (Albuja, 1999; Carrera *et al.*, 2010).

SUBESPECIES. Especie monotípica.

COMENTARIOS. Esta especie fue revisada por LaVal (1973b), Baud y Menu (1993) y López-González *et al.* (2001). *Myotis simus* ha sido considerada tradicionalmente como una especie restringida a bosques húmedos tropicales al este de Los Andes; por lo cual los registros de Carrera *et al.* (2010) constituyen los primeros que se tiene al oeste de dicha cordillera y en bosque seco tropical. Wilson (2008b) considera que es necesaria una revisión de esta especie; más aún, después de los registros de Carrera *et al.* (2010). Su biología ha sido recapitulada por Moratelli (2012). Un modelamiento de su distribución aparece en Moratelli *et al.* (2011). Cabrera (1958) la incluyó dentro del subgénero *Hesperomyotis*; mientras que Koopman (1994) dentro de *Leuconoe*.

AGRADECIMIENTOS

Esta publicación no sería posible sin el esfuerzo y trabajo de numerosos naturalistas, viajeros, colectores de fauna, científicos e investigadores que han aportado al conocimiento de los murciélagos del Ecuador. Gracias a este esfuerzo se han generado numerosos documentos y fuentes de información, que han sido la base para preparar el documento que lo antecede. A los Curadores y Directores de museos y colecciones científicas, por permitirme acceder a sus colecciones para revisar material de referencia; estas personas son: Robert S. Voss (American Museum of Natural History [AMNH], Nueva York, EE.UU.); Luis Albuja (Museo de Historia Natural Gustavo Orcés, de la Escuela Politécnica Nacional [EPN], Quito, Ecuador); Kennet Lundin, Friederike Johansson y Carola A. Hogstrom (Göteborgs Naturhistoriska Museum [GNM], Gotemburgo, Suecia); David Flores (Museo Argentino de Ciencias Naturales [MACN], Buenos Aires, Argentina); Marco Altamirano y Pablo A. Moreno C. (Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales [MECN], Quito, Ecuador); Manuel Ruedi (Muséum d'Histoire Naturelle de Genève [MHNG], Ginebra, Suiza); Josefin Barreiro (Museo Nacional de Ciencias Naturales [MNCN], Madrid, España); Olavi Grönwall (Naturhistoriska Riksmuseet [NHRS], Estocolmo, Suecia); Santiago F. Burneo y Ma. Alejandra Camacho (Museo de Zoología de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador [QCAZ], Quito, Ecuador) y Don E. Wilson, Michael D. Carleton y Linda Gordon (United States National Museum of Natural History [USNM], Washington, DC, EE.UU.). A Hugo Mantilla-Meluk, por los comentarios y sugerencias. A C. Miguel Pinto por la información proporcionada sobre las colecciones del AMNH. También a las personas que aportaron con cierto material de referencia, en especial a Robert S. Voss (AMNH).

LITERATURA CITADA

- Acosta, C. E. y R. D. Owen. 1993. *Koopmania concolor*. Mammalian Species 429: 1–3.
- Alava, J. J. y R. Carvajal. 2004. Ocurrencia de *Noctilio leporinus* (Chiroptera: Noctilionidae) en la zona urbana y alrededores de Guayaquil, Ecuador. Chiroptera Neotropical 10(1–2): 183–187.
- Alberico, M. S. 1990. Systematics and distribution of the genus *Vampyrops* (Chiroptera: Phyllos-

- tomidae) in northwestern South America. Pp. 345–354, *en*: Vertebrates in the Tropics (G. Peters y R. Hutterer, eds.). Museum Alexander Koenig, Bonn.
- Alberico, M. S. y L. G. Naranjo. 1982. Primer registro de *Molossops brachymeles* (Chiroptera: Molossidae) para Colombia. *Cespedesia* 11(41–42): 141–143.
- Alberico, M. S. y E. Velasco. 1991. Description of a new Broad-nosed Bat from Colombia. *Bonner Zoologische Beiträgen* 42(3–4): 237–239.
- Alberico, M. S. y E. Velasco. 1994. Extended description of *Platyrrhinus chocoensis* from the Pacific lowlands of Colombia. *Trianea (Acta Científica y Tecnológica del INDERENA)* 5: 343–351.
- Alberico, M. S., A. Cadena G., J. Hernández-Camacho y Y. Muñoz S. 2000. Mamíferos (Synapsida: Theria) de Colombia. *Biota Colombiana* 1(1): 43–75.
- Albuja, L. 1982. Murciélagos del Ecuador. 1a edición. Departamento de Ciencias Biológicas, Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Albuja, L. 1983a. Murciélagos de algunas cuevas y grutas del Ecuador. *Boletín de Informaciones Científicas Nacionales* 114: 53–60.
- Albuja, L. 1983b. Mamíferos ecuatorianos considerados raros o en peligro de extinción. Pp. 35–67, *en*: Programa Nacional Forestal, Ministerio de Agricultura y Ganadería. Quito.
- Albuja, L. 1988. La fauna en Cotacachi-Cayapas. Fundación Natura. *Revista Colibrí* 2(4): 58–63.
- Albuja, L. 1989. Adiciones a la fauna de quirópteros del noroccidente del Ecuador. *Revista Politécnica (Biología)* 2 14(3): 105–111.
- Albuja, L. 1991. Lista de vertebrados del Ecuador: mamíferos. *Revista Politécnica (Biología)* 3 16(3): 163–203.
- Albuja, L. 1999. Murciélagos del Ecuador. 2a edición. Cicetrónica Cía. Ltda. Quito.
- Albuja, L. 2002. Mamíferos del Ecuador. Pp. 271–327, *en*: Diversidad y conservación de los mamíferos neotropicales (G. Ceballos y J. A. Simonetti, eds.). CONABIO y Universidad Nacional Autónoma de México. México, DF.
- Albuja, L. y R. Arcos. 2007. Lista de mamíferos actuales del Ecuador. *Revista Politécnica (Biología)* 7 27(4): 7–33.
- Albuja, L. y A. Arguero. 2011. Mamíferos. Pp. 28–63, *en*: Fauna de Guiyero, Parque Nacional Yasuní (L. Albuja, ed.). Escuela Politécnica Nacional y EcoFondo. Quito.
- Albuja, L. y A. L. Gardner. 2005. A new species of *Lonchophylla* Thomas (Chiroptera: Phyllostomidae) from Ecuador. *Proceedings of the Biological Society of Washington* 118(2): 442–449.
- Albuja, L. y A. Luna. 1997. Mammals of the northern and western slopes of the cordillera del Cóndor/Mamíferos de las estribaciones del norte y occidente de la cordillera del Cóndor. Pp. 188–191, *en*: The Cordillera del Condor Region of Ecuador and Peru: A biological assessment (T. S. Schulenberg y K. Awbrey, eds.). Conservation International. Rapid Assessment Program (RAP). Working Papers 7. Washington, DC.
- Albuja, L. y P. Mena-V. 1991. Adición de dos especies de quirópteros a la fauna del Ecuador. *Revista Politécnica* 16(2): 93–98.
- Albuja, L. y P. Mena-V. 2004. Quirópteros de los bosques húmedos del occidente de Ecuador. *Revista Politécnica (Biología)* 5 25(1): 19–96.
- Albuja, L. y R. Muñoz B. 2000. Fauna del Parque Nacional Machalilla. Pp. 32–41, *en*: Compendio de investigaciones en el Parque Nacional Machalilla (M. Iturralde y C. Josee, eds.). Corporación Centro de Datos para la Conservación (CDC-Ecuador) y Fundación Natura. Quito.
- Albuja, L. y P. Tapia. 2004. Nueva especie de murciélago blanco para el Ecuador (Emballonuridae: *Diellodus scutatus*). *Revista Politécnica (Biología)* 5 25(1): 152–155.
- Albuja, L., M. Ibarra, J. Urgilés y R. Barriga. 1980. Estudio preliminar de los vertebrados ecuatorianos. Editorial Escuela Politécnica Nacional. Quito.
- Allen, G. M. 1908. Notes on Chiroptera. *Bulletin of the Museum of Comparative Zoology, Harvard University* 52: 25–62.
- Allen, G. M. 1939. Bats. Harvard University Press. Cambridge, Reino Unido.
- Allen, J. A. 1892. On a small collection of mammals from the Galapagos Islands, collected by Dr. G. Baur. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 4: 47–50.
- Allen, J. A. 1897. Additional notes on Costa Rican mammals, with descriptions of new species. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 9: 31–44.

- Allen, J. A. 1900. List of bats collected by Mr. H. H. Smith in the Santa Marta region of Colombia, with descriptions of new species. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 13: 87–94.
- Allen, J. A. 1904. New bats from tropical America, with note on species of *Otopterus*. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 20: 227–237.
- Allen, J. A. 1914. New South American bats and a new Octodont. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 33: 381–389.
- Allen, J. A. 1916a. List of mammals collected for the American Museum in Ecuador by William B. Richardson, 1912–1913. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 35: 113–125.
- Allen, J. A. 1916b. List of mammals collected in Colombia by the American Museum of Natural History Expeditions, 1910–1915. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 35: 191–238.
- Allen, J. A. 1916c. New mammals collected on the Roosevelt Brazilian Expedition. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 35: 523–530.
- Allen, J. A. y F. M. Chapman. 1897. On a second collection of mammals from the island of Trinidad, with descriptions of new species, and a note on some mammals from the island of Dominica, W.I. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 9: 13–30.
- Alonso-Mejía, A. y R. A. Medellín. 1991. *Microonycteris megalotis*. *Mammalian Species* 376: 1–6.
- Álvarez, J., M. R. Willig, J. K. Jones, Jr. y W. D. Webster. 1991. *Glossophaga soricina*. *Mammalian Species* 379: 1–7.
- Andersen, K. 1906. Brief diagnoses of a new genus and ten new forms of stenodermatous bats. *Annals and Magazine of Natural History* 7(18): 419–423.
- Andersen, K. 1908. A monograph of the chiropteran genera *Uroderma*, *Enchisthenes*, and *Artibeus*. *Proceedings of the Zoological Society of London* 1908: 204–319.
- Anderson, S. 1997. Mammals of Bolivia, taxonomy and distribution. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 231: 1–652.
- Angulo, S. R., J. A. Ríos y M. M. Díaz. 2008. *Sphaeronycteris toxophyllum* (Chiroptera: Phyllostomidae). *Mammalian Species* 814: 1–6.
- Anónimo. 2000. Diagnóstico biofísico del Parque El Cóndor y su área de influencia. Parque El Cóndor, estudios y propuesta. Corporación Centro de Datos para la Conservación (CDC-Ecuador) y Fundación Natura. Quito.
- Anthony, H. E. 1921. Preliminary report on Ecuadorian mammals. No. 1. *American Museum Novitates* 20: 1–6.
- Anthony, H. E. 1923. Preliminary report on Ecuadorian mammals. No. 3. *American Museum Novitates* 55: 1–14.
- Anthony, H. E. 1924a. Preliminary report on Ecuadorian mammals. No. 6. *American Museum Novitates* 139: 1–9.
- Anthony, H. E. 1924b. Preliminary report on Ecuadorian mammals. No. 4. *American Museum Novitates* 114: 1–6.
- Anthony, H. E. 1926. Preliminary report on Ecuadorian mammals. No. 7. *American Museum Novitates* 240: 1–6.
- Apezteguia, A. 2006. Elaboración de modelos de distribución geográfica de micromamíferos voladores y uso de herramientas de Sistemas de Información Geográfica para priorizar áreas de investigación en la Amazonía del Ecuador. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Arcos, R., L. Albuja y P. A. Moreno C. 2007. Nuevos registros y ampliación del rango de distribución de algunos mamíferos del Ecuador. *Revista Politécnica (Biología)* 27(4): 126–132.
- Argüero, A., O. Jiménez-Robles, F. Sánchez-Karste, A. Baile, G. de la Cadena y K. Barboza M. 2012. Observaciones sobre dispersión de semillas por murciélagos en la alta Amazonía del sur de Ecuador. Pp. 37–46, en: *Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador* (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Arroyo-Cabrales, J. 2008a [2007]. Genus *Mesophylla*. O. Thomas, 1901. Pp. 327–329, en:

- Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Arroyo-Cabrales, J. 2008b [2007]. Genus *Vampyressa* O. Thomas, 1900. Pp. 346–350, en: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Arroyo-Cabrales, J. 2008c [2007]. Genus *Vampyriscus* O. Thomas, 1900. Pp. 350–355, en: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Arroyo-Cabrales, J. y A. L. Gardner. 2003. The type specimen of *Anoura geoffroyi lasiopyga* (Chiroptera: Phyllostomidae). Proceedings of the Biological Society of Washington 116(3): 737–741.
- Arroyo-Cabrales, J. y J. K. Jones, Jr. 1988. *Balaniopteryx io* and *infusca*. Mammalian Species 313: 1–3.
- Arroyo-Cabrales, J. y R. D. Owen. 1996. Intraspecific variation and phenetic affinities of *Dermanura hartii*, with reapplication of the specific name *Enchisthenes hartii*. Pp. 67–81, en: Contributions in Mammalogy: A memorial volume honoring Dr. J. Knox Jones, Jr. (H. H. Genoways y R. J. Baker, eds.). Museum of Texas Tech University. Lubbock, Texas.
- Arroyo-Cabrales, J. y R. D. Owen. 1997. *Enchisthenes hartii*. Mammalian Species 546: 1–4.
- Ávila-Flores, R., J. J. Flores-Martínez y J. Ortega. 2002. *Nyctinomops laticaudatus*. Mammalian Species 697: 1–6.
- Ávila-Pires, F. D. de. 1965. The type specimens of Brazilian mammals collected by Prince Maximilian zu Wied. American Museum Novitates 2209: 1–21.
- Baird, A. B., D. M. Hillis, J. C. Patton y J. W. Bickham. 2008. Evolutionary history of the genus *Rhogeessa* (Chiroptera: Vespertilionidae) as revealed by mitochondrial DNA sequences. Journal of Mammalogy 89(3): 744–754.
- Baird, A. B., D. M. Hillis, J. C. Patton y J. W. Bickham. 2009. Speciation by monobrachial centric fusions: A test of the model using nuclear DNA sequences from the bat genus *Rhogeessa*. Molecular Phylogenetics and Evolution 50(2): 256–267.
- Baker, R. H. 1974. Records of mammals from Ecuador. Publications of the Museum of Michigan State University (Biological Series) 5(2): 129–146.
- Baker, R. J. 1973. Comparative cytogenetics of the New World leaf-nosed bats (Phyllostomatae). Periodicum Biologorum 75: 37–45.
- Baker, R. J. 1979. Kariology. Pp. 107–155, en: Biology of bats of the New World family Phyllostomidae, part III (R. J. Baker, J. K. Jones Jr. y D. C. Carter, eds.). Special Publications of the Museum of Texas Tech University 16.
- Baker, R. J. y J. W. Bickham. 1980. Karyotypic evolution in bats: evidence of extensive and conservative chromosomal evolution in closely related taxa. Systematic Zoology 29(3): 239–253.
- Baker, R. J. y W. J. Blier. 1971. Karyotypes of bats of the subfamily Carollinae (Mammalia, Phyllostomatidae) and their evolutionary implications. Experimentia 7: 220–222.
- Baker, R. J. y C. L. Clark. 1987. *Uroderma bilobatum*. Mammalian Species 279: 1–4.
- Baker, R. J., W. R. Atchley y V. R. McDaniel. 1972. Karyology and morphometrics of Peters Tent-making Bat *Uroderma bilobatum* (Chiroptera: Phyllostomidae). Systematic Zoology 21(4): 414–429.
- Baker, R. J., W. J. Bleier y W. R. Atchley. 1975. A contact zone between characterized taxa of *Uroderma bilobatum* (Chiroptera: Phyllostomidae). Systematic Zoology 24(2): 133–142.
- Baker, R. J., C. G. Dunn y K. Nelson. 1988a. Allozymic study of the relationships of *Phylloderma* and four species of *Phyllostomus*. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 125: 1–14.
- Baker, R. J., J. C. Patton, H. H. Genoways y J. W. Bickham. 1988b. Genic studies of *Lasiurus* (Chiroptera: Vespertilionidae). Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 117: 1–15.
- Baker, R. J., C. A. Porter, J. C. Patton y R. A. van Den Bussche. 2000. Systematics of bats of the family Phyllostomidae based on RAG2 DNA sequences. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 202: 1–20.

- Baker, R. J., S. Solari y F. G. Hoffmann. 2002. A new Central American species from the *Carollia brevicauda* complex. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 217: 1–12.
- Baker, R. J., S. R. Hooper, C. A. Porter y R. A. van Den Bussche. 2003. Diversification among New World leaf-nosed bats: an evolutionary hypothesis and classification inferred from digenomic congruence of DNA sequence. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 230: 1–32.
- Baker, R. J., R. M. Fonseca, D. A. Parish, C. J. Phillips y F. G. Hoffmann. 2004. New bat of the genus *Lophostoma* (Phyllostomidae: Phyllostominae) from northwestern Ecuador. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 232: 1–16.
- Baker, R. J., M. M. McDonough, V. J. Swier, P. A. Larsen, J. P. Carrera y L. K. Ammerman. 2009. New species of Bonneted Bat, genus *Eumops* (Chiroptera: Molossidae) from the lowlands of western Ecuador and Peru. Acta Chiropterologica 11(1): 1–13.
- Baker, R. J., J. P. Carrera, D. Parish, S. Solari, C. Caio, K. Montero y M. Sagot. 2011. Who is the *Thyroptera* in Ecuador on the western side of The Andes? Pp. 178–179, en: Memorias, I Congreso Ecuatoriano de Mastozoología. Asociación Ecuatoriana de Mastozoología y Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Barnett, A. A. 1999. Small mammals of the Cajas Plateau, southern Ecuador: ecology and natural history. Bulletin of the Florida Museum of Natural History 42(4): 161–217.
- Bartlett, S. N. 2012. Molecular systematics of bonneted bats (Molossidae: *Eumops*) based on mitochondrial and nuclear DNA sequences. Tesis de maestría. Angelo State University. San Ángelo, Texas.
- Barton, N. H. 1982. The structure of the hybrid zone in *Uroderma bilobatum* (Chiroptera: Phyllostomidae). Evolution 36(4): 863–866.
- Baud, F. J. 1982. Présence de *Rhinophylla aethina* (Mammalia, Chiroptera) en Equateur et répartition actuelle du genre en Amérique du Sud. Revue Suisse de Zoologie 89(3): 815–821.
- Baud, F. J. y H. Menu. 1993. Paraguayan bats of the genus *Myotis*, with a redefinition of *M. simus* (Thomas, 1901). Revue Suisse de Zoologie 100(3): 595–607.
- Benathar, T. C. M, A. B. Gomes, C. Y. Nagamachi y J. C. Pieczarka. 2012. Citotaxonomía e estudos cariotípicos em quatro espécies do gênero *Micronycteris* (Chiroptera, Phyllostomidae). Memórias. VI Congresso Brasileiro de Mastozoologia: a mastozoologia e a crise de biodiversidade. Sociedade Brasileira de Mastozoologia. Corumbá, Mato Grosso do Sul, Brasil.
- Bernard, E. 2003. *Cormura brevirostris*. Mammalian Species 737: 1–3.
- Best, T. L., W. M. Kiser y P. W. Freeman. 1996. *Eumops perotis*. Mammalian Species 534: 1–8.
- Best, T. L., J. L. Hunt, L. A. McWilliams y K. G. Smith. 2001a. *Eumops hansae*. Mammalian Species 687: 1–3.
- Best, T. L., J. L. Hunt, L. A. McWilliams y K. G. Smith. 2001b. *Eumops maurus*. Mammalian Species 667: 1–3.
- Best, T. L., J. L. Hunt, L. A. McWilliams y K. G. Smith. 2002. *Eumops auripendulus*. Mammalian Species 708: 1–5.
- Bickham, J. W. y L. A. Ruedas. 2008 [2007]. Genus *Rhogeessa* H. Allen, 1866. Pp. 481–484, en: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Black, J. 1973. Galápagos, archipiélago del Ecuador. Fundación Charles Darwin para las Islas Galápagos y World Wildlife Fund. Quito.
- Boada, C. E. 2010. Mamíferos del Ecuador. Pp. 261–344, en: Fauna de vertebrados del Ecuador. Universidad Técnica Particular de Loja. Loja, Ecuador.
- Boada, C. E. 2011a. Mamíferos de Los Tepuyes de la cuenca alta del río Nangaritzza, cordillera del Cóndor. Pp. 76–86, en: Evaluación ecológica rápida de la biodiversidad de Los Tepuyes de la cuenca alta del río Nangaritzza, cordillera del Cóndor, Ecuador (J. M. Guayasamín y E. Bonaccorso, eds.). Boletín de Evaluación Ecológica Rápida 58. Conservación Internacional. Quito.
- Boada, C. E. 2011b. Comparación de los hallazgos de biodiversidad de mamíferos con estudios previos del área. Pp. 129–135, en: Evaluación ecológica rápida de la biodiversidad de Los Tepuyes de la cuenca alta del río Nangaritzza, cordillera del Cóndor, Ecuador (J. M. Guaya-

- samín y E. Bonaccorso, eds.). Boletín de Evaluación Ecológica Rápida 58. Conservación Internacional. Quito.
- Boada, C. E. y H. Román. 2005. Evaluación ecológica rápida de la mastofauna en dos localidades de bosque seco en el occidente de la provincia de Loja. Pp. 73–90, en: Biodiversidad en los bosques secos de la zona de Cerro Negro-Cazaderos, occidente de la provincia de Loja: un reporte de las evaluaciones ecológicas y socioeconómicas rápidas (M. Á. Vázquez, J. F. Freile y L. Suárez, eds.). Eco-Ciencia, Ministerio del Ambiente y Proyecto Bosque Seco. Quito.
- Boada, C. E. y D. G. Tirira. 2010. First record of partial albinism (leucism) in *Carollia perspicillata* (Phyllostomidae) in Ecuador. *Chiroptera Neotropical* 16(2): 755–757.
- Boada, C. E., S. F. Burneo, T. de Vries y D. G. Tirira. 2003. Notas ecológicas y reproductivas del murciélago rostro de fantasma *Mormoops megalophylla* (Chiroptera: Mormoopidae) en San Antonio de Pichincha, Pichincha, Ecuador. *Mastozoología Neotropical* 10(1): 21–26.
- Boada, C. E., D. G. Tirira, M. A. Camacho y S. F. Burneo. 2010. Notes on geographic distribution. *Mammalia*, Chiroptera, Thyropteridae, *Thyroptera tricolor* Spix 1823: distribution extension in Ecuador. *Check List* 6(2): 227–229.
- Braun, J. K., Q. D. Layman y M. A. Mares. 2009. *Myotis albescens* (Chiroptera: Vespertilionidae). *Mammalian species* 846: 1–9.
- Bravo C., J. J., G. A. Carrillo B., R. M. Fonseca, P. Jarrín-V. 2001. Diversidad de Mamíferos en la Reserva Ecológica Río Guajalito. Pp. 37–44, en: Proceedings of the First International Congress Conservation of Biodiversity in The Andes and the Amazon (R. W. Bussmann y S. Lange, eds.). INKA. Cusco, Perú y Munich, Alemania.
- Brosset, A. 1963a. Statut actuel des mammifères des îles Galápagos. *Mammalia* 27(3): 323–338.
- Brosset, A. 1963b. Statut actuel des mammifères terrestres des îles Galápagos. *Noticias de Galápagos* 2: 13–16.
- Brosset, A. 1965. Contribution a l'étude des chiroptères de l'ouest de l'Ecuador. *Mammalia* 29(2): 211–227.
- Brosset, A. y F. de Beaufort. 1963. Répartition des mammifères des Îles Galápagos. *Mammalia* 27(3): 341.
- Brosset, A. y P. Charles-Dominique. 1990. The bats from French Guiana: A taxonomic, faunistic and ecological approach. *Mammalia* 54: 509–559.
- Burneo, S. F. 2001. Aspectos reproductivos relacionados al clima de algunos gremios de murciélagos del Ecuador. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Burneo, S. F. 2010. Uso de herramientas de sistemas de información geográfica y modelamiento de distribuciones para determinar zonas prioritarias de investigación y conservación de la mastofauna ecuatoriana. Tesis de maestría en Biología de la Conservación. Universidad Internacional de Andalucía. La Rábida, España.
- Burnett, S. E., J. B. Jennings, J. C. Rainey y T. L. Best. 2001. *Molossus bondae*. *Mammalian Species* 668: 1–3.
- Cabrera, Á. 1901. Descripción de tres nuevos mamíferos americanos. Boletín de la Sociedad Española de Historia Natural 1: 367–373.
- Cabrera, Á. 1902. Nota sobre el verdadero "hábitat" del "*Myotis Thomasi*". Boletín de la Sociedad Española de Historia Natural 2: 293.
- Cabrera, Á. 1907. A new South American bat. *Proceedings of Biology Society of Washington* 20: 57–58.
- Cabrera, Á. 1912. Catálogo metódico de las colecciones de mamíferos del Museo Nacional de Ciencias Naturales. *Trabajos del Museo Nacional de Ciencias Naturales de Madrid (Series Zoológicas)* 9: 1–147.
- Cabrera, Á. 1917. Mamíferos del viaje al Pacífico. *Trabajos del Museo Nacional de Ciencias Naturales de Madrid (Series Zoológicas)* 31: 1–62.
- Cabrera, Á. 1958. Catálogo de los mamíferos de América del Sur. *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia"*, *Ciencias Zoológicas* 4(1): 1–308.
- Cabrera, Á. y J. Yepes. 1940. Mamíferos sudamericanos. Historia natural. 1a edición. Compañía Argentina de Editores. Buenos Aires.
- Cadena G., A. y J. F. Bouchard. 1980. Las figurillas zoomorfas de cerámica del litoral pacífico ecuatorial (región de La Tolita, Ecuador; y

- de Tumaco, Colombia). Boletín del Instituto Francés de Estudios Andinos 9(3-4): 49-68.
- Carrera, J. P. 2003. Distribución de murciélagos (Chiroptera) a través de un gradiente altitudinal en las estribaciones orientales de Los Andes ecuatorianos. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Carrera, J. P., S. Solari, P. A. Larsen, D. F. Alvarado-Serrano, A. D. Brown, C. Carrión B., J. S. Tello y R. J. Baker. 2010. Bats of the tropical lowlands of Western Ecuador. Special Publications of the Museum of Texas Tech University 57: 1-37.
- Carrión B., C. A. 2005. Comunidades de murciélagos en paisajes agrícolas y fragmentos de bosque del occidente del Ecuador: estructura, composición y uso como indicador de perturbación ambiental. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Carrión B., C., P. Piedrahita y P. Jarrín-V. 2001. Nuevo registro geográfico para un murciélago en la parte baja de Otonga u Otongachi. Nuestra Ciencia 3: 58.
- Carstens, B. C., B. L. Lundrigan y P. Myers. 2002. A phylogeny of the Neotropical nectar-feeding bats (Chiroptera: Phyllostomidae) based on morphological and molecular data. Journal of Mammalian Evolution 9(1): 23-53.
- Carter, D. C. y P. G. Dolan. 1978. Catalog of type specimens of Neotropical bats in selected European museums. Special Publications of the Museum of the Texas Tech University 15: 1-136.
- Castro, I. y L. Nolivos. 1998. Inclusión de *Phyllostoma stenops* (Chiroptera: Phyllostomidae) a la mastofauna del Ecuador, descripción de la especie. P. 88, en: Memorias, XXII Jornadas Ecuatorianas de Biología. Sociedad Ecuatoriana de Biología y Universidad Central del Ecuador. Quito.
- Castro, I. y H. Román. 2000. Evaluación ecológica rápida de la mastofauna en el Parque Nacional Llanganates. Pp. 129-147, en: Biodiversidad en el Parque Nacional Llanganates: un reporte de las evaluaciones ecológicas y socioeconómicas rápidas (M. Á. Vázquez, M. Larea y L. Suárez, eds.). EcoCiencia, Ministerio del Ambiente, Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales, Herbario Nacional del Ecuador e Instituto Internacional de Reconstrucción Rural. Quito.
- Ceballos, G. y R. A. Medellín. 1988. *Diclidurus albus*. Mammalian Species 316: 1-4.
- Charles-Dominique, P., A. Brosset y S. Jouard. 2001. Les chauves-souris de Guyane. Patri-moines Naturels 49: 1-150.
- Clark, D. A. 1984. Native land mammals. Pp. 225-231, en: Key environments: Galapagos (R. Perry, ed.). Pergamon Press. Oxford, Reino Unido.
- Cloutier, D. y D. W. Thomas. 1992. *Carollia perspicillata*. Mammalian Species 417: 1-9.
- Corbet, G. B. y J. E. Hill. 1991. A World list of mammalian species. 3a edición. Publications of the British Museum (Natural History). Londres.
- Cornalia, E. 1849. Vertebratorum synopsis in Museo Mediolanensis extantium que per novam orbem Cajetanus Osculati collegit annis 1846-47-48 speciebus novis vel minus cognitnis adjectis nec non descriptionibus atque iconibus illustratis. Typographia Corbetta. Modoetiae (Monza).
- Cramer, M. J., M. R. Willig y C. Jones. 2001. *Trachops cirrhosus*. Mammalian Species 656: 1-6.
- Czaplewski, N. J. 1996. *Thyroptera robusta* Czaplewski, 1996, is a junior synonym of *Thyroptera lavalii* Pine, 1993 (Mammalia: Chiroptera). Mammalia 60(1): 153-155.
- Czaplewski, N. J., G. S. Morgan y T. Naehrer. 2003. Molossid bats from the late Tertiary of Florida with a review of the Tertiary Molossidae of North America. Acta Chiropterologica 5(1): 61-74.
- Dalquest, W. W. 1957. Observations on the Sharp-nosed Bat, *Rhynchiscus naso* (Maximilian). Texas Journal of Science 9: 219-26.
- Dalquest, W. W. y H. J. Werner. 1954. Histological aspects of the faces of North American bats. Journal of Mammalogy 35(1): 147-160.
- Dávalos, L. M. 2004. A new Chocoan species of *Lonchophylla* (Chiroptera: Phyllostomidae). American Museum Novitates 3426: 1-14.
- Dávalos, L. M. y A. Corthals. 2008. A new species of *Lonchophylla* (Chiroptera: Phyllostomidae) from the eastern Andes of northwestern South America. American Museum Novitates 3435: 1-16.

- Davis, W. B. 1966. Review of South American bats of the genus *Eptesicus*. *Southwestern Naturalist* 11(2): 245–274.
- Davis, W. B. 1968. Review of the genus *Uroderma* (Chiroptera). *Journal of Mammalogy* 49(4): 676–698.
- Davis, W. B. 1973. Geographic variation in the Fishing Bat, *Noctilio leporinus* (Chiroptera). *Journal of Mammalogy* 54(4): 862–874.
- Davis, W. B. 1976. Geographic variation in the Lesser Noctilio, *Noctilio albiventris* (Chiroptera). *Journal of Mammalogy* 57(4): 687–707.
- Davis, W. B. 1980. New *Sturnira* (Chiroptera: Phyllostomidae) from Central and South America, with key to currently recognized species. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 70: 1–5.
- Davis, W. B. 1984. Review of the large fruit-eating bats of the *Artibeus* “*lituratus*” complex (Chiroptera: Phyllostomidae) in Middle America. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 93: 1–16.
- Davis, W. B. y D. C. Carter. 1978. A review of the round-eared bats of the *Tonatia silvicola* complex, with descriptions of three new taxa. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 53: 1–12.
- Davis, W. B. y A. L. Gardner. 2008 [2007]. Genus *Eptesicus* Rafinesque, 1820. Pp. 440–450, *en*: *Mammals of South America*. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- De Velasco, J. 1789 [1841]. *Historia del Reino de Quito en la América Meridional*. Tomo I, parte I: *Historia natural*. Editorial Casa de la Cultura Ecuatoriana (1998). Quito.
- Ditchfield, A. D. 2000. The comparative phylogeography of Neotropical mammals: Patterns of intraspecific mitochondrial DNA variation among bats contrasted to nonvolant small mammals. *Molecular Ecology* 9(9): 1307–1318.
- Dobson, G. E. 1878. *Catalogue of the Chiroptera in the collection of the British Museum*. Publications of the British Museum (Natural History). Londres.
- Dolan, P. G. 1989. Systematics of Middle American mastiff bats of the genus *Molossus*. *Special Publications of the Museum of the Texas Tech University* 23: 1–71.
- Donoso, D. A. 2005. Patrones de variación morfológica no geográfica en el cráneo del vampiro común (*Desmodus rotundus*) en Archidona, provincia del Napo. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- D’Orbigny, A. y P. Gervais. 1847. Mammifères. Pp.1–32, *en*: *Voyage dans l’Amérique méridionale (le Brésil, la République orientale de l’Uruguay, la République Argentine, la Patagonie, la République du Chili, la République de Bolivia, la République du Pérou)*, exécuté pendant les années 1826, 1827, 1828, 1829, 1830, 1831, 1832 et 1833 (A. d’Orbigny, ed.). Volumen 4. P. Bertrand y V. Levrault. París y Estrasburgo.
- Dorst, J. 1951. Étude d’une collection de chiroptères d’Ecuador. *Bulletin du Muséum National d’Histoire Naturelle de Paris* 23(6): 602–606.
- Dunlop, J. 1998. The evolution of behavior and ecology in the Emballonuridae. Tesis de doctorado. York University, North York. Ontario, Canadá.
- Durette-Desset, M. C. y C. Vaucher. 1988. Trichostrongyloidea (Nematoda) parasites de chiroptères néotropicaux. II. Nouvelles données sur le genre *Cheiropterionema* Sandground, 1929. *Revue Suisse de Zoologie* 95(3): 889–899.
- Durette-Desset, M. C. y C. Vaucher. 1989. Trichostrongyloidea (Nematoda) parasites de chiroptères néotropicaux. III. *Carostrongylus touzeti* gen. n., sp. n. chez *Carollia* spp. (Phyllostomidae). *Revue Suisse de Zoologie* 96(3): 697–706.
- Eger, J. L. 1977. Systematics of the genus *Eumops* (Chiroptera: Molossidae). *Life Sciences Contribution of the Royal Ontario Museum* 110: 1–69.
- Eger, J. L. 2008 [2007]. Family Molossidae P. Gervais, 1856. Pp. 399–440, *en*: *Mammals of South America*. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Eisenberg, J. F. y K. H. Redford. 1999. *Mammals of the Neotropics*. Volumen 3. The central Neotropics: Ecuador, Peru, Bolivia, Brazil. The University of Chicago Press. Chicago.
- Elliot, D. G. 1905. Descriptions of apparently new species and subspecies of mammals

- from Mexico and San Domingo. *Proceedings of the Biological Society of Washington* 18: 233–236.
- Emmons, L. H. y L. Albuja. 1992. Mammal list: January–February trip. Pp. 120–123, *en*: Status of forest remnants in the Cordillera de la Costa and adjacent areas of southwestern Ecuador (T. A. Parker, III y J. L. Carr, eds.). Conservation International. Rapid Assessment Program (RAP). Working Papers 2. Washington, DC.
- Escobedo, M. y P. M. Velazco. 2012. First confirmed record for Peru of *Diclidurus scutatus* Peters, 1869 (Chiroptera: Emballonuridae). *Check List* 8(3): 554–556.
- Espinosa A., S. 2000. Ecología trófica de una comunidad de murciélagos frugívoros en un bosque montano del suroriente ecuatoriano. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Estrella, E. 1996. La expedición Malaspina 1789–1794. Tomo VIII. Trabajos zoológicos, geológicos, químicos y físicos en Guayaquil de Antonio Pineda Ramírez. Ministerio de Defensa, Museo Naval y Lunwerg Editores. Barcelona y Madrid.
- Ferrell, C. S. y D. E. Wilson. 1991. *Platyrrhinus helleri*. *Mammalian Species* 373: 1–5.
- Festa, E. 1906. Viaggio del Dr. Enrico Festa nel Darien, nell'Ecuador e regioni vicine. *Bollettino del Museo di Zoologia ed Anatomia Comparata della Reale Università di Torino* 21(524): 1–8.
- Fonseca, R. M. 2001. Patrones reproductivos de la comunidad de murciélagos de un bosque de las estribaciones noroccidentales de Los Andes ecuatorianos. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Fonseca, R. M. y P. Jarrín-V. 2001. Patrones reproductivos de las comunidades de murciélagos en dos bosques nublados de las estribaciones noroccidentales de Los Andes ecuatorianos. Pp. 365–374, *en*: Epiphytes and canopy fauna of the Otonga Rain Forest (Ecuador). Results of the Bonn-Quito Epiphyte Project. Volumen 2 (J. Nieder y W. Barthlott, eds.). Botanisches Institut der Universität Bonn. Bonn.
- Fonseca, R. M. y C. M. Pinto. 2004. A new *Lophostoma* (Chiroptera: Phyllostomidae: hylostominae) from Amazonia of Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 242: 1–9.
- Fonseca, R. M., S. R. Hooper, C. A. Porter, C. A. Cline, D. A. Parish, F. G. Hoffmann y R. J. Baker. 2007. Morphological and molecular variation within little big-eared bats of the genus *Micronycteris* (Phyllostomidae: Micronycterinae) from San Lorenzo, Ecuador. Pp. 721–746, *en*: The Quintessential Naturalist: Honoring the life and legacy of Oliver P. Pearson (D. A. Kelt, E. P. Lessa, J. Salazar-Bravo y J. L. Patton, eds.). University of California Publications in Zoology 134.
- Fraser, L. 1858. Mr. Louis Frazer [sic; extractos de sus cartas]. *Zoologist* 16: 5939–5942.
- Freeman, P. W. 1981. A multivariate study of the family Molossidae (Mammalia, Chiroptera): morphology, ecology, evolution. *Fieldiana (Zoology)* 1316(7): 1–173.
- Gannon, M. R., M. R. Willig y J. K. Jones, Jr. 1989. *Sturnira lilium*. *Mammalian Species* 333: 1–5.
- Gardner, A. L. 1977. Taxonomic implications of the karyotypes of *Molossops* and *Cynomops* (Mammalia: Chiroptera). *Proceedings of the Biological Society of Washington* 89: 545–549.
- Gardner, A. L. 2008a [2007]. Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gardner, A. L. 2008b [2007]. Family Phyllostomidae Gray, 1825. Pp. 207–208, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gardner, A. L. 2008c [2007]. Subfamily Stenodermatinae P. Gervais, 1856. Pp. 300–301, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gardner, A. L. 2008d [2007]. Tribe Sturnirini. Pp. 363–376, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gardner, A. L. 2008e [2007]. Genus *Chiroderma* W. Peters, 1860. Pp. 321–326, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials,

- Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gardner, A. L. 2008f [2007]. Genus *Platyrrhinus* Saussure, 1860. Pp. 329–342, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gardner, A. L. 2008g [2007]. Tribe Stenodermatini P. Gervais, 1856. Pp. 357–363, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gardner, A. L. 2008h [2007]. Genus *Uroderma* W. Peters, 1865. Pp. 342–346, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gardner, A. L. 2008i [2007]. Genus *Vampyroides* O. Thomas, 1900. Pp. 355–357, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gardner, A. L. 2008j [2007]. Family Noctilionidae Gray, 1821. Pp. 384–389, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gardner, A. L. 2008k [2007]. Family Furipteridae Gray, 1866a. Pp. 389–392, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gardner, A. L. y D. C. Carter. 1972. A review of the Peruvian species of *Vampyroptera* (Chiroptera, Phyllostomatidae). *Journal of Mammalogy* 53(1): 72–84.
- Gardner, A. L. y C. S. Ferrell. 1990. Comments on the nomenclature of some Neotropical bats (Mammalia: Chiroptera). *Proceedings of the Biological Society of Washington* 103(3): 501–508.
- Gardner, A. L. y C. O. Handley, Jr. 2008 [2007]. Genus *Lasiurus* Gray, 1831. Pp. 457–468, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Gardner, A. L. y J. P. O'Neill. 1969. The taxonomic status of *Sturnira bidens* (Chiroptera: Phyllostomidae) with notes on its karyotype and life history. *Occasional Papers of the Museum of Zoology, Louisiana State University* 38: 1–8.
- Genoways, H. H. 1998. Two new subspecies of bats of the genus *Sturnira* from the Lesser Antilles, West Indies. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 176: 1–7.
- Genoways, H. H. y R. J. Baker. 1996. A new species of the genus *Rhogeessa*, with comments on geographic distribution and speciation in the genus. Pp. 83–87, *en*: Contributions in mammalogy: A memorial volume in honor of J. Knox Jones, Jr. (H. H. Genoways y R. J. Baker, eds.). Museum of Texas Tech University. Lubbock, Texas.
- Genoways, H. H. y S. L. Williams. 1979. Records of bats (Mammalia, Chiroptera) from Suriname. *Annals of the Carnegie Museum* 48: 323–335.
- Giannini, N. P. y R. M. Barquez. 2003. *Sturnira erythromos*. *Mammalian Species* 729: 1–5.
- Goldman, E. A. 1914. Description of five new mammals from Panama. *Smithsonian Miscellaneous Collections* 63(5): 1–7.
- Goldman, E. A. 1917. New mammals from North and Middle America. *Proceedings of the Biological Society of Washington* 30: 107–116.
- Goldman, E. A. 1925. A new bat of the genus *Trachops* from Guatemala. *Proceedings of the Biological Society of Washington* 38: 23–34.
- Goodwin, G. G. 1940. Three new bats from Honduras and the first record of *Enchisthenes harti* (Thomas) for North America. *American Museum Novitates* 1075: 1–3.
- Goodwin, G. G. 1942. A summary of recognizable species of *Tonatia*, with descriptions of two new species. *Journal of Mammalogy* 23(2): 204–209.
- Goodwin, G. G. 1953. Catalogue of type specimens of Recent mammals in the American Museum of Natural History. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 102: 207–412.

- Goodwin, G. G. 1958a. Three new bats from Trinidad. *American Museum Novitates* 1877: 1–6.
- Goodwin, G. G. 1958b. Bats of the genus *Rhogeessa*. *American Museum Novitates* 1923: 1–18.
- Goodwin, G. G. 1963. American bats of the genus *Vampyressa*, with the description of a new species. *American Museum Novitates* 2125: 1–24.
- Goodwin, G. G. 1969. Mammals from the state of Oaxaca, Mexico, in the American Museum of Natural History. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 141: 1–269.
- Goodwin, G. G. y A. M. Greenhall. 1961. A review of the bats of Trinidad and Tobago. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 122(3): 187–302.
- Goodwin, G. G. y A. M. Greenhall. 1962. Two new bats from Trinidad, with comments on the status of the genus *Mesophylla*. *American Museum Novitates* 2080: 1–18.
- Greenbaum, I. F. 1981. Genetic interactions between hybridizing cytotypes of the Tent-making Bat (*Uroderma bilobatum*). *Evolution* 35(2): 306–321.
- Greenhall, A. M. y W. A. Schutt, Jr. 1996. *Diaemus youngi*. *Mammalian Species* 533: 1–7.
- Greenhall, A. M., G. Joermann, U. Schmidt y M. R. Seidel. 1983. *Desmodus rotundus*. *Mammalian Species* 202: 1–6.
- Greenhall, A. M., U. Schmidt y G. Joermann. 1984. *Diphylla ecaudata*. *Mammalian Species* 227: 1–3.
- Gregorin, R. 2009. Phylogeny of *Eumops* Miller, 1906 (Chiroptera: Molossidae) using morphological data. *Acta Chiropterologica* 11(2): 247–258.
- Griffiths, T. A. 1982. Systematics of the New World nectar-feeding bats (Mammalia, Phyllostomidae), based on the morphology of the hyoid and lingual regions. *American Museum Novitates* 2742: 1–45.
- Griffiths, T. A. y A. L. Gardner. 2008a [2007]. Subfamily Glossophaginae Bonaparte, 1845. Pp. 224–244, en: *Mammals of South America*. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Griffiths, T. A. y A. L. Gardner. 2008b [2007]. Subfamily Lonchophyllinae Griffiths, 1982. Pp. 244–255, en: *Mammals of South America*. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Griffiths, T. A. y A. L. Smith. 1991. Systematics of Emballonuroid bats (Chiroptera: Emballonuridae and Rhinopomatidae) based on hyoid morphology. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 206: 62–83.
- Gudger, E. W. 1945. Fishermen bats of the Caribbean region. *Journal of Mammalogy* 26(1): 1–15.
- Guerrero, R. 2002. Catálogo de los Streblidae (Diptera: Pupirara) parásitos de murciélagos (Mammalia: Chiroptera) del Nuevo Mundo. V. Trichobiinae con alas reducidas o ausentes y misceláneos. *Boletín Entomológico de Venezuela* 10(2): 135–160.
- Handley, C. O., Jr. 1960. Descriptions of new bats from Panama. *Proceedings of the United States National Museum* 112(3442): 459–479.
- Handley, C. O., Jr. 1966. Descriptions of new bats (*Choeroniscus* and *Rhinophylla*) from Colombia. *Proceedings of the Biological Society of Washington* 79: 83–88.
- Handley, C. O., Jr. 1976. Mammals of the Smithsonian Venezuela Project. *Brigham Young University Science Bulletin (Biological Series)* 20: 1–91.
- Handley, C. O., Jr. 1980. Inconsistencies in formation of family-group and subfamily-group names in Chiroptera Pp. 9–13, en: *Proceedings of the Fifth International Bat Research Conference* (D. E. Wilson y A. L. Gardner, eds.). Texas Tech University Press. Lubbock, Texas.
- Handley, C. O., Jr. 1984. New species of mammals from northern South America: A Long-tongued Bat, genus *Anoura* Gray. *Proceedings of the Biological Society of Washington* 97(3): 513–521.
- Handley, C. O., Jr. 1987. New species of mammals from northern South America: fruit-eating bats, genus *Artibeus* Leach. Pp. 163–172, en: *Studies in Neotropical Mammalogy, essays in honor of Philip Hershkovitz* (B. D. Patterson y R. M. Timm, eds.). *Fieldiana (Zoology)* 39.
- Handley, C. O., Jr. 1989. The *Artibeus* of Gray, 1838. Pp. 443–468, en: *Advances in Neotropical Mammalogy* (K. H. Redford y J. F. Eisenberg, eds.). The Sandhill Crane Press, INC. Gainesville, Florida.
- Handley, C. O., Jr. 1991. The identity of *Phyllostoma planirostre* Spix, 1823 (Chiroptera: Stenoderma

- tinæ). Contributions to mammalogy in honor of Karl F. Koopman. Bulletin of the American Museum of Natural History 206: 12–17.
- Handley, C. O., Jr. 1996. New species of mammals from northern South America: Bats of the genera *Histiotus* Gervais and *Lasiurus* Gray (Chiroptera: Vespertilionidae). Proceedings of the Biological Society of Washington 109(1): 1–9.
- Handley, C. O., Jr. y A. L. Gardner. 2008 [2007]. Genus *Histiotus* P. Gervais, 1856. Pp. 450–457, en: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Handley, C. O., Jr. y J. Ochoa. 1997. New species of mammals from northern South America: A Sword-nosed Bat, genus *Lonchorhina* Tomes (Chiroptera: Phyllostomidae). Memoria de la Sociedad de Ciencias Naturales La Salle 57: 71–82.
- Harrison, D. L. 1975. *Macrophyllum macrophyllum*. Mammalian Species 62: 1–4.
- Haynes, M. A. y T. E. Lee, Jr. 2004. *Artibeus obscurus*. Mammalian Species 752: 1–5.
- Heller, E. 1904. Mammals of the Galapagos archipelago, exclusive of the Cetacea. Proceedings of the California Academy of Science 3(7): 233–250.
- Herd, R. M. 1983. *Pteronotus parnelli*. Mammalian Species 209: 1–5.
- Hernández-Camacho, J. y A. Cadena G. 1978. Notas para la revisión del género *Lonchorhina* (Chiroptera, Phyllostomidae). Caldasia 12: 200–251.
- Hernández-Meza, B., Y. Domínguez-Castellanos y J. Ortega. 2005. *Myotis keaysi*. Mammalian Species 785: 1–3.
- Hershkovitz, P. 1949. Mammals of northern Colombia. Preliminary reports no. 5: bats (Chiroptera). Proceedings of the United States National Museum 99: 429–454.
- Hice, C. L. y S. Solari. 2002. First record of *Centronycteris maximiliani* (Fischer, 1829) and two additional records of *C. centralis* Thomas, 1912 from Peru. Acta Chiropterologica 4(2): 217–219.
- Hill, J. E. 1980. A note on *Lonchophylla* (Chiroptera, Phyllostomidae) from Ecuador and Peru, with the description of a new species. Bulletin of the British Museum (Natural History) (Zoology Series) 38(4): 233–236.
- Hill, J. E. 1987. A note on *Balantiopteryx infusca* (Thomas, 1897) (Chiroptera: Emballonuridae). Mammalia 50: 558–560.
- Hoffmann, F. G. y R. J. Baker. 2001. Systematics of bats of the genus *Glossophaga* (Chiroptera: Phyllostomidae) and phylogeography in *G. soricina* based on the cytochrome-b gene. Journal of Mammalogy 82(4): 1092–1101.
- Hoffmann, F. G. y R. J. Baker. 2003. Comparative phylogeography of short tailed bats (*Carollia*: Phyllostomidae). Molecular Ecology 12(12): 3403–3414.
- Hoffmann, F. G., J. G. Owen y R. J. Baker. 2003. mt-DNA perspective of chromosomal diversification and hybridization on Peters' Tent-making Bat (*Uroderma bilobatum*: Phyllostomidae). Molecular Ecology 12(11): 2981–2993.
- Hoffstetter, R. 1952. Les mammifères pléistocènes de la République de l'Equateur. Mémoires de la Société Géologique de France 31(66): 1–391.
- Hollis, L. 2005. *Artibeus planirostris*. Mammalian Species 775: 1–6.
- Honacki, J. H., K. E. Kinman y J. W. Koepl (eds.). 1982. Mammal species of the World. 1a edición. Allen Press Inc. y Association of Systematics Collections. Lawrence, Kansas.
- Honeycutt, R. L., R. J. Baker y H. H. Genoways. 1980. Results of the Alcoa Foundation-Suriname Expeditions. III. Chromosomal data of bats (Mammalia: Chiroptera) from Suriname. Annals of Carnegie Museum 49(6): 237–250.
- Hood, C. S. y A. L. Gardner. 2008 [2007]. Family Emballonuridae Gervais, 1856. Pp. 188–207, en: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Hood, C. S. y J. K. Jones, Jr. 1984. *Noctilio leporinus*. Mammalian Species 216: 1–7.
- Hood, C. S. y J. Pitocchelli. 1983. *Noctilio albigentris*. Mammalian Species 197: 1–5.
- Hooper, S. R. y R. J. Baker. 2006. Molecular systematics of Vampyressine bats (Phyllostomidae: Stenodermatinae) with comparison of direct and indirect surveys of mitochondrial DNA variation. Molecular Phylogenetics and Evolution 39(2): 424–438.

- Hooper, S. R. y R. A. van Den Bussche. 2003. Molecular phylogenetics of the chiropteran family Vespertilionidae. *Acta Chiropterologica* 5(supplement): 1–63.
- Hooper, S. R., S. Solari, P. A. Larsen, R. D. Bradley y R. J. Baker. 2008. Phylogenetics of the fruit-eating bats (Phyllostomidae: Artibeina) inferred from mitochondrial DNA sequences. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 277: 1–15.
- Hunt, J. L., L. A. McWilliams, T. L. Best y K. G. Smith. 2003. *Eumops bonariensis*. *Mammalian Species* 733: 1–5.
- Husson, A. M. 1962. The bats of Suriname. *Zoölogische Verhandelingen, Rijksmuseum van Natuurlijke Historie, Leiden*, 58: 1–282.
- Husson, A. M. 1978. The mammals of Suriname. *Zoölogische Monographieën van het Rijksmuseum van Natuurlijke Historie, Leiden*.
- Ibáñez, C. 1980. Descripción de un nuevo género de quiróptero neotropical de la familia Molossidae. *Doñana, Acta Vertebrata* 7(1): 104–111.
- Ibáñez, C. 1985. Notes on *Amorphochilus schnablii* Peters (Chiroptera, Furipteridae). *Mammalia* 49(4): 584–587.
- Ibáñez, C. y R. Fernández. 1989. Catálogo de murciélagos de las colecciones del Museo Nacional de Ciencias Naturales. Publicaciones del Museo Nacional de Ciencias Naturales. Madrid.
- Ibáñez, C., J. Juste, R. López-Wilchis, L. Albuja y A. Núñez-Garduño. 2002. Echolocation of three species of sac-winged bats (*Balantiopteryx*). *Journal of Mammalogy* 83(4): 1049–1057.
- ICZN. 1999. International Code of Zoological Nomenclature. 4a edición. The International Trust for Zoological Nomenclature. Londres.
- Iturralde-Pólit, P. M. 2010. Efecto del calentamiento global en la distribución y nicho ecológico de algunas especies de mamíferos del Ecuador. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Iudica, C. A. 2000. Systematic revision of the Neotropical fruit bats of the genus *Sturnira*: a molecular and morphological approach. Tesis de doctorado. University of Florida. Gainesville, Florida.
- Jarrín-V., P. 2000. Diversidad y estructura de la comunidad de murciélagos en dos localidades de las estribaciones occidentales del Ecuador. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Jarrín-V., P. 2001. Mamíferos en la niebla: Otonga, un bosque nublado del Ecuador. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Publicación especial 5. Quito.
- Jarrín-V., P. 2003. An unusual record of *Peropteryx macrotis* (Chiroptera: Emballonuridae) in the Andean highlands of Ecuador. *Mammalia* 67(4): 613–615.
- Jarrín-V. P. y R. M. Fonseca. 2001. Composición y estructura de la comunidad de murciélagos en dos bosques nublados de las estribaciones occidentales de Los Andes. Pp. 335–364, *en*: Epiphytes and canopy fauna of the Otonga Rain Forest (Ecuador). Results of the Bonn-Quito Epiphyte Project, Volumen 2 (J. Nieder y W. Barthlott, eds.). Botanisches Institut der Universität Bonn. Bonn.
- Jarrín-V., P. y T. H. Kunz. 2008. Taxonomic history of the genus *Anoura* (Chiroptera: Phyllostomidae) with insights into the challenges of morphological species delimitation. *Acta Chiropterologica* 10(2): 257–269.
- Jarrín-V., P. y T. H. Kunz. 2011. A new species of *Sturnira* (Chiroptera: Phyllostomidae) from the Choco forest of Ecuador. *Zootaxa* 2755: 1–35.
- Jarrín-V., P. y P. A. Menéndez-Guerrero. 2011. Environmental components and boundaries of morphological variation in the Short-tailed Fruit Bat (*Carollia* spp.) in Ecuador. *Acta Chiropterologica* 13(2): 319–340.
- Jarrín-V., P., C. Flores y J. Salcedo. 2010. Morphological variation in the Short-tailed Fruit Bat (*Carollia*) in Ecuador, with comments on the practical and philosophical aspects of boundaries among species. *Integrative Zoology* 2010(5): 226–240.
- Jiménez de la Espada, M. 1870. Algunos datos nuevos o curiosos acerca de la fauna del alto Amazonas. *Boletín-Revista de la Universidad de Madrid* 1870: 1–27.
- Jiménez de la Espada, M. 1998. El murciélago de los plátanos. Pp. 197–200, *en*: El gran viaje (M. Jiménez de la Espada, F. Martínez, M. Almagro y J. Isern). Agencia Española de Cooperación Internacional y Ediciones Abya-Yala. Quito.

- Jones, J. K. Jr. 1989. Distribution and systematics of bats in the Lesser Antilles. Pp. 645–660, *en*: Biogeography of the West Indies: past, present, and future (C. A. Woods, ed.). Sandhill Crane Press. Gainesville, Florida.
- Jones, J. K., Jr. y J. Arroyo-Cabrales. 1990. *Nyctinomops aurispinosus*. Mammalian Species 350: 1–3.
- Jones, J. K., Jr. y D. C. Carter. 1976. Annotated checklist, with keys to subfamilies and genera. Pp. 7–38, *en*: Biology of bats of the New World family Phyllostomatidae, part I (R. J. Baker, J. K. Jones, Jr. y D. C. Carter, eds.). Special Publications of the Museum of Texas Tech University 10.
- Jones, J. K., Jr. y D. C. Carter. 1979. Systematic and distributional notes. Pp. 7–11, *en*: Biology of bats of the New World family Phyllostomatidae, part III (R. J. Baker, J. K. Jones, Jr. y D. C. Carter, eds.). Special Publications of the Museum of Texas Tech University 16.
- Jones, J. K., Jr. y C. S. Hood. 1993. Synopsis of South American bats of the family Emballonuridae. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 155: 1–32.
- Jones, J. K. Jr. y C. J. Phillips. 1976. Bats of the genus *Sturnira* in the Lesser Antilles. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 40: 1–16.
- Koopman, K. F. 1978. Zoogeography of Peruvian bats with special emphasis on the role of The Andes. American Museum Novitates 2651: 1–33.
- Koopman, K. F. 1982. Biogeography of the bats of South America. Pp. 273–302, *en*: Mammalian biology in South America (M. A. Mares y H. H. Genoways, eds.). The Pymatuning Symposium in Ecology 6. Pymatuning Laboratory of Ecology, University of Pittsburgh. Special Publications Series. Pittsburgh.
- Koopman, K. F. 1984. Bats. Pp. 145–186, *en*: Orders and families of recent mammals of the World (S. Anderson y J. K. Jones, Jr., eds.). John Wiley and Sons. Nueva York.
- Koopman, K. F. 1993. Order Chiroptera. Pp. 137–242, *en*: Mammal species of the World, a taxonomic and geographic reference (D. E. Wilson y D. M. Reeder, eds.). 2a edición. Smithsonian Institution Press y American Society of Mammalogists. Washington, DC.
- Koopman, K. F. 1994. Chiropteran systematics. Volumen 8: Mammalia. Handbook of Zoology (J. Niethammer, H. Schliemann y D. Starck, eds.). Walter de Gruyter. Berlín.
- Koopman, K. F. y G. F. McCracken. 1998. The taxonomic status of *Lasiurus* (Chiroptera: Vespertilionidae) in the Galapagos Islands. American Museum Novitates 3243: 1–6.
- Kunz, T. H. y I. M. Pena. 1992. *Mesophylla macconnelli*. Mammalian Species 405: 1–5.
- Kurta, A. y G. C. Lehr. 1995. *Lasiurus Ega*. Mammalian Species 515: 1–7.
- Kwincinski, G. G. 2006. *Phyllostomus discolor*. Mammalian Species 801: 1–11.
- Kwon, M. y A. L. Gardner. 2008 [2007]. Subfamily Desmodontinae J. A. Wagner, 1840. Pp. 218–224, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Larsen, P. A., M. R. Marchán-Rivadeneira y R. J. Baker. 2010a. Taxonomic status of Andersen's Fruit-eating Bat (*Artibeus jamaicensis aequatorialis*) and revised classification of *Artibeus* (Chiroptera: Phyllostomidae). Zootaxa 2648: 45–60.
- Larsen, P. A., M. R. Marchán-Rivadeneira y R. J. Baker. 2010b. Natural hybridization generates mammalian lineage with species characteristics. Proceedings of the National Academy of Sciences 107(25): 11447–11452.
- Lassieur, S. y D. E. Wilson. 1989. *Lonchorhina aurita*. Mammalian Species 347: 1–4.
- Lasso, D. y P. Jarrín-V. 2005. Diet variability of *Micronycteris megalotis* in pristine and disturbed habitats of northwestern Ecuador. Acta Chiropterologica 7(1): 121–130.
- Laurie, E. M. 1955. Notes on some mammals from Ecuador. Annals and Magazine of Natural History 34(128): 268–276.
- LaVal, R. K. 1973a. Systematics of the genus *Rhogeessa* (Chiroptera: Vespertilionidae). The University of Kansas, Occasional Papers of the Museum of Natural History 19: 1–47.
- LaVal, R. K. 1973b. A revision of the Neotropical bats of the genus *Myotis*. Bulletin of the Natural History Museum of Los Angeles County 15: 1–54.
- Lawrence, M. A. 1993. Catalog of recent mammal types in the American Museum of Natural

- History. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 217: 1–200.
- Lee, T. E., Jr., J. B. Scott y M. M. Marcum. 2001. *Vampyressa bidens*. *Mammalian Species* 684: 1–3.
- Lee, T. E., Jr., S. R. Hooper y R. A. van Den Bussche. 2002. Molecular phylogenetics and taxonomic revision of the genus *Tonatia* (Chiroptera: Phyllostomidae). *Journal of Mammalogy* 83(1): 49–57.
- Lee, T. E., Jr., D. F. Alvarado-Serrano, R. N. Platt y G. G. Goodwiler. 2006a. Report on a mammal survey of the Cosanga River drainage, Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 260: 1–10.
- Lee, T. E., Jr., J. B. Parker y D. F. Alvarado-Serrano. 2006b. Results of a mammal survey of the Tandayapa valley, Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 250: 1–9.
- Lee, T. E., Jr., S. F. Burneo, M. R. Marchán-Rivadeneira, S. R. Roussos y R. S. Vizcarra. 2008. The Mammals of the Temperate Forests of Volcán Sumaco, Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 276: 1–12.
- Lee, T. E., Jr., S. F. Burneo, T. J. Cochran y D. Chávez. 2010. Small mammals of Santa Rosa, southwestern Imbabura Province, Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 290: 1–14.
- Lee, T. E., Jr., C. E. Boada, A. M. Scott, S. F. Burneo y J. D. Hanson. 2011. Small mammals of Sangay National Park, Chimborazo Province and Morona Santiago Province, Ecuador. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 305: 1–14.
- Lessa, E. P. 1990. Multidimensional analysis of geographic genetic structure. *Systematic Zoology* 39(3): 242–252.
- Lewis, S. E. y D. E. Wilson. 1987. *Vampyressa pusilla*. *Mammalian Species* 292: 1–5.
- Lewis-Oritt, N., C. A. Porter y R. J. Baker. 2001a. Molecular systematics of the family Mormoopidae (Chiroptera) based on cytochrome-b and recombination activating gene 2 sequences. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 20(3): 426–436.
- Lewis-Oritt, N., R. A. van Den Bussche y R. J. Baker. 2001b. Molecular evidence for evolution of piscivory in *Noctilio* (Chiroptera: Noctilionidae). *Journal of Mammalogy* 82(3): 748–759.
- Lim, B. K. 1993. Cladistic reappraisal of Neotropical stenodermatine bat phylogeny. *Cladistics* 9: 147–165.
- Lim, B. K. 1997. Morphometric differentiation and species status of the allopatric fruit-eating bats *Artibeus jamaicensis* and *A. planirostris* in Venezuela. *Studies on Neotropical Fauna and Environment* 32: 65–71.
- Lim, B. K. y J. M. Dunlop. 2008. Evolutionary patterns of morphology and behavior as inferred from a molecular phylogeny of New World Emballonurid bats (tribe Diclidurini). *Journal of Mammal Evolution* 15(2): 79–121.
- Lim, B. K. y M. D. Engstrom. 1998. Phylogeny of Neotropical short-tailed fruit bats, *Carollia* spp. Phylogenetic analysis of restriction site variation in mt-DNA. Pp. 43–58, *en*: Bat: biology and conservation (T. H. Kunz y P. A. Racey, eds.). Smithsonian Institution Press. Washington, DC y Londres.
- Lim, B. K. y M. D. Engstrom. 2001. Species diversity of bats (Mammalia: Chiroptera) in Iwokrama Forest, Guyana, and the Guianan subregion: Implications for conservation. *Biodiversity and Conservation* 10: 613–657.
- Lim, B. K. y D. E. Wilson. 1993. Taxonomic status of *Artibeus amplus* (Chiroptera: Phyllostomidae) in northern South America. *Journal of Mammalogy* 74(3): 763–768.
- Lim, B. K., W. A. Pedro y F. C. Passos. 2003. Differentiation and species status of the Neotropical yellow-eared bats *Vampyressa pusilla* and *V. thyone* (Phyllostomidae) with a molecular phylogeny and review of the genus. *Acta Chiropterologica* 5(1): 15–29.
- Lim, B. K., M. D. Engstrom, N. B. Simmons y J. M. Dunlop. 2004a. Phylogenetics and biogeography of least sac-winged bats (*Balantiopteryx*) based on morphological and molecular data. *Mammalian Biology* 69(4): 225–237.
- Lim, B. K., M. D. Engstrom, T. E. Lee, Jr., J. C. Patton y J. W. Bickham. 2004b. Molecular differentiation of large species of fruit-eating bats (*Artibeus*) and phylogenetic relationships based on the cytochrome-b gene. *Acta Chiropterologica* 6(1): 1–12.
- Lim, B. K., M. D. Engstrom, J. W. Bickham y J. C. Patton. 2008. Molecular phylogeny of New

- World sheath-tailed bats (Emballonuridae: Diclidurini) based on loci from the four genetic transmission systems in mammals. *Biological Journal of the Linnean Society* 93(1): 189–209.
- Lim, B. K., M. D. Engstrom, F. A. Reid, N. B. Simmons, R. S. Voss y D. W. Fleck. 2010. A new species of *Peropteryx* (Chiroptera: Emballonuridae) from western Amazonia with comments on phylogenetic relationships within the genus. *American Museum Novitates* 3686: 1–20.
- Linares, O. J. y C. J. Naranjo. 1973. Notas acerca de una colección de murciélagos del género *Lonchorhina* de la cueva de Archidona, Ecuador. *Boletín de la Sociedad Venezolana de Espeleología* 4(2): 175–180.
- Linder, A. y W. Morawetz. 2006. Seed dispersal by frugivorous bats on landslides in a montane rainforest in southern Ecuador. *Chiroptera Neotropical* 12(1): 232–237.
- Loaiza S., C. R. 2010. Primer registro de *Artibeus fraterculus* (Chiroptera: Phyllostomidae) en una zona de matorral húmedo montado en la provincia de Loja, Ecuador. *Boletín Técnico* 9, Serie Zoológica 6: 78–84.
- Lönnberg, E. 1921. A second contribution to the mammalogy of Ecuador with some remarks on *Caenolestes*. *Arkiv für Zoologi Stockholm* 14(4): 1–104.
- López-González, C. 1998. *Micronycteris minuta*. *Mammalian Species* 583: 1–4.
- López-González, C. y S. J. Presley. 2001. Taxonomic status of *Molossus bondae* J. A. Allen, 1904 (Chiroptera: Molossidae), with description of a new subspecies. *Journal of Mammalogy* 82(3): 760–774.
- López-González, C., S. J. Presley, R. D. Owen y M. R. Willig. 2001. Taxonomic status of *Myotis* (Chiroptera: Vespertilionidae) in Paraguay. *Journal of Mammalogy* 82(1): 138–160.
- Lyon, M. W., Jr. 1902. Description of a new phyllostome bat from the Isthmus of Panama. *Proceedings of the Biological Society of Washington* 15: 83–84.
- Mantilla-Meluk, H. y R. J. Baker. 2006. Systematics of small *Anoura* (Chiroptera: Phyllostomidae) from Colombia, with description of a new species. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 261: 1–18.
- Mantilla-Meluk, H. y R. J. Baker. 2008. *Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, Anoura fistulata*: First confirmed record for Colombia with phylogeographic notes. *Check List* 4(4): 427–430.
- Mantilla-Meluk, H. y R. J. Baker. 2010. New species of *Anoura* (Chiroptera: Phyllostomidae) from Colombia, with systematic remarks and notes on the distribution of the *A. geoffroyi* complex. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 292: 1–19.
- Mantilla-Meluk, H., A. M. Jiménez-Ortega y R. J. Baker. 2009. *Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, Lonchophylla pattoni*: first record for Ecuador. *Revista Investigación, Biodiversidad y Desarrollo* 28(2): 222–225.
- Mantilla-Meluk, H., H. E. Ramírez-Chaves, J. A. Parlos y R. J. Baker. 2010. Geographic range extensions and taxonomic notes on bats of the genus *Lonchophylla* (Phyllostomidae) from Colombia. *Mastozoología Neotropical* 17(2): 295–303.
- Marchán-Rivadeneira, M. R. 2006. Diferenciación morfológica entre *Artibeus jamaicensis* Leach, 1821 y *A. planirostris* Spix, 1823 (Chiroptera: Phyllostomidae) en Ecuador. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Marques-Aguiar, S. A. 1994. A systematic review of the large species of *Artibeus* Leach, 1821 (Mammalia: Chiroptera), with some phylogenetic inferences. *Boletim do Museu Paraense Emílio Goeldi (Série Zoologia)* 10: 3–83.
- Marques-Aguiar, S. A. 2008a [2007]. Genus *Artibeus* Leach, 1821. Pp. 301–321, en: *Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats* (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Marques-Aguiar, S. A. 2008b [2007]. Genus *Enchisthenes* Andersen, 1906. Pp. 326–327, en: *Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats* (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Marshall, M. E. y G. C. Miller. 1979. Some digenetic trematodes from Ecuadorian bats including five new species and one new genus. *Journal of Parasitology* 65(6): 909–917.
- Matson, J. O. y T. J. McCarthy. 2004. *Sturnira mordax*. *Mammalian Species* 755: 1–3.

- Matt, F. 2001. Pflanzenbesuchende Fledermäuse im tropischen Bergregenwald: Diversität, einnischung und gildenstruktur. Tesis de doctorado. Friedrich-Alexander-University. Erlangen, Nuremberg, Alemania.
- Matt, F., K. Almeida, A. Arguero y C. Reudenbach. 2008. Seed dispersal by birds, bats and wind. Pp. 157–165, *en*: Gradients in a Tropical Mountain Ecosystem of Ecuador (E. Beck, J. Bendix, I. Kottke, F. Makeschin y R. Mosandl, eds.). Ecological Studies 198. Springer-Verlag Berlin Heidelberg. Berlín.
- McCarthy, T. J., L. J. Barkley y L. Albuja. 1991. Significant range extension of the Giant Andean Fruit Bat, *Sturnira aratathomasi*. The Texas Journal of Science 43(4): 437–438.
- McCarthy, T. J., A. L. Gardner y C. O. Handley, Jr. 1992. *Tonatia carrikeri*. Mammalian Species 407: 1–4.
- McCarthy, T. J., L. Albuja e I. Manzano. 2000. Rediscovery of the Brown Sac-wing Bat, *Balanpteryx infusca* (Thomas, 1897), in Ecuador. Journal of Mammalogy 81(4): 958–961.
- McCarthy, T. J., J. O. Matson, B. Rodríguez-H. y C. O. Handley, Jr. 2005. Distribution, morphometrics, and identification of the Talamanca Epaulette Bat (*Sturnira mordax*) of Costa Rica and Panama. Pp. 331–344, *en*: Contribuciones mastozoológicas en homenaje a Bernardo Villa (V. Sánchez-Cordero y R. A. Medellín, eds.). Universidad Nacional Autónoma de México. México, DF.
- McCarthy, T. J., L. Albuja y M. S. Alberico. 2006. A new species of Chocoan *Sturnira* (Chiroptera: Phyllostomidae: Stenodermatinae) from western Ecuador and Colombia. Annals of Carnegie Museum 75(2): 97–110.
- McCracken, G. F., J. P. Hayes, S. Z. Guffey, C. Romero y J. Cevallos. 1992. Variation in the echolocation calls of *Lasiurus cinereus* and *L. brachyotis* on the Galapagos Islands. Bat Research News 33(4): 66.
- McCracken, G. F., J. P. Hayes, J. Cevallos, S. Z. Guffey y C. Romero F. 1997. Observations on the distribution, ecology, and behaviour of bats on the Galapagos Islands. Journal of Zoology 243(4): 757–770.
- McDonough, M. M., L. K. Ammerman, R. M. Timm, H. H. Genoways, P. A. Larsen y R. J. Baker. 2008. Speciation within Bonneted Bats (genus *Eumops*): the complexity of morphological, mitochondrial, and nuclear data sets in systematics. Journal of Mammalogy 89(5): 1306–1315.
- McDonough, M. M., B. K. Lim, A. W. Ferguson, C. M. Brown, S. F. Burneo y L. K. Ammerman. 2010. Mammalia, Chiroptera, Emballonuridae, *Peropteryx leucoptera* Peters, 1867 and *Peropteryx pallidoptera* Lim, Engstrom, Reid, Simmons, Voss and Fleck, 2010: Distributional range extensions in Ecuador. Check List 6(4): 639–643.
- McDonough, M. M., A. W. Ferguson, L. K. Ammerman, C. Granja-Vizcaino, S. F. Burneo y R. J. Baker. 2011. Molecular verification of bat species collected in Ecuador: results of a country-wide survey. Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University 301: 1–28.
- McKenna, M. C. y S. K. Bell. 1997. Classification of mammals above the species level. Columbia University Press. Nueva York.
- McLellan, L. J. y K. F. Koopman. 2008 [2007]. Subfamily Carolliinae Miller, 1924. Pp. 208–218, *en*: Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Medellín, R. A. 1989. *Chrotopterus auritus*. Mammalian Species 343: 1–5.
- Medellín, R. A. y H. T. Arita W. 1989. *Tonatia evoitis* and *Tonatia silvicola*. Mammalian Species 334: 1–5.
- Mena-V., P. 1996. Etnozooloía del volcán Sumaco. Revista Geográfica 36: 121–173.
- Mena-V., P. 1997. Diversidad y abundancia relativa de los mamíferos en Sinangüé, Reserva Ecológica Cayambe-Coca, Sucumbíos, Ecuador. Pp. 57–72, *en*: Estudios biológicos para la conservación. Diversidad, ecología y etnobiología (P. A. Mena, A. Soldí, R. Alarcón, C. Chiriboga y L. Suárez, eds.). EcoCiencia. Quito.
- Mena-V., P. 2005. Nuevos registros de mamíferos y otras especies de interés para la cordillera del Cóndor durante las evaluaciones ecológicas rápidas de 2003. Pp. 50–52, *en*: Paz y conservación binacional en la cordillera del Cóndor Ecuador-Perú. Organización Internacional de las Maderas Tropicales, Fundación Natura y Conservación Internacional. Quito.

- Mena-V., P. y A. Ruiz. 1997. Diversidad y abundancia relativa de los mamíferos de Río Negro (Lita, El Cristal), zona de amortiguamiento de la Reserva Ecológica Cotacachi-Cayapas, Esmeraldas, Ecuador. Pp. 181–194, *en*: Estudios biológicos para la conservación. Diversidad, ecología y etnobiología (P. A. Mena, A. Soldi, R. Alarcón, C. Chiriboga y L. Suárez, eds.). EcoCiencia. Quito.
- Mena-V., P., J. Regalado y R. Cueva. 1997. Oferta de animales en el bosque y cacería en la comunidad huaorani de Quehueire'ono, zona de amortiguamiento del Parque Nacional Yasuní, Napo, Ecuador. Pp. 395–426, *en*: Estudios biológicos para la conservación. Diversidad, ecología y etnobiología (P. A. Mena, A. Soldi, R. Alarcón, C. Chiriboga y L. Suárez, eds.). EcoCiencia. Quito.
- Miller, G. S., Jr. 1902. Twenty new American bats. *Proceedings of the Academy Natural Sciences of Philadelphia* 54: 389–412.
- Miller, G. S., Jr. 1907. The families and genera of bats. *Bulletin of the United States National Museum* 57: 1–282.
- Miller, G. S., Jr. 1913a. Revision of the bats of the genus *Glossophaga*. *Proceedings of the United States National Museum* 46: 413–429.
- Miller, G. S., Jr. 1913b. Notes on the bats of the genus *Molossus*. *Proceedings of the United States National Museum* 46: 85–92.
- Miller, G. S., Jr. y G. M. Allen. 1928. The American bats of the genera *Myotis* and *Pisonyx*. *Bulletin of the United States National Museum* 144: 1–218.
- Milner, J., C. Jones y J. K. Jones, Jr. 1990. *Nyctinomops macrotis*. *Mammalian Species* 351: 1–4.
- Mogollón, L., M. Siza y L. Lobato. 1991. Determinación cariotípica de las especies *Anoura geoffroyi* y *Mormoops megalophylla* de la parroquia San Antonio de Pichincha. *Revista Filosofía, Letras y Educación* (Quito) 44: 123–132.
- Molina-Hidalgo, C. A. 2005. Patrones de variación morfométrica de cuatro especies del género *Anoura* (Chiroptera: Phyllostomidae). Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Molinari, J. y P. J. Soriano. 1987. *Sturnira bidens*. *Mammalian Species* 276: 1–4.
- Morales, J. C. y J. W. Bickham. 1995. Molecular systematics of the genus *Lasiurus* (Chiroptera: Vespertilionidae) based on restriction-site maps of the mitochondrial ribosomal genes. *Journal of Mammalogy* 76(3): 730–749.
- Moratelli, R. 2012. *Myotis simus* (Chiroptera: Vespertilionidae). *Mammalian Species* 892: 26–32.
- Moratelli, R. y D. E. Wilson. 2011. A new species of *Myotis* Kaup, 1829 (Chiroptera, Vespertilionidae) from Ecuador. *Mammalian Biology* 76(5): 608–614.
- Moratelli, R., C. S. de Andreazzi, J. A. de Oliveira y J. L. P. Cordeiro. 2011. Current and potential distribution of *Myotis simus* (Chiroptera, Vespertilionidae). *Mammalia* 75(3): 227–234.
- Moreno C., P. A. 2009. Micromamíferos voladores y no voladores del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). Pp. 53–76, *en*: Guía de campo de los pequeños vertebrados del Distrito Metropolitano de Quito (DMQ). Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Publicación miscelánea 5. Quito.
- Morgan, G. S., O. J. Linares y C. E. Ray. 1988. New species of fossil vampire bats (Mammalia: Chiroptera: Desmodontidae) from Florida and Venezuela. *Proceedings of the Biological Society of Washington* 101: 912–928.
- Moscoso R., P. y D. G. Tirira. 2009. Nuevos registros y comentarios sobre la distribución del murciélago blanco común (*Diclidurus albus*) (Chiroptera, Emballonuridae) en Ecuador. *Mastozoología Neotropical* 16(1): 233–237.
- Moscoso R., P., S. F. Burneo y D. G. Tirira. 2012. Modelamiento de la distribución del murciélago blanco común (*Diclidurus albus*) (Chiroptera, Emballonuridae) en Ecuador. Pp. 171–178, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Muchhala, N. y P. Jarrín-V. 2002. Flower visitation by bats in cloud forests of western Ecuador. *Biotropica* 34(3): 387–395.
- Muchhala, N., P. Mena-V. y L. Albuja. 2005. A new species of *Anoura* (Chiroptera: Phyllostomidae) from the Ecuadorian Andes. *Journal of Mammalogy* 86(3): 457–461.

- Mumford, R. E. 1975. A specimen of *Rhinophylla fischerae* from Ecuador. *Journal of Mammalogy* 56(1): 273–274.
- Narváez, C. A., M. V. Salazar, D. G. Tirira y S. F. Burneo. 2012. Extensión de la distribución de *Vampyrum spectrum* (Linnaeus, 1758) (Chiroptera, Phyllostomidae) para el suroccidente de Ecuador. Pp. 201–208, en: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Narváez R., M. V. 2011. Análisis del efecto de borde en el patrón de diversidad y abundancia de micromamíferos voladores en la cuenca del río Villano. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Navarro L., D. y D. E. Wilson. 1982. *Vampyrum spectrum*. *Mammalian Species* 184: 1–4.
- Niethammer, J. 1964. Contribution a la connaissance des mammifères terrestres de l'île Indefatigable (= Santa Cruz), Galápagos. Résultats de l'expédition Allemagne aux Galápagos 1962/63. *Mammalia* 28(4): 593–606.
- Ojasti, J. y O. J. Linares. 1971. Adiciones a la fauna de murciélagos de Venezuela, con notas sobre las especies del género *Diclidurus* (Chiroptera). *Acta Biológica Venezuelana* 7(4): 421–441.
- Oprea, M., L. M. S. Aguilar y D. E. Wilson. 2009. *Anoura caudifer* (Chiroptera: Phyllostomidae). *Mammalian Species* 844: 1–8.
- Orr, R. T. 1966. Evolutionary aspects of the mammalian fauna of the Galapagos. Pp. 276–281, en: The Galapagos (R. I. Bowman, ed.). Proceedings of the Symposium of the Galapagos International Scientific Project. The University of California Press. Berkeley, California.
- Ortega, J. e I. Alarcón-D. 2008. *Anoura geoffroyi* (Chiroptera: Phyllostomidae). *Mammalian Species* 818: 1–7.
- Ortega, J. e I. Castro-Arellano 2001. *Artibeus jamaicensis*. *Mammalian Species* 662: 1–9.
- Ortiz, F. 1998. Anotaciones a la sección botánica y zoológica del tomo I de la Historia del Reino de Quito. Pp. 439–473, en: Historia del Reino de Quito en la América Meridional. Tomo I, parte I: Historia natural (J. de Velasco). Casa de la Cultura Ecuatoriana. Quito.
- Ortiz de la Puente, J. 1951. Estudio monográfico de los quirópteros de Lima y alrededores. Publicaciones del Museo de Historia Natural Javier Prado, Serie A (Zoología) 7: 1–48.
- Osculati, C. 1854. Esplorazione delle Regioni Equatoriali: lungo il Napo ed il fiume delle Ammazoni frammento di un viaggio fatto nelle due Americhe negli anni 1846–47–48. 2a edición. Fratelli Centenari e Comp. Milán.
- Osgood, W. H. 1914. Mammals of an expedition across northern Peru. *Field Museum of Natural History (Zoological Series)* 10: 143–185.
- Owen, J. G. y R. J. Baker. 2001. The *Uroderma bilobatum* (Chiroptera: Phyllostomidae) cline revisited. *Journal of Mammalogy* 82(4): 1102–1113.
- Owen, R. D. 1987. Phylogenetic analyses of the bat subfamily Stenodermatinae (Mammalia: Chiroptera). *Special Publications of the Museum of Texas Tech University* 26: 1–65.
- Owen, R. D. 1991. The systematic status of *Dermanura concolor* (Peters, 1865) (Chiroptera: Phyllostomidae), with description of a new genus. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 206: 18–25.
- Pacheco, V. R. y B. D. Patterson. 1991. Phylogenetic relationships of the New World bat genus *Sturnira* (Chiroptera: Phyllostomidae). Contributions to Mammalogy in honor of Karl F. Koopman. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 206: 101–121.
- Pacheco, V. R. y B. D. Patterson. 1992. Systematics and biogeographic analysis of four species of *Sturnira* (Chiroptera: Phyllostomidae) with emphasis on Peruvian forms. *Memorias del Museo de Historia Natural de la Universidad Nacional Mayor de San Marcos* 21: 57–81.
- Pacheco, V. R., R. Cadenillas, S. Velasco, E. Salas y U. Fajardo. 2007. Noteworthy bat records from the Pacific Tropical rainforest region and adjacent dry forest in northwestern Peru. *Acta Chiropterologica* 9(2): 409–422.
- Pacheco, V. R., R. Cadenillas, E. Salas, C. Tello y H. Zeballos. 2009. Diversidad y endemismo de los mamíferos del Perú. *Revista Peruana de Biología* 16(1): 5–32.
- Parker, T. A., III y J. L. Carr (eds.). 1992. Status of forest remnants in the Cordillera de

- la Costa and adjacent areas of southwestern Ecuador. Conservation International. Rapid Assessment Program (RAP). Working Papers 2. Washington, DC.
- Patterson, B. D., V. R. Pacheco y M. V. Ashley. 1992. On the origins of the western slope region of endemism: systematics of fig-eating bats, genus *Artibeus*. *Memorias del Museo de Historia Natural de la Universidad Nacional Mayor de San Marcos* 21: 189–205.
- Patton, J. L. y A. L. Gardner. 2008 [2007]. Family Mormoopidae Saussure, 1860. Pp. 376–384, *en*: *Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats* (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.
- Paynter, R. A., Jr. 1993. *Ornithological Gazetteer of Ecuador*. 2a edición. Bird Department, Museum of Comparative Zoology, Harvard University. Cambridge, Massachusetts.
- Peters, S. L., B. K. Lim y M. D. Engstrom. 2002. Systematics of dog-faced bats (*Cynomops*) based on molecular and morphometric data. *Journal of Mammalogy* 83(4): 1097–1110.
- Peters, W. 1866. Über die brasilianischen, von Spix beschriebenen flederthiere. *Monatsberichte der Königlich Preussischen Akademie der Wissenschaften zu Berlin* 1866: 568–588.
- Peters, W. 1870. Eine Monographischen Übersicht der Chiropterengattungen *Nycteris* und *Atalapha* vor. *Monatsberichte der Königlich Preussischen Akademie der Wissenschaften zu Berlin* 1871: 900–914.
- Peterson, R. L. 1966. Recent mammals records from the Galapagos Islands. *Mammalia* 30(3): 441–445.
- Peterson, R. L. 1968. A new bat of the genus *Vampyressa* from Guyana, South America, with a brief systematic review of the genus. *Life Science Contributions of the Royal Ontario Museum* 73: 1–17.
- Peterson, R. L. 1972. A second specimen of *Vampyressa brocki* (Stenoderminae: Phyllostomatidae) from Guyana, South America, with further notes on the systematic affinities of the genus. *Canadian Journal of Zoology* 50(4): 467–469.
- Peterson, R. L. y J. R. Tamsitt. 1968. A new species of the genus *Sturnira* (family Phyllostomidae) from northwestern South America. *Life Science Occasional Papers of the Royal Ontario Museum* 12: 1–8.
- Phillips, C. J., D. E. Pumo, H. H. Genoways, P. E. Ray y C. A. Briskey. 1991. Mitochondrial DNA evolution and phylogeography in two Neotropical fruit bats, *Artibeus jamaicensis* and *Artibeus lituratus*. Pp. 97–123, *en*: *Latin American Mammalogy: History, biodiversity, and conservation* (M. A. Mares y D. J. Schmidly, eds.). University of Oklahoma Press. Norman, OK.
- Pine, R. H. 1972. The bats of the genus *Carollia*. *Technical Monograph of the Texas A&M University* 8: 1–123.
- Pine, R. H. 1993. A new species of *Thyroptera* Spix (Mammalia: Chiroptera: Thyropteridae) from Amazon basin of northeastern Peru. *Mammalia* 57(2): 213–225.
- Pine, R. H., R. K. LaVal, D. C. Carter y W. Y. Mok. 1996. Notes on the Gray-beard Bat, *Micronycteris daviesi* (Hill) (Mammalia: Chiroptera: Phyllostomidae), with the first records from Ecuador and Brazil. Pp. 183–190, *en*: *Contributions in Mammalogy: A memorial volume honoring Dr. J. K. Jones, Jr.* Museum of Texas Tech University. Lubbock, Texas.
- Pineda, A. 1790 [1996]. *Zoología y ornitología de Guayaquil*. Pp. 113–171, *en*: *La expedición Malaspina 1789–1794. Tomo VIII. Trabajos zoológicos, geológicos, químicos y físicos en Guayaquil*, de Antonio Pineda Ramírez (E. Estrella). Ministerio de Defensa, Museo Naval y Lunwerg Editores. Barcelona y Madrid.
- Pinto, C. M., J. P. Carrera, H. Mantilla-Meluk y R. J. Baker. 2007. Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, *Diaemus youngi*: first confirmed record for Ecuador and observations of its presence in museum collections. *Check List* 3(3): 244–247.
- Platt, K. B., J. A. Mangiafico, O. J. Rocha, M. E. Zaldivar, J. Mora, G. Trueba y W. A. Rowley. 2000. Detection of Dengue virus neutralizing antibodies in bats from Costa Rica and Ecuador. *Journal of Medical Entomology* 37(6): 965–967.
- Plumpton, D. L. y J. K. Jones, Jr. 1992. *Rhynchonycteris naso*. *Mammalian Species* 413: 1–5.
- Porter, C. A. y R. J. Baker. 2004. Systematics of *Vampyressa* and related genera of Phyllostomidae

- bats as determined by cytochrome-b sequences. *Journal of Mammalogy* 85(1): 126–132.
- Porter, C. A., S. R. Hooper, C. A. Cline, F. G. Hoffmann y R. J. Baker. 2007. Molecular phylogenetics of the phyllostomid bat genus *Micronycteris* with descriptions of two new subgenera. *Journal of Mammalogy* 88(4): 1205–1215.
- Power, D. M. y J. R. Tamsitt. 1973. Variation in *Phyllostomus discolor* (Chiroptera, Phyllostomatidae). *Canadian Journal of Zoology* 51(4): 461–468.
- Pozo R., W. E. y A. Eras M. 2012. Quirópteros presentes en bosques riparios de fincas ganaderas y agrícolas de Santo Domingo de los Tsáchilas, Ecuador. Pp. 61–68, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Pozo R., W. E. y F. Trujillo G. 2005. Lista anotada de la fauna de la laguna Loreto, Reserva Ecológica Cayambe Coca, Ecuador. *Boletín Técnico* 5, Serie Zoológica 1: 29–43.
- Pumo, D. E., I. Kim, J. Remsen, C. J. Phillips y H. H. Genoways. 1996. Origin of an unusual Antillean Island of the Jamaican Fruit Bat, *Artibeus jamaicensis*, with comments on molecular systematics of *Artibeus*. *Journal of Mammalogy* 77(2): 491–503.
- Rageot, R. H. y L. Albuja. 1994. Mamíferos de un sector de la alta Amazonía ecuatoriana: Mera, provincia de Pastaza. *Revista Politécnica (Biología)* 19(2): 165–208.
- Ray, C. E., O. J. Linares y G. S. Morgan. 1988. Paleontology. Pp. 19–30, *en*: Natural history of vampire bats (A. M. Greenhall y U. Schmidt, eds.). Chemical Rubber Company-CRC Press. Boca Ratón, Florida.
- Rehn, J. A. G. 1902. Three new American bats. *Proceedings of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia* 54: 638–641.
- Reid, F. A., M. D. Engstrom y B. K. Lim. 2000. Noteworthy records of bats from Ecuador. *Acta Chiropterologica* 2(1): 37–51.
- Rex, K., D. H. Kelm, K. Wiesner, T. H. Kunz y C. C. Voigt. 2008. Species richness and structure of three Neotropical bat assemblages. *Biological Journal of the Linnean Society* 94(3): 617–629.
- Rezsutek, M. y G. N. Cameron. 1993. *Mormoops megalophylla*. *Mammalian Species* 448: 1–5.
- Rinehart, J. B. y T. H. Kunz. 2006. *Rhinophylla pumilio*. *Mammalian Species* 791: 1–5.
- Rivera-Parra, P. 2011. Caracterización de la fauna de quirópteros del Parque Nacional Yasuní en base a llamadas de ecolocación. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Rivet, P. y E. L. Trouessart. 1911. *Mammifères de la Mission de l'Équateur*. Tome 9, Zoologie. Mission du Service Géographique de l'Armée. Paris.
- Ruedi, M. y F. Mayer. 2001. Molecular systematics of bats of the genus *Myotis* (Vespertilionidae) suggests deterministic ecomorphological convergences. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 21(3): 436–448.
- Salas Z., J. 2008. Murciélagos del Bosque Protector Cerro Blanco (Guayas, Ecuador). *Chiroptera Neotropical* 14(2): 397–402.
- Salas Z., J., C. F. Viteri, M. Zambrano y R. Carvajal. 2011. Extensión en la distribución del murciélago narigudo *Rhynchonycteris naso* Wied-Neuwied, 1820 (Chiroptera, Emballonuridae): nuevo registro para el suroccidente de Ecuador. P. 188, *en*: Memorias, I Congreso Ecuatoriano de Mastozoología. Asociación Ecuatoriana de Mastozoología y Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Sanborn, C. C. 1932. The bats of the genus *Eumops*. *Journal of Mammalogy* 13(4): 347–357.
- Sanborn, C. C. 1933. Bats of the genera *Anoura* and *Lonchoglossa*. *Field Museum of Natural History (Zoological Series)* 20: 23–28.
- Sanborn, C. C. 1936. Records and measurements of Neotropical bats. *Field Museum of Natural History (Zoological Series)* 20(13): 93–106.
- Sanborn, C. C. 1937. American bats the subfamily Emballonuridae. *Field Museum of Natural History (Zoological Series)* 20(24): 321–354.
- Sanborn, C. C. 1941. Description and records of Neotropical bats. *Field Museum of Natural History (Zoology Series)* 27(511): 371–385.
- Sanborn, C. C. 1943. External characters of the bats of the subfamily Glossophaginae. *Field Museum of Natural History (Zoology Series)* 24(25): 271–277.

- Sanborn, C. C. 1949. Bats of the genus *Miconycteris* and its subgenera. *Fieldiana (Zoology)* 31: 215–233.
- Sanborn, C. C. 1955. Remarks on the bats of the genus *Vampyrops*. *Fieldiana (Zoology)* 37(14): 403–413.
- Sánchez-Hernández, C., M. L. Romero-Almaraz y J. Cuisin. 2002. *Sturnira mordax* (Chiroptera, Phyllostomidae) in Ecuador. *Mammalia* 66(3): 439–440.
- Sánchez-Hernández, C., M. L. Romero-Almaraz y G. D. Schnell. 2005. New species of *Sturnira* (Chiroptera: Phyllostomidae) from northern South America. *Journal of Mammalogy* 86(5): 866–872.
- Sánchez-Karste, F. J. 2010. Caracterización de la mastofauna con énfasis en micromamíferos voladores y terrestres en un bosque de la cordillera del Kutukú, Estación Biológica Wisui, provincia de Morona Santiago, Ecuador. Tesis de maestría en Biodiversidad en áreas tropicales y su conservación. Universidad Internacional Menéndez Pelayo. Madrid.
- Sandoya, R., T. Borja-Cevallos y G. Zapata Ríos. 1999. Vampiros: consideraciones ecológicas, médicas y económicas. *Revista CIEZT (Centro de Investigación en Enfermedades Zoonóticas y Tropicales)* 3(4): 1–33.
- Santos, M., L. F. Aguirre, L. B. Vázquez y J. Ortega. 2003. *Phyllostomus hastatus*. *Mammalian Species* 722: 1–6.
- Sarmiento R., F. 1987. Antología ecológica del Ecuador. Desde la selva... hasta el mar. Publicaciones del Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Serie Monografía 7(2): 1–382.
- Saussure, H. de. 1860. Note sur quelques mammifères du Mexique. *Revue et Magasin de Zoologie* 2(12): 1–494.
- Shamel, H. H. 1931. Notes on the American bats of the genus *Tadarida*. *Proceedings of the United States National Museum* 78(2862): 1–27.
- Shump, K. A., Jr. y A. U. Shump. 1982a. *Lasiurus borealis*. *Mammalian Species* 183: 1–6.
- Shump, K. A., Jr. y A. U. Shump. 1982b. *Lasiurus cinereus*. *Mammalian Species* 185: 1–5.
- Simmons, N. B. 1996. A new species of *Miconycteris* (Chiroptera: Phyllostomidae) from northeastern Brazil, with comments on phylogenetic relationships. *American Museum Novitates* 3158: 1–34.
- Simmons, N. B. 1998. A reappraisal of interfamilial relationships of bats. Pp. 1–26, *en*: Bat biology and conservation (T. H. Kunz y P. A. Racey, eds.). Smithsonian Institution Press. Washington, DC.
- Simmons, N. B. 2005. Order Chiroptera. Pp. 312–529, *en*: *Mammal Species of the World, a taxonomic and geographic reference* (D. E. Wilson y D. M. Reeder, eds.). 3a edición. The Johns Hopkins University Press. Baltimore.
- Simmons, N. B. y T. M. Conway. 2001. Phylogenetic relationships of mormoopid bats (Chiroptera: Mormoopidae) based on morphological data. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 258: 1–97.
- Simmons, N. B. y C. O. Handley, Jr. 1998. A revision of *Centronycteris* Gray (Chiroptera: Emballonuridae) with notes on Natural History. *American Museum Novitates* 3239: 1–28.
- Simmons, N. B. y R. S. Voss. 1998. The mammals of Paracou, French Guiana: a Neotropical lowland rainforest fauna. Part 1. Bats. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 237: 1–219.
- Smith, J. D. 1972. Systematics of the chiropteran family Mormoopidae. The University of Kansas, Miscellaneous Publications of the Museum of Natural History 56: 1–132.
- Solari, S. y R. J. Baker. 2006. Mitochondrial DNA sequence, karyotypic, and morphological variation in the *Carollia castanea* species complex (Chiroptera: Phyllostomidae) with description of a new species. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 254: 1–16.
- Solari, S., V. R. Pacheco y E. Vivar. 1999. New distribution records of Peruvian bats. *Revista Peruana de Biología* 6: 152–159.
- Solari, S., R. A. van Den Bussche, S. R. Hooper y B. D. Patterson. 2004. Geographic distribution, ecology, and phylogenetic relationships of *Thyroptera lavalii* Pine 1993. *Acta Chiropterologica* 6(2): 293–302.
- Solmsen, E.-H. 1985. *Lonchorhina aurita* Tomes, 1863 (Phyllostominae, Phyllostomidae, Chiroptera) mi westlichen Ecuador. *International Journal of Mammalian Biology* 50(6): 329–337.
- Solmsen, E.-H. 1994. Vergleichende untersuchungen zur schädelkonstruktion der neuweltlichen

- blütenfledermäuse sowie zu ihrer systematischen ordnung unter besonderer berücksichtigung der Glossophaginae (Phyllostomidae, Chiroptera, Mammalia). Tesis de doctorado. Universität Hamburg, Hamburgo.
- Solmsen, E.-H. 1998. New World nectar-feeding bats: Biology, morphology and craniometric approach to systematics. *Bonner Zoologische Monographien* 44: 1–118.
- Solmsen, E.-H. y H. Schliemann. 2008. *Choeroniscus minor* (Chiroptera: Phyllostomidae). *Mammalian Species* 822: 1–6.
- Soriano, P. J. y J. Molinari. 1987. *Sturnira arata-thomasi*. *Mammalian Species* 284: 1–5.
- Spillmann, F. 1929. Sobre un nuevo tipo de dentadura en los quirópteros. *Anales de la Universidad Central (Quito)* 42(267): 25–32.
- Stadelmann, B., L.-K. Lin, T. H. Kunz y M. Ruedi. 2007. Molecular phylogeny of New World *Myotis* (Chiroptera, Vespertilionidae) inferred from mitochondrial and nuclear DNA genes. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 43(1): 32–48.
- Steadman, D. W. 1986. Holocene vertebrate fossils from Isla Floreana, Galapagos, Ecuador. *Smithsonian Contributions to Zoology* 413(1–4): 1–103.
- Steadman, D. W., T. W. Stafford, Jr., D. J. Donahue y A. T. Jull. 1991. Chronology of Holocene vertebrate extinction in the Galapagos Islands. *Quaternary Research (Duluth)* 36(1): 126–133.
- Tamsitt, J. R. y C. Häuser. 1985. *Sturnira magna*. *Mammalian Species* 240: 1–4.
- Tamsitt, J. R. y D. Nagorsen. 1982. *Anoura cultrata*. *Mammalian Species* 179: 1–5.
- Tamsitt, J. R. y D. Valdivieso. 1963. Condición reproductora de una colonia ecuatoriana del murciélago *myotis* negro, *Myotis nigricans nigricans* (familia Vespertilionidae). *Caribbean Journal of Science* 3(1): 49–51.
- Tate, G. H. H. 1931. Random observations on habits of South American mammals. *Journal of Mammalogy* 12(3): 248–256.
- Teeling, E. C., M. S. Springer, O. Madsen, P. Bates, S. J. O'Brien y W. J. Murphy. 2005. A molecular phylogeny for bats illuminates biogeography and the fossil record. *Science* 307: 580–584.
- Tello, J. S. 2005. Relaciones ecológicas entre murciélagos del género *Carollia* (Chiroptera: Phyllostomidae) y sus dípteros ectoparásitos (Diptera: Streblidae). Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Tello, J. S. y R. D. Stevens. 2012. Murciélagos, características ambientales y efectos de mitad de dominio. Pp. 91–104, en: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Thomas, O. 1880. On mammals from Ecuador. *Proceedings of the Zoological Society of London* 1880: 393–403.
- Thomas, O. 1889. Description of a new stenodermatous bat from Trinidad. *Annals and Magazine of Natural History* 6(4): 167–170.
- Thomas, O. 1893. Further notes on the genus *Chiroderma*. *Annals and Magazine of Natural History* 6(9): 186–187.
- Thomas, O. 1897. Descriptions of new bats and rodents from America. *Annals and Magazine of Natural History* 6(20): 544–553.
- Thomas, O. 1900. Descriptions of new Neotropical mammals. *Annals and Magazine of Natural History* 7(5): 269–274.
- Thomas, O. 1901. New Neotropical mammals, with a note on the species of *Reithrodon*. *Annals and Magazine of Natural History* 7(8): 246–255.
- Thomas, O. 1903. New mammals from Chiriqui. *Annals and Magazine of Natural History* 7(11): 376–382.
- Thomas, O. 1909. Notes on some South American mammals, with descriptions of new species. *Annals and Magazine of Natural History* 8(4): 230–242.
- Thomas, O. 1915a. A new genus of phyllostome bats and a new *Rhipidomys* from Ecuador. *Annals and Magazine of Natural History* 8(16): 310–312.
- Thomas, O. 1915b. On bats of the genus *Promops*. *Annals and Magazine of Natural History* 8(16): 61–64.
- Thomas, O. 1916. Note on bats of the genus *Histiottus*. *Annals and Magazine of Natural History* 8(17): 272–276.

- Thomas, O. 1920. On Neotropical bats of the genus *Eptesicus*. *Annals and Magazine of Natural History* 9(5): 360–367.
- Thomas, O. 1921. A new bat of the genus *Promops* from Peru. *Annals and Magazine of Natural History* 9(8): 139–143.
- Thomas, O. 1928. A new genus and species of glossophagine bat, with a subdivision of the genus *Choeronycteris*. *Annals and Magazine of Natural History* 10(1): 120–123.
- Thompson, R. D., E. Donald y M. G. Clay. 1977. Effects of vampire bat control on bovine milk production. *Journal of Wildlife Management* 41(4): 736–739.
- Timm, R. M. 1985. *Artibeus phaeotis*. *Mammalian Species* 235: 1–6.
- Timm, R. M. 1987. Tent construction by bats of the genera *Artibeus* and *Uroderma*. Pp. 187–212, *en*: *Studies in Neotropical Mammalogy, essays in honor of Philip Hershkovitz* (B. Patterson y R. M. Timm, eds.). *Fieldiana (Zoology)* 39.
- Timm, R. M. y H. H. Genoways. 2003. West Indian mammals from the Albert Schwartz Collection: Biological and historical information. *The University of Kansas, Scientific Papers of the Natural History Museum* 29: 1–47.
- Tirira, D. G. 1994. Aspectos ecológicos del murciélago pescador menor, *Noctilio albiventris affinis* (Chiroptera: Noctilionidae) y su uso como bioindicador en la Amazonía ecuatoriana. Tesis de licenciatura en Ciencias Biológicas. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Quito.
- Tirira, D. G. 1995–2012. *Red Noctilio*. Base de información no publicada sobre los mamíferos del Ecuador. Grupo Murciélago Blanco. Quito.
- Tirira, D. G. 1998. Historia natural de los murciélagos neotropicales. 1a edición. Pp. 31–56, *en*: *Biología, sistemática y conservación de los mamíferos del Ecuador* (D. G. Tirira, ed.). 1a edición. Pontificia Universidad Católica del Ecuador. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 1. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 1999. Mamíferos del Ecuador. Museo de Zoología, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y SIMBIOE. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 2. Quito.
- Tirira, D. G. 2000. Listado bibliográfico sobre los mamíferos del Ecuador. *EcoCiencia y SIMBIOE*. Boletines bibliográficos sobre la biodiversidad del Ecuador 2. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 3. Quito.
- Tirira, D. G. (ed.). 2001a. Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. 1a edición. SIMBIOE, EcoCiencia, Ministerio del Ambiente y UICN. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 4. Quito.
- Tirira, D. G. 2001b. Evaluación ecológica rápida de la mastofauna en los bosques secos de La Ceiba y cordillera Arañitas, provincia de Loja, Ecuador. Pp. 73–88, *en*: *Biodiversidad en los bosques secos del suroccidente de la provincia de Loja: un reporte de las evaluaciones ecológicas y socioeconómicas rápidas* (M. Á. Vázquez, M. Larrea, L. Suárez y P. Ojeda, eds.). *EcoCiencia, Ministerio del Ambiente, Herbario LOJA y Proyecto Bosque Seco*. Quito.
- Tirira, D. G. 2004. Nombres de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco y Museo Ecuatoriano de Ciencias Naturales. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 5. Quito.
- Tirira, D. G. 2007. Guía de campo de los mamíferos del Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 6. Quito.
- Tirira, D. G. 2008. Mamíferos de los bosques húmedos del noroccidente de Ecuador. Ediciones Murciélago Blanco y Proyecto PRIMENET. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 7. Quito.
- Tirira, D. G. 2009. Mamíferos ecuatorianos en museos de historia natural y colecciones científicas: 1. El Museo de Historia Natural de Ginebra (Suiza). *Boletín Técnico* 8, Serie Zoológica 4–5: 74–100.
- Tirira, D. G. (ed.). 2011. Libro Rojo de los Mamíferos del Ecuador. 2a edición. Fundación Mamíferos y Conservación, Pontificia Universidad Católica del Ecuador y Ministerio del Ambiente. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 8. Quito.
- Tirira, D. G. 2012a. Revisión histórica de los murciélagos en el Ecuador. Pp. 17–32, *en*: *Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador* (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conserva-

- ción y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. 2012b. Presencia confirmada de *Lonchophylla cadenai* Woodman y Timm, 2006 (Chiroptera, Phyllostomidae) en Ecuador. Pp. 185–194, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. 2012c. Identidad del *Vespertilio guayaquilensis* de Pineda, 1790. Pp. 33–36, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. 2012d. Reporte de un caso de canibalismo de *Trinycteris nicefori* (Chiroptera, Phyllostomidae) en la Amazonía ecuatoriana. Pp. 179–182, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. 2012e. Comentarios sobre registros notables de murciélagos cola de ratón (Chiroptera, Molossidae) para el Ecuador. Pp. 217–234, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. y G. Arévalo. 2012. La familia Emballonuridae en Ecuador: un análisis de registros y colecciones científicas. Pp. 123–170, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. y C. Azurduy Högström. 2011. Mamíferos ecuatorianos en museos de historia natural y colecciones científicas: 3. El Museo de Historia Natural de Gotemburgo (Suecia). Boletín Técnico 10, Serie Zoológica 7: 14–46.
- Tirira, D. G. y C. E. Boada. 2005. Evaluación ecológica rápida de la mastofauna en los bosques del suroccidente de la provincia de Esmeraldas, Ecuador. Pp. 109–127, *en*: Biodiversidad en el suroccidente de la provincia de Esmeraldas (M. Á. Vázquez, J. F. Freile y L. Suárez, eds.). EcoCiencia y Ministerio del Ambiente. Quito.
- Tirira, D. G. y C. E. Boada. 2009. Diversidad de mamíferos en bosques de Ceja Andina alta del nororiente de la provincia de Carchi, Ecuador. Boletín Técnico 8, Serie Zoológica 4–5: 1–25.
- Tirira, D. G. y C. E. Boada. 2012. Murciélagos de la parte andina de la provincia de Carchi, Ecuador. Pp. 105–122, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. y T. de Vries. 1994. Aspectos reproductivos del murciélago pescador *Noctilio albiventris affinis* (Chiroptera: Noctilionidae) en la Amazonía ecuatoriana. Revista de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador 22(58): 69–82.
- Tirira, D. G. y T. de Vries. 2012. Aspectos ecológicos del murciélago pescador menor (*Noctilio albiventris*) y su uso como bioindicador en la Amazonía ecuatoriana. Pp. 69–90, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G. y C. A. Padilla. 2012. Comentarios sobre la dieta de *Artibeus obscurus* (Chiroptera-

- ra, Phyllostomidae) en la Amazonía ecuatoriana. Pp. 183–184, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G., C. E. Boada y S. F. Burneo. 2010. Notes on geographic distribution. Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, *Lamproncycteris brachyotis* (Dobson 1879): First confirmed record for Ecuador. Check List 6(2): 237–238.
- Tirira, D. G., S. F. Burneo, C. E. Boada y S. E. Lobos. 2011. Notes on geographic distribution. Mammalia, Chiroptera, Phyllostomidae, *Lonchophylla hesperia* G. M. Allen, 1908: Second record to Ecuador after 70 years. Check List 7(3): 315–318.
- Tirira, D. G., S. F. Burneo y D. Valle T. 2012a. Extensión de la distribución de *Chrotopterus auritus* (Peters, 1856) (Chiroptera, Phyllostomidae) para el suroccidente de Ecuador. Pp. 195–200, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tirira, D. G., S. F. Burneo, K. Swing, J. Guerra y D. Valle T. 2012b. Comentarios sobre la distribución de *Amorphochilus schnablii* Peters, 1877 (Chiroptera, Furipteridae) en Ecuador. Pp. 209–216, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Tomes, R. F. 1856. On three genera of Vespertilionidae, *Furipterus*, *Natalus* and *Hyonycteris*, with the description of two new species. Proceedings of the Zoological Society of London 1856: 172–181.
- Tomes, R. F. 1858. Notes on a collection of Mammalia made by Mr. Fraser at Gualaquiza. Proceedings of the Zoological Society of London 1858: 546–549.
- Tomes, R. F. 1860a. Notes on a third collection of Mammalia made by Mr. Fraser in the Republic of Ecuador. Proceedings of the Zoological Society of London 1860: 260–268.
- Tomes, R. F. 1860b. Notes on a second collection of Mammalia made by Mr. Fraser in the Republic of Ecuador. Proceedings of the Zoological Society of London 1860: 211–221.
- Toscano, G. y S. F. Burneo. 2012. Efecto borde sobre murciélagos filostómidos en la Amazonía ecuatoriana. Pp. 47–60, *en*: Investigación y conservación sobre murciélagos en el Ecuador (D. G. Tirira y S. F. Burneo, eds.). Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Fundación Mamíferos y Conservación y Asociación Ecuatoriana de Mastozoología. Publicación especial sobre los mamíferos del Ecuador 9. Quito.
- Trujillo G., F. y L. Albuja. 2005. Nuevos registros de *Phylloderma stenops* (Chiroptera: Phyllostomidae) y *Lasiurus borealis* (Chiroptera: Vespertilionidae) para el Ecuador. Revista Politécnica (Biología 6) 26(1): 45–53.
- Tuttle, M. D. 1970. Distribution and zoogeography of Peruvian bats, with comments on Natural History. Science Bulletin of the University of Kansas 49(2): 45–86.
- Van Den Bussche, R. A. y R. J. Baker. 1993. Molecular phylogenetics of the New World bat genus *Phyllostomus* based on cytochrome-b DNA sequence variation. Journal of Mammalogy 74(3): 793–802.
- Van Den Bussche, R. A., R. J. Baker, H. A. Wichman y M. J. Hamilton. 1993. Molecular phylogenetics of Stenodermatini genera: congruence of nuclear and mitochondrial DNA. Molecular Biology and Evolution 10(5): 944–959.
- Van Den Bussche, R. A., J. L. Hudgeons y R. J. Baker. 1998. Phylogenetic accuracy, stability, and congruence: relationships within and among the New World bat genera *Artibeus*, *Dermanura*, and *Koopmania*. Pp. 59–71, *en*: Bat biology and conservation (T. H. Kunz y P. A. Racey, eds.). Smithsonian Institution Press. Washington, DC.
- Vanalek, G. J. 1982. El murciélago *Nycteris cinerea* (*Lasiurus cinereus*) de las islas Galápagos. P. 188, *en*: Informe Anual 1981. Estación Científica Charles Darwin. Puerto Ayora, Santa Cruz, Galápagos.

- Vaucher, C. y M. C. Durette-Desset. 1986. Trichostromyloidea (Nematoda) parasites de chiroptères néotropicaux. I. *Websternema parnelli* (Webster, 1971) n. gen. n. comb. et *Linustrongylus pteronoti* n. gen. n. sp., parasites de *Pteronotus* au Nicaragua. *Revue Suisse de Zoologie* 9(1): 273–246.
- Velazco, P. M. 2005. Morphological phylogeny of the bat genus *Platyrrhinus* Saussure, 1860 (Chiroptera: Phyllostomidae) with the description of four new species. *Fieldiana (Zoology)* 105: 1–53.
- Velazco, P. M. y R. Cadenillas. 2011. On the identity of *Lophostoma silvicolum occidentale* (Davis and Carter, 1978) (Chiroptera: Phyllostomidae). *Zootaxa* 2962: 1–20.
- Velazco, P. M. y A. L. Gardner. 2009. A new species of *Platyrrhinus* (Chiroptera: Phyllostomidae) from western Colombia and Ecuador, with emended diagnoses of *P. aquilus*, *P. dorsalis*, and *P. umbratus*. *Proceedings of the Biological Society of Washington* 122(3): 249–281.
- Velazco, P. M. y B. D. Patterson. 2008. Phylogenetics and biogeography of the broad-nosed bats, genus *Platyrrhinus* (Chiroptera: Phyllostomidae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 49(3): 749–759.
- Velazco, P. M. y N. B. Simmons. 2011. Systematics and taxonomy of great striped-faced bats of the genus *Vampyroides* Thomas, 1900 (Chiroptera: Phyllostomidae). *American Museum Novitates* 3710: 1–35.
- Velazco, P. M. y S. Solari. 2003. Taxonomía de *Platyrrhinus dorsalis* y *Platyrrhinus lineatus* (Chiroptera: Phyllostomidae) en Perú. *Mastozoología Neotropical* 10(2): 303–319.
- Velazco, P. M., A. L. Gardner y B. D. Patterson. 2010. Systematic of the *Platyrrhinus helleri* species complex (Chiroptera: Phyllostomidae), with descriptions of two new species. *Zoological Journal of the Linnean Society* 159(3): 785–812.
- Villalobos, F. y A. A. Valerio. 2002. The phylogenetic relationships of the bat genus *Sturnira* Gray, 1842 (Chiroptera: Phyllostomidae). *Mammalian Biology* 67(5): 268–275.
- Volleth, M. y K.-G. Heller. 1994. Phylogenetic relationships of vespertilionid genera (Mammalia: Chiroptera) as revealed by karyological analysis. *Zeitschrift für Zoologische Systematik und Evolutionsforschung* 32: 11–34.
- Wagner, J. A. 1840. Die Säugethiere in Abbildungen nach der Natur mit Beschreibungen von Dr. Johann Christian Daniel von Schreber. Supplementband. Erste Abtheilung: Die Affen und Flederthiere. Erlangen Expedition das Schreber'schen Säugthier- und des Esper'sschen Schmetterlingswerkes, und in Commission der Voss'schen Buchhandlung in Leipzig. 1.
- Wagner, J. A. 1843. Diagnosen neuer Arten Brasilischer, Handflügler. *Archiv für Naturgeschichte* Wiegmann 9(1): 365–368.
- Webster, W. D. 1993. Systematics and evolution of bats of the genus *Glossophaga*. *Special Publications of the Museum of Texas Tech University* 36: 1–184.
- Webster, W. D. y J. K. Jones, Jr. 1980. Taxonomic and nomenclatorial notes on bats of the genus *Glossophaga* in North America, with description of a new species. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 7: 1–12.
- Webster, W. D. y J. K. Jones, Jr. 1982. *Artibeus toltecus*. *Mammalian Species* 178: 1–3.
- Webster, W. D. y J. K. Jones, Jr. 1983. The first record of *Glossophaga commissarisi* (Chiroptera: Phyllostomidae) from South America. *Journal of Mammalogy* 64(1): 150.
- Webster, W. D. y J. K. Jones, Jr. 1984. Notes on a collection of bats from Amazonian Ecuador. *Mammalia* 48(2): 247–252.
- Webster, W. D. y J. K. Jones, Jr. 1987. A new subspecies of *Glossophaga commissarisi* (Chiroptera: Phyllostomidae) from South America. *Occasional Papers of the Museum of Texas Tech University* 109: 1–6.
- Webster, W. D. y J. K. Jones, Jr. 1993. *Glossophaga commissarisi*. *Mammalian Species* 446: 1–4.
- Wetterer, A. L., M. V. Rockman y N. B. Simmons. 2000. Phylogeny of phyllostomid bats (Mammalia: Chiroptera): data from diverse morphological systems, sex chromosomes, and restriction sites. *Bulletin of the American Museum of Natural History* 248: 1–200.
- Wilkins, K. T. 1989. *Tadarida brasiliensis*. *Mammalian Species* 331: 1–10.
- Williams, S. L. y H. H. Genoways. 1980. Results of the Alcoa Foundation-Suriname Expedi-

tions. IV. A new species of bat of the genus *Molossops* (Mammalia: Molossidae). *Annals of Carnegie Museum* 49(25): 487–498.

Williams, S. L. y H. H. Genoways. 2008 [2007]. Subfamily Phyllostominae Gray, 1825. Pp. 255–300, *en*: *Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats* (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.

Williams, S. L., M. R. Willig y F. A. Reid. 1995. Review of the *Tonatia bidens* complex (Mammalia: Chiroptera), with the descriptions of two new subspecies. *Journal of Mammalogy* 76(2): 612–628.

Willig, M. R. y R. R. Hollander. 1987. *Vampyrops lineatus*. *Mammalian Species* 275: 1–4.

Willis, K. B., M. R. Willig y J. K. Jones, Jr. 1990. *Vampyroides caraccioli*. *Mammalian Species* 359: 1–4.

Wilson, D. E. 1978. *Thyroptera discifera*. *Mammalian Species* 104: 1–3.

Wilson, D. E. 2008a [2007]. Family Thyropteridae Miller, 1907. Pp. 392–396, *en*: *Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats* (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.

Wilson, D. E. 2008b [2007]. Genus *Myotis* Kaup, 1829. Pp. 468–481, *en*: *Mammals of South America. Volumen 1: Marsupials, Xenarthrans, Shrews, and Bats* (A. L. Gardner, ed.). The University of Chicago Press. Chicago y Londres.

Wilson, D. E. y J. S. Findley. 1977. *Thyroptera tricolor*. *Mammalian Species* 71: 1–3.

Wilson, D. E. y R. K. LaVal. 1974. *Myotis nigricans*. *Mammalian Species* 39: 1–3.

Wolf, T. 1892. *Geografía y geología del Ecuador. Tipografía de F. A. Brockhaus. Leipzig.*

Woodman, N. 2007. A new species of Nectar-feeding Bat, genus *Lonchophylla*, from western Colombia and western Ecuador (Mammalia: Chiroptera: Phyllostomidae). *Proceedings of the Biological Society of Washington* 120(3): 340–358.

Woodman, N. y R. M. Timm. 2006. Characters and phylogenetic relationships of nectar-feeding bats, with descriptions of new *Lonchophylla* from western South America (Mammalia: Chiroptera: Phyllostomidae: Lonchophyllini). *Proceedings of the Biological Society of Washington* 119(4): 437–476.

Wright, A. J, R. A. van Den Bussche, B. K. Lim, M. D. Engstrom y R. J. Baker. 1999. Systematics of the genera *Carollia* and *Rhinophylla* based on the cytochrome-b gene. *Journal of Mammalogy* 80(4): 1202–1213.

Yancey, F. D., II, J. R. Goetze y C. Jones. 1998a. *Saccopteryx bilineata*. *Mammalian Species* 581: 1–5.

Yancey, F. D., II, J. R. Goetze y C. Jones. 1998b. *Saccopteryx leptura*. *Mammalian Species* 582: 1–3.

Yee, D. A. 2000. *Peropteryx macrotis*. *Mammalian Species* 643: 1–4.

Recibido: 31 de mayo de 2012

Aceptado: 22 de junio de 2012

ÍNDICE DE NOMBRES CIENTÍFICOS

- abdita*, *Thyroptera*, 284
abrasus, *Cynomops*, 221, 222, 223, 224, 227
abrasus, *Eumops*, 223
abrasus, *Molossus*, 222
acaciifolium, *Macrolobium*, 72, 84, 86
Adelonycteris, 293
Aello, 282
aequatorialis, *Artibeus*, 63, 64, 65, 66, 67, 269, 271
aequatorialis, *Lophostoma*, 27, 238, 256
aequatorialis, *Nyctinomus*, 231, 291
aequatorianus, *Cabreramops*, 24, 238, 285
aequatorianus, *Molossops*, 24, 238, 285
aequatoris, *Anoura*, 41, 51, 247, 248
aequatoris, *Lonchoglossa*, 247
affinis, *Noctilio*, 26, 283
alata, *Dipteryx*, 183
albericoi, *Platyrrhinus*, 119, 274, 278
albescens, *Myotis*, 228, 297
albescens, *Phyllostoma*, 266
albescens, *Sturnira*, 266
albigula, *Thyroptera*, 285
albiventer, *Dirias*, 283
albiventer, *Hyonycteris*, 24, 285
albiventer, *Noctilio*, 283
albiventer, *Thyroptera*, 285
albiventris, *Noctilio*, 24, 27, 69ss, 283
albiventris, *Thyroptera*, 285
albus, *Diclidurus*, 125, 128, 129, 131, 134, 154, 155, 171ss, 241
albus, *Molossus*, 290
alecto, *Cyttarops*, 153, 154
alecto, *Molossus*, 290
Alectops, 259
alethina, *Rhinophylla*, 238, 263
amazonicus, *Eumops*, 288
amblyotis, *Lophostoma*, 256
amblyotis, *Phyllostoma*, 256
amblyotis, *Tonatia*, 256
americanus, *Noctilio*, 282, 283
Amorphochilus, 210, 283
osgoodi, 284
schnablii, 209ss, 216, 225, 283
shnablii, 284
Amorpochilus, 283
amplexicaudatus, *Molossus*, 287
Anacardiaceae, 202
Anacardium, 202
anderseni, *Artibeus*, 272
anderseni, *Dermanura*, 41, 51, 181, 228, 272
andinus, *Eptesicus*, 111, 112, 113, 115, 117, 119, 122, 293, 294
angeli, *Sturnira*, 266
angusticeps, *Phyllostoma*, 259
angustirostris, *Platyrrhinus*, 238, 275, 276
Anoura, 106, 237, 246
aequatoris, 41, 51, 247, 248
antricola, 248
brevirostrum, 248
caudifer, 247, 248
caudifera, 247
cultrata, 247
ecaadata, 247
fistulata, 27, 113, 238, 248
geoffroyi, 248
geoffroyi, 106, 113, 114, 115, 246, 247, 248
geoffroyii, 247
lasiopyga, 248
peruana, 106, 111, 112, 113, 114, 115, 116, 117, 119, 122, 248
werckleae, 248
wiedi, 247
wiedii, 247
Anourina, 246, 247
Anthorhina, 258, 260
crenulatum, 258
longifolium, 258
peruana, 258
picata, 258

Anthurium, 43, 44, 55, 183
antioquensis, *Saccopteryx*, 154
antricola, *Anoura*, 248
Anura, 246
 wiedii, 247
Aptesicus, 293
 Araceae, 43, 55
Arapaima, *gigas*, 73
aratathomasi, *Sturnira*, 265
Arctibeus, 262, 264, 268
 fuliginosus, 270
 lilium, 264
 perspicillatus, 263
 pusillus, 279, 280
arctoideus, *Eptesicus*, 293
 Arecaceae, 72, 180
argentinus, *Eptesicus*, 293
argentinus, *Lasiurus*, 295
Artibaesus, 268
Artibaes, 272
Artibeina, 268, 272
Artibeus, 21, 64, 237, 238, 268, 269, 270, 271, 272, 273, 278
 aequatorialis, 63, 64, 65, 66, 67, 269, 271
 anderseni, 272
 bilobatus, 279
 cinereus, 272, 273
 concolor, 269, 270
 davisi, 279
 fraterculus, 198, 206, 224, 238, 269
 fuliginosus, 270
 glaucus, 272, 273
 gnomus, 272
 harti, 274
 hartii, 273
 hercules, 271
 intermedius, 270
 jamaicensis, 268, 269, 270, 271
 jamaicensis, 271
 lituratus, 51, 90, 269, 270, 271
 obscurus, 41, 51, 53, 55, 56, 57, 58, 183, 184, 270
 palmarum, 270
 perspicillatus, 269
 phaeotis, 272, 273
 planirostris, 51, 53, 55, 58, 181, 228, 270
 pumilio, 272
 pumillo, 272
 quadrivittatum, 272
 rava, 273
 ravus, 273
 richardsoni, 269
 rosenbargi, 273
 rosenbergi, 273
 rosenbergii, 273
 toltecus, 273
 watsoni, 273
 watsonii, 273
Artibeus, 268
aruma, *Phyllostomus*, 260
Atalapha, 294
 borealis, 294
 brachyotis, 294
 brasiliensis, 295
 cinerea, 295
 ega, 295
 frantzii, 294
 pallescens, 295
 semota, 295
 villosissima, 295
ater, *Molossus*, 290
ater, *Phyllostomus*, 260
auripendulus, *Eumops*, 221, 223, 287
aurispinosa, *Tadarida*, 230, 290
aurispinosus, *Nyctinomops*, 230, 231, 290
aurita, *Lonchorhina*, 20, 180, 254
auritus, *Chrotopterus*, 50, 51, 53, 54, 56, 195ss, 228, 253
australis, *Chrotopterus*, 253
azteca, *Carollia*, 263

Bactris, 72
Baeodon, 295
bakeri, *Glossophaga*, 249
bakeri, *Tonatia*, 260, 261
Balantiopteryx, 136, 138, 157, 241
 infusca, 125, 126, 128, 129, 137, 138, 139, 140, 155, 165, 166, 238, 241
 io, 154
 plicata, 154, 241
barbatus, *Promops*, 287
Barticonycteris, 254, 257
 daviesi, 254
bauri, *Lasiurus*, 294
bicolor, *Phyllostoma*, 262
bicolor, *Thyroptera*, 285
bidens, *Corvira*, 264, 265
bidens, *Sturnira*, 111, 112, 114, 115, 117, 119, 122, 238, 265
bidens, *Tonatia*, 260
bidens, *Vampyressa*, 280
bidens, *Vampyriscus*, 51, 52, 181, 280, 281
biflora, *Clarisia*, 183
bilineata, *Emballonura*, 147
bilineata, *Saccopteryx*, 125, 128, 129, 137, 140, 147, 150, 154, 155, 165, 166, 167, 168, 169, 170, 244

- bilineata*, *Saccopteryx*, 147
bilineatus, *Urocryptus*, 147
bilobatum, *Uroderma*, 278
bilobatus, *Artibeus*, 279
bilobatus, *Uroderma*, 279
blainvillii, *Mormoops*, 282
blossevillii, *Lasiurus*, 19, 41, 238, 294
bogotensis, *Sturnira*, 118, 238, 265, 267
boliviensis, *Phylloderma*, 259
boliviensis, *Phyllostomus*, 259
bonariensis, *Eumops*, 228, 229, 288
bonariensis, *Lasiurus*, 294
bondae, *Molossus*, 289
bondae, *Myotis*, 298
 Boraginaceae, 204
borealis, *Lasiurus*, 294
borealis, *Nycteris*, 294
brachycephalus, *Platyrrhinus*, 275
brachycephalus, *Vampyrops*, 275
brachymeles, *Cynomops*, 286
brachymeles, *Molossops*, 286
brachyotis, *Atalapha*, 294
brachyotis, *Lamproncyteris*, 238, 254
brachyotis, *Lasiurus*, 238, 294
brachyotum, *Phyllostoma*, 263
brachyotus, *Carollia*, 263
brachyotus, *Lasiurus*, 294
branchycephalus, *Platyrrhinus*, 275
brasiliense, *Lophostoma*, 255
brasiliensis, *Atalapha*, 295
brasiliensis, *Eptesicus*, 26, 293, 294
brasiliensis, *Lasiurus*, 295
brasiliensis, *Nyctinomus*, 292
brasiliensis, *Tadarida*, 106, 111, 112, 113, 114, 115, 117, 119, 122, 292
brasiliensis, *Tonatia*, 255
braziliensis, *Carollia*, 262, 263
brevicauda, *Carollia*, 41, 42, 44, 51, 53, 55, 56, 57, 58, 118, 181, 206, 228, 262, 263
brevicaudatum, *Hemiderma*, 262
brevicaudum, *Carollia*, 262
brevicaudum, *Hemiderma*, 262
brevirostris, *Cormura*, 125, 128, 129, 137, 140, 141, 155, 166, 167, 168, 169, 170, 242
brevirostris, *Emballonura*, 140, 242
brevirostrum, *Anoura*, 248
brunnea, *Peropteryx*, 243
- Cabomba*, 81
Cabreramops, 285, 289
aequatorianus, 24, 238, 285
cadenai, *Lonchophylla*, 185ss, 192, 194, 238, 251, 253
- calcarata*, *Proboscidea*, 242
calcaratum, *Phyllostoma*, 273
calcaratus, *Vespertilio*, 242
californicus, *Eumops*, 287, 288
californicus, *Molossus*, 287, 288
Callithrix, *pygmaea*, 184
canescens, *Saccopteryx*, 152, 153, 154
canina, *Emballonura*, 143
canina, *Emballonura*, 125, 141, 142, 243
canina, *Peropteryx*, 141, 142, 143, 243
canina, *Saccopteryx*, 143
caninus, *Peropteryx*, 243
caninus, *Vespertilio*, 143, 242
 Capparaceae, 205
Capparis, *mollis*, 205
caracciolae, *Vampyrodes*, 281
caracciolae, *Vampyrops*, 281
caraccioli, *Vampyrodes*, 41, 281
caraccioli, *Vampyrops*, 281
caraccioloii, *Vampyrodes*, 281
carnea, *Ipomoea*, 205
Carollia, 64, 262
azteca, 263
brachyotis, 263
braziliensis, 262, 263
brevicauda, 41, 42, 44, 51, 53, 55, 56, 57, 58, 118, 181, 206, 228, 262, 263
castanea, 41, 44, 51, 53, 56, 57, 228, 263
perspicillata, 41, 51, 53, 55, 56, 58, 64, 90, 139, 180, 181, 228, 262, 263
perspicilliata, 263
 sp. A, 238, 263
tricolor, 263
verrucata, 263
 Carollinae, 38, 40, 41, 43, 47, 48, 50, 51, 54, 55, 57, 58, 237, 262, 263, 264
 Carollini, 262, 264
 Carollinae, 262
carrikeri, *Chrotopterus*, 255
carrikeri, *Lophostoma*, 238, 255
carrikeri, *Tonatia*, 255
carteri, *Mormoops*, 26, 114, 282
carteri, *Myotis*, 298
castanea, *Carollia*, 41, 44, 51, 53, 56, 57, 228, 263
castaneus, *Molossus*, 290
caucae, *Phyllostomus*, 260
caucensis, *Myotis*, 298
caudatus, *Lasiurus*, 295
caudifer, *Anoura*, 247, 248
caudifer, *Lonchoglossa*, 247
caudifera, *Anoura*, 247
caudifera, *Lonchoglossa*, 247
caurae, *Phyllostomus*, 260

- cayanensis*, *Guandira*, 259
cayanensis, *Phylloderma*, 259
cayenensis, *Phylloderma*, 259
 Cebidae, 184
Cecropia, 43, 183
 glaziovii, 183
 pachystachya, 183
 Cecropiaceae, 43
cecropifolia, *Pourouma*, 183
Ceiba, *pentandra*, 202, 203, 204
centralis, *Centronycteris*, 125, 128, 129, 131, 137,
 139, 140, 141, 150, 153, 155, 165, 166, 167,
 169, 170, 242
centralis, *Diphylla*, 246
centralis, *Lophostoma*, 256
centralis, *Promops*, 66, 291
Centronycteris, 136, 139, 157, 242
 centralis, 125, 128, 129, 131, 137, 139, 140,
 141, 150, 153, 155, 165, 166, 167, 169,
 170, 242
 maximiliani, 139, 153, 154, 242
Cephalotes, 292
 teniotis, 292
cerastes, *Cynomops*, 286
cerastes, *Molossops*, 286
Cheiloclinium, *cognatum*, 184
Cheroniscus, 248
cherriei, *Molossus*, 289
chilensis, *Sturnira*, 266
chiloensis, *Myotis*, 298
chiloënsis, *Myotis*, 297, 298
 Chilonycteridae, 281
 Chilonycterinae, 281
Chilonycteris, 282
 davyi, 282
 parnellii, 282
 rubiginosa, 282
 Chinchillidae, 22
chiralensis, *Eptesicus*, 293
chiriquinus, *Eptesicus*, 293
Chiroderma, 271
 bidens, 280
 gorgasi, 271
 isthmicum, 271
 jesupi, 271
 salvini, 271
 scopaeum, 271
 trinitatum, 51, 56, 57, 271
 villosum, 271
 Chiroptera, 17, 18, 19, 21, 22, 24, 25, 26, 27, 70,
 155, 218, 238, 240
chocoana, *Lonchophylla*, 186, 191, 238, 251, 252
chocoensis, *Platyrrhinus*, 238, 275
chocoensis, *Vampyrops*, 275
Choeroniscus, 246, 248
 inca, 249
 intermedius, 249
 minor, 41, 51, 52, 53, 206, 249
 periosus, 238, 249
 ponsi, 249
 Choeronycterina, 246, 249, 250
 Choeronycterini, 246, 247, 249, 250
Choeronycteris, 248
 inca, 249
 intermedia, 249
 minor, 248, 249
 ponsi, 249
Chrotopterus, 253, 255, 258, 262
 auritus, 50, 51, 53, 54, 56, 195ss, 228, 253
 australis, 253
 carrikeri, 255
 colombianus, 256
 guianae, 253
chrysocomos, *Phyllostoma*, 266
cinerea, *Atalapha*, 295
cinerea, *Dermanura*, 271, 272
cinerea, *Edostoma*, 245
cinerea, *Nycteris*, 295
cinereus, *Artibeus*, 272, 273
cinereus, *Lasiurus*, 295
cirrhosus, *Trachops*, 41, 50, 51, 228, 261
cirrhosus, *Trachyops*, 261
cirrhossus, *Trachops*, 261
Clarisia, *biflora*, 183
Clusia, 43, 44
 Clusiaceae, 43, 55
coffini, *Trachops*, 261
coibensis, *Molossus*, 289
cognatum, *Cheiloclinium*, 184
colombiae, *Histiotus*, 115, 238, 296
colombianus, *Chrotopterus*, 256
 Columbidae, 202
commisarisi, *Glossophaga*, 249
commisarisi, *Glossophaga*, 249
concava, *Lonchophylla*, 186, 192, 194, 251
concolor, *Artibeus*, 269, 270
concolor, *Dermanura*, 269
concolor, *Koopmania*, 269
convexum, *Uroderma*, 279
 Convolvulaceae, 205
Cordia, *lutea*, 204
Cormura, 136, 140, 242
 brevirostris, 125, 128, 129, 137, 140, 141, 155,
 166, 167, 168, 169, 170, 242
Corvira, 264, 265, 266, 268
 bidens, 264, 265

- crassicaudatus*, *Molossus*, 290
crassinervium, *Piper*, 183
crenulatum, *Anthorhina*, 258
crenulatum, *Mimon*, 41, 51, 54, 181, 206, 258
Croton, *riviniifolius*, 205
Cuculidae, 202
cultrata, *Anoura*, 247
curaca, *Phyllostomus*, 24, 260
currentium, *Molossus*, 289, 290
cyclops, *Peropteryx*, 243
cynocephala, *Tadarida*, 292
Cynomops, 217, 285, 286, 289
 abrasus, 221, 222, 223, 224, 227, 286
 brachymeles, 286
 cerastes, 286
 greenhalli, 221, 223, 224, 227, 229, 286
 mastivus, 286
 milleri, 217, 221, 224, 225, 226, 227, 287
 paranus, 217, 225, 226, 287
 planirostris, 226, 287
Cyperaceae, 72, 73
Cyttarops, 153
 alecto, 153, 154

dorbignyi, *Desmodus*, 245
Dasypterus, 294, 295
 argentinus, 295
 caudata, 295
 ega, 295
 fuscatus, 295
 panamensis, 295
 punensis, 295
 villosissimus, 295
daulensis, *Molossus*, 238, 290
daviesi, *Glyphomycteris*, 254
daviesi, *Glyphomycteris*, 254
daviesi, *Micronycteris*, 254
daviesi, *Micronycteris*, 254
davisi, *Artibeus*, 279
davisi, *Uroderma*, 279
davisoni, *Promops*, 292
davyi, *Pteronotus*, 282
debilis, *Molossus*, 290
degener, *Lichonycteris*, 250
deltoidea, *Iriarte*, 180
Depanycteris, 241
derasus, *Eptesicus*, 293
Dermanura, 63, 64, 67, 237, 268, 271, 272, 273
 anderseni, 41, 51, 181, 228, 272
 cinerea, 271, 272, 273
 concolor, 269
 glauca, 51, 272, 273
 gnoma, 41, 228, 272
 hartii, 273
 phaeotis, 272, 273
 quadrivittatum, 272
 rava, 206, 273
 rosenbargi, 273
 rosenbergi, 238, 272, 273
 rosenbergii, 273
 watsoni, 272, 273
Desmodon, 245
Desmodontidae, 245
Desmodontinae, 40, 41, 105, 106, 237, 245
Desmodontini, 245
Desmodus, 245, 246, 259
 cinerea, 245
 dorbignyi, 245
 ecaudatus, 245
 fuscus, 245
 mordax, 245
 murinus, 113, 245
 rotundus, 20, 21, 22, 23, 34, 41, 61, 64, 65, 67,
 105, 106, 111, 112, 113, 115, 116, 117, 119,
 122, 198, 206, 224, 225, 245
 rufus, 245
 youngi, 246
 youngii, 246
Diaemus, 245, 246
 youngi, 246
 youngii, 246
Diclidurinae, 124, 128, 134, 237, 240, 241
Diclidurini, 240
Diclidurus, 134, 136, 157, 172, 177, 241
 albus, 125, 128, 129, 131, 134, 136, 154, 155,
 171ss, 241
 ingens, 153, 154
 isabella, 153, 154
 scutatus, 125, 126, 128, 129, 138, 155, 172, 241
 scuttatus, 138
 virgo, 134, 136, 241
Dicridurus, 136, 238
 albus, 136
diminutus, *Myotis*, 238, 297
Diphylla, 245, 246
 centralis, 246
 ecaudata, 246
Diphyllini, 245, 246
Diptera, 262
Dipteryx, *alata*, 183
Dirias, 283
 albiventer, 283
 minor, 283
 zaparo, 283
discifera, *Hyonycteris*, 284
discifera, *Thyroptera*, 284

- discolor*, *Phyllostomus*, 51, 54, 259
Dolichophyllum, *macrophyllum*, 257
dorsalis, *Platyrrhinus*, 119, 238, 275, 277
dorsalis, *Vampyrops*, 275, 277
Dysopes, 284, 289
 albus, 290
 alecto, 290
 gigas, 288
 leucopleura, 287
 longimanus, 287
 temminckii, 289
 thyropterus, 285
- ecaudata*, *Diphylla*, 246
ecaudata, *Lonchoglossa*, 247
Ectophylla, 274
 flavescens, 274
 macconnelli, 274
Ectophyllina, 268, 271, 272, 273, 274, 278, 279, 280, 281
Ectophyllini, 264, 268
Edostoma, 245
 cinerea, 245
Ephemeroptera, 80
ega, *Atalapha*, 295
ega, *Dasypterus*, 295
ega, *Lasiurus*, 295
ehrhardti, *Trachops*, 261
Eichhornia, 81
elongata, *Phyllostoma*, 259
elongatum, *Phyllostomus*, 259
elongatum, *Schizostoma*, 258
elongatus, *Phyllostomus*, 51, 181, 228, 259
Emballonura, 242
 brevirostris, 140, 242
 brunnea, 243
 canina, 143
 lineata, 244
 macrotris, 143, 242
 naso, 145
 saxatilis, 244
Embalonura, 125, 141, 142, 242, 243
 canina, 125, 141, 142
Emballonuridae, 53, 90, 123, 124, 125, 126, 128, 131, 134, 138, 152, 155, 156, 171, 237, 238, 240, 242
Emballonurinae, 124, 128, 138, 237, 240, 241
Enchisthenes, 273
Enchisthenes, 41, 51, 53, 118, 268, 273
 harti, 274
 hartii, 41, 51, 53, 118, 273
 harthii, 274
Enchisthenina, 268, 273
- Eptesicini*, 293
Eptesicus, 293, 294
 andinus, 111, 112, 113, 115, 117, 119, 122, 293, 294
 arctoideus, 293
 argentinus, 293
 brasiliensis, 26, 293, 294
 chiraliensis, 293
 chiriquinus, 293
 derasus, 293
 espadae, 294
 ferrugineus, 293
 furinalis, 293, 294
 fuscus, 293
 inca, 293, 294
 inoxius, 24, 294
 inoxius, 294
 melanops, 293
 melanopterus, 293
 montosus, 293
 pelliceus, 293
 punicus, 294
 serotinus, 293
 thomasi, 26, 293
equatorianus, *Molossops*, 286
erythromas, *Sturnira*, 266
erythromos, *Sturnira*, 111, 112, 114, 115, 117, 119, 122, 265
esmeraldae, *Myotis*, 298
espadae, *Eptesicus*, 24, 294
espadae, *Vesperilio*, 24, 294
Eumops, 217, 230, 237, 287, 290
 abrasus, 223, 287
 amazonicus, 288
 amplexicaudatus, 287
 auripendulus, 221, 223, 287
 bonariensis, 228, 229, 288
 californicus, 287, 288
 geijskesi, 288
 gigas, 288
 glaucinus, 288
 hansae, 287
 major, 287
 maurus, 288
 milleri, 287
 nanus, 221, 224, 227, 228, 229, 288
 perotis, 118, 221, 229, 230, 287, 288
 wilsoni, 27, 224, 225, 238, 288
- Euphorbiaceae*, 205
europs, *Nyctinomus*, 291
excelsa, *Mora*, 202
excisum, *Phyllostoma*, 266
excisum, *Sturnira*, 266

- Fabaceae, 72, 202
femorosaccus, *Nyctinomus*, 290
ferrugineus, *Eptesicus*, 293
Ficus, 43, 183
fisherae, *Rhinophylla*, 41, 51, 53, 228, 264
fistulata, *Anoura*, 27, 113, 238, 248
flavescens, *Ectophylla*, 274
flavescens, *Vampyressa*, 274
fornicata, *Lonchophylla*, 186, 192, 238, 251
fortis, *Molossus*, 290
fosteri, *Promops*, 292
frantzii, *Lasiurus*, 294
fraterculus, *Artibeus*, 198, 206, 224, 238, 269
fuliginosum, *Trachops*, 261
fuliginosus, *Artibeus*, 270
fuliginosus, *Molossus*, 290
fuliginosus, *Trachops*, 261
fumarium, *Phyllostoma*, 266
fumosus, *Vampyrops*, 277, 278
Furia, 284
 horrens, 284
furinalis, *Eptesicus*, 293, 294
furinalis, *Scotophilus*, 293
furinalis, *Vespertilio*, 293
 Furipteridae, 209, 210, 237, 238, 283
Furipterus, 210, 284
 horrens, 284
fuscatus, *Lasiurus*, 295
fusciventris, *Platyrrhinus*, 238, 276
fuscus, *Desmodus*, 245
fuscus, *Eptesicus*, 293
fuscus, *Vespertilio*, 293

gardneri, *Myotis*, 298
geijskesi, *Eumops*, 288
Genipa, 72
geoffroyi, *Anoura*, 248
geoffroyi, *Anoura*, 106, 113, 114, 246, 247, 248
geoffroyii, *Anoura*, 246
gigas, *Dysopes*, 288
gigas, *Eumops*, 288
giovanniae, *Micronycteris*, 27, 238, 257
glauca, *Dermanura*, 51, 272, 273
glaucinus, *Eumops*, 288
glaucus, *Artibeus*, 272, 273
glaziovii, *Cecropia*, 183
 Glires, 240
Glossonycteris, 246
 lasiopyga, 248
Glossophaga, 246, 249
 amplexicaudata, 263
 bakeri, 249
 commisarisi, 249
 commisarisi, 249
 ecaudata, 247
 hespera, 249
 longirostris, 250
 soricina, 51, 64, 65, 67, 206, 224, 249
 valens, 249, 250
 Glossophaginae, 40, 41, 47, 48, 50, 51, 105, 106,
 237, 246, 247, 248, 249, 250
 Glossophagini, 246, 249
Glyphomycteris, 254
 Glyphonycterinae, 253, 254, 261
Glyphonycteris, 254, 257, 261
 daviesi, 254
 gnoma, *Dermanura*, 41, 228, 272
 gnomus, *Artibeus*, 272
 gorgasi, *Chiroderma*, 271
 gracilis, *Nyctinomops*, 291
 gracilis, *Nyctinomus*, 291
 gracilis, *Tadarida*, 291
 grayi, *Lasiurus*, 295
 grayi, *Phyllostoma*, 263
 greenhalli, *Cynomops*, 221, 223, 224, 227, 229, 286
 greenhalli, *Molossops*, 222, 286
 griseiventer, *Molossops*, 289
Guandira, 258
 guayaquilensis, *Phyllostomus*, 260
 guayaquilensis, *Vespertilio*, 23, 33, 34, 35, 260
 gymnura, *Saccopteryx*, 154

Haematomycteris, 246
handleyi, *Lonchophylla*, 4, 186, 191, 194, 238, 252
hansae, *Eumops*, 287
harti, *Artibeus*, 274
harti, *Enchisthenes*, 274
hartii, *Artibeus*, 273
hartii, *Dermanura*, 273
hartii, *Enchisthenes*, 41, 51, 53, 118, 273
harthii, *Enchisthenes*, 274
hastatum, *Phyllostoma*, 260
hastatus, *Phyllostomus*, 23, 24, 33, 35, 51, 181, 228,
 260
hastatus, *Vespertilio*, 259
helleri, *Platyrrhinus*, 41, 51, 275, 276, 277
helleri, *Vampyrops*, 275, 276, 277
helversiana, *Marcgravia*, 43, 44
Hemiderma, 262
 aztecum, 263
 brevicaudatum, 262
 brevicaudum, 262, 263
 castaneum, 263
 perspicillatum, 263
 tricolor, 263
hercules, *Artibeus*, 271

- hespera*, *Glossophaga*, 249
hesperia, *Lonchophylla*, 186, 191, 194, 238, 252
Hesperomyotis, 297, 299
 simus, 299
hirsuta, *Micronycteris*, 257
hirsuta, *Xenotenes*, 257
hirsutum, *Schizostoma*, 257
Histiophorus, 261
Histiotus, 111, 112, 115, 117, 119, 122, 296
 colombiae, 115, 238, 296
 humboldtii, 238, 296
 humboldtii, 296
 inambarus, 296
 montanus, 111, 112, 115, 117, 119, 122, 238, 296
 velatus, 296
hondurensis, *Sturnira*, 266
horrens, *Furia*, 284
horrens, *Furipterus*, 284
humboldtii, *Histiotus*, 238, 296
humboldtii, *Histiotus*, 296
Hyonycteris, 284
 albiventer, 24, 284
 discifera, 284
hypoleuca, *Micronycteris*, 258

inambarus, *Histiotus*, 296
inca, *Choeroniscus*, 249
inca, *Eptesicus*, 293, 294
incarum, *Platyrrhinus*, 275, 276
incarum, *Vampyrops*, 275
infusca, *Balantiopteryx*, 125, 126, 128, 129, 137, 138, 140, 155, 165, 166, 238, 241
infusca, *Saccopteryx*, 138
infuscus, *Platyrrhinus*, 41, 275, 277, 278
infuscus, *Vampyrops*, 275, 277, 278
Inga, *marginata*, 183
ingens, *Diclidurus*, 153, 154
Inia, *geoffrensis*, 73
innominatum, *Phyllostomus*, 259
innoxius, *Eptesicus*, 24, 294
inoxius, *Vespertilio*, 294
inoxius, *Eptesicus*, 294
intermedia, *Choeroniscus*, 249
intermedia, *Peropteryx*, 243
intermedia, *Tadarida*, 292
intermedius, *Artibeus*, 270
inunguis, *Trichechus*, 73
io, *Balantiopteryx*, 154
io, *Rhogeessa*, 296
Ipomoea, *carnea*, 205
Iriarte, *deltoidea*, 180
isabella, *Diclidurus*, 153, 154

ismaeli, *Platyrrhinus*, 238, 276, 277
isthmicum, *Chiroderma*, 271
Istiophorus, 261

Jacquinia, *pubescens*, 205
jamaicensis, *Artibeus*, 269, 270, 271
jamaicensis, *Artibeus*, 271
jesupi, *Chiroderma*, 271

kappleri, *Peropteryx*, 125, 126, 128, 129, 137, 141, 150, 154, 155, 165, 166, 170, 242
kappleri, *Pteropteryx*, 142
kappleri, *Saccopteryx*, 141
keaysi, *Myotis*, 118, 297
keenani, *Mimon*, 258
koopmanhilli, *Sturnira*, 27, 238, 266
Koopmania, 268, 269
 concolor, 269

labialis, *Noctilio*, 283
labialis, *Vespertilio*, 283
Laciurus, 294
laephotis, *Lophostoma*, 256
laephotis, *Tonatia*, 256
Lampronnycteris, 254, 257
 brachyotis, 238, 254
lanceolatum, *Phyllostoma*, 263
lasiopyga, *Anoura*, 248
Lasiurini, 294
Lasiurus, 294
 argentinus, 295
 bauri, 294
 blossevillii, 19, 41, 238, 294
 bonariensis, 294
 borealis, 294
 brachyotis, 238, 294
 brachyotus, 294
 brasiliensis, 295
 caudatus, 295
 cinereus, 295
 ega, 295
 frantzii, 294
 fuscatus, 295
 grayi, 295
 pallascens, 295
 panamensis, 295
 punensis, 295
 semotus, 295
 villosissimus, 295
laticaudata, *Tadarida*, 291
laticaudatus, *Nyctinomops*, 238, 291
laveli, *Thyroptera*, 284
laveli, *Thyroptera*, 284

- leporinus*, *Noctilio*, 21, 24, 70, 85, 86, 224, 282, 283
leporinus, *Vespertilio*, 282, 283
leptura, *Saccolpteryx*, 124, 125, 128, 129, 133, 137,
 150, 154, 155, 165, 166, 167, 168, 170, 244
leptura, *Vespertilio*, 244
lepturus, *Saccolpteryx*, 150, 244, 245
lepturus, *Vespertilio*, 150, 244
Leuconoe, 297, 298, 299
 albescens, 297
 oxyotus, 298
 riparius, 298, 299
 simus, 299
leucopleura, *Molossus*, 287
leucoptera, *Peropteryx*, 125, 126, 128, 129, 142,
 144, 145, 150, 155, 168, 170, 238, 243, 244
leucoptera, *Pteropteryx*, 143
leucoptera, *Saccolpteryx*, 142
leucopterus, *Peronymus*, 142
levis, *Myotis*, 298
Lichonycteris, 238, 246, 250
 degener, 250
 obscura, 250
lilium, *Arctibeus*, 266
lilium, *Sturnira*, 51, 63, 64, 65, 66, 67, 90, 181, 198,
 206, 224, 228, 264, 266, 267, 268
lineata, *Emballonura*, 244
lineata, *Rhynchonycteris*, 244
lineatum, *Vampyrops*, 274
lineatus, *Platyrrhinus*, 274, 277
lineatus, *Vampyrops*, 277
Lionycteris, 250
 spurelli, 251
 spurrelli, 250
lituratus, *Artibeus*, 51, 90, 269, 270
loephotis, *Tonatia*, 256
Lonchoglossa, 246
 aequatoris, 247
 caudifer, 247
 caudifera, 247
 ecaudata, 247
 wiedi, 247
 wiedii, 247
Lonchophylla, 251
Lonchophylla, 185, 186, 188, 191, 237, 250, 251
 cadenai, 185ss, 192, 194, 238, 251, 253
 chocoana, 186, 191, 238, 251, 252
 concava, 186, 192, 194, 251
 fornicata, 186, 192, 238, 251
 handleyi, 4, 186, 191, 194, 238, 252
 hesperia, 186, 191, 194, 238, 252
 mordax, 186, 251, 252
 orcesi, 27, 186, 191, 238, 252
 orienticollina, 186, 192, 238, 252
 pattoni, 185, 186, 187, 190, 191, 192, 194, 238,
 251, 252, 253
 robusta, 63, 64, 67, 186, 192, 194, 252, 253
 sp. A, 251
 sp. B, 252
 thomasi, 51, 186, 187, 189, 190, 192, 194, 251,
 252, 253
Lonchophyllinae, 47, 48, 50, 51, 186, 237, 246, 250,
 251
Lonchophyllini, 246, 250
Lonchophylla, 251
Lonchorhina, 254
 aurita, 20, 180, 254
 occidentalis, 254, 255
Lonchorhininae, 153, 254
Lonchorhinini, 153
Lonchphylla, 151
longifolium, *Anthorhina*, 258
longifolium, *Mimon*, 258
longimanus, *Molossus*, 287
longirostris, *Glossophaga*, 250
Lophostoma, 237, 238, 255, 258, 259, 260
 aequatorialis, 27, 238, 256
 amblyotis, 256
 auritus, 256
 brasiliense, 255
 brasiliensis, 255
 carrikeri, 238, 255, 256
 centralis, 256
 colombianus, 256
 laephotis, 256
 loephotis, 256
 occidentalis, 238, 255, 256
 silvicola, 256
 silvicolium, 51, 52, 56, 58, 255, 256
 silviicola, 256
 sylvicola, 256
 sylvicolium, 256
 yasuni, 27, 238, 255, 256
luciae, *Sturnira*, 266
ludivici, *Sturnira*, 266
ludovici, *Sturnira*, 265, 266, 267
ludovico, *Sturnira*, 267
Ludwigia, 81
luisi, *Sturnira*, 267, 268
lutea, *Cordia*, 204

macarenensis, *Nyctinomops*, 291
macarenensis, *Tadarida*, 291
macconelli, *Mesophylla*, 274
macconnelii, *Mesophylla*, 274
macconelli, *Ectophylla*, 274
macconelli, *Mesophylla*, 51, 274

- macconnelli*, *Vampyressa*, 274
Macrolobium, acaciifolium, 72, 84, 86
 Macrophyllini, 257, 261
Macrophyllum, 256, 261
 macrophyllum, 257
 nieuwiedii, 256, 257
macrophyllum, Macrophyllum, 257
macrophyllum, Phyllostoma, 256
macrootis, Emballonura, 143, 242
macrootis, Nyctinomops, 118, 221, 230, 231, 291
macrootis, Nyctinomus, 291
macrootis, Peropteryx, 53, 125, 126, 128, 129, 133,
 137, 142, 143, 155, 167, 168, 169, 170, 243, 244
macrootis, Tadarida, 291
magna, Sturnira, 41, 42, 44, 51, 267
magnirostrum, Uroderma, 279
major, Eumops, 287
major, Molossus, 290
major, Thyroptera, 284
major, Vampyrodes, 281
 Malvaceae, 202, 203
Marcgravia, 43
 helversiana, 43, 44
 Marcgraviaceae, 43
maresi, Tonatia, 260
mastivus, Noctilio, 283
matapalensis, Platyrhinus, 238, 276, 277
maurus, Eumops, 288
maximiliani, Centronycteris, 139, 153, 154, 242
maximiliani, Vespertilio, 242
maximus, Phyllostomus, 260, 262
maximus, Vespertilio, 262
megalophilla, Mormoops, 282
megalophylla, Mormoops, 26, 106, 111, 112, 113,
 114, 115, 116, 117, 119, 122, 282
megalophylla, Mormops, 282
megalotes, Micronycteris, 258
megalotis, Micronycteris, 51, 54, 118, 257
megalotis, Schizostoma, 257
melanops, Eptesicus, 293
melanopterus, Eptesicus, 293
 Melastomataceae, 55
melissa, Vampyressa, 279
Mesophylla, 274
 flavescens, 274
 macconelli, 274
 macconnellii, 274
 macconnelli, 51, 274
 nymphaea, 280
Mesophyllum, 257
Metavampyressa, 279, 280, 281
 nymphaea, 280
Metavampyressa, 280
mexicana, Tadarida, 292
mexicanus, Nyctinomus, 292
 Micronycterinae, 253, 254, 257
 Micronycterini, 253
Micronycteris, 254, 257
 brachyotis, 254
 daviesi, 254
 elongatum, 258
 giovanniae, 27, 238, 257
 hirsuta, 257
 hypoleuca, 258
 megalotes, 258
 megalotis, 51, 54, 118, 257
 minuta, 51, 180, 258
 nicefori, 261
 sp., 262
 typica, 258
Micronycteris, 257
milleri, Cynomops, 217, 221, 224, 225, 226, 227, 287
milleri, Eumops, 287
milleri, Molossops, 287
milleri, Molossus, 290
Mimetops, 271
Mimon, 255, 258, 259, 260
 bennettii, 258
 crenulatum, 41, 51, 54, 181, 206, 258
 keenani, 258
 longifolium, 258
 peruanum, 258
 picatum, 258
minor, Choeroniscus, 41, 51, 52, 53, 206, 249
minor, Dirias, 283
minor, Molossus, 290
minor, Noctilio, 283
minuta, Lophostoma, 255
minuta, Micronycteris, 51
minuta, Tonatia, 255
molaris, Uroderma, 279
mollis, Caparris, 205
molossa, Tadarida, 291, 292
 Molossidae, 20, 90, 91, 92, 95, 97, 98, 99, 100, 105,
 106, 110, 111, 112, 115, 118, 122, 217, 218, 230,
 235, 236, 237, 238, 285
 Molossinae, 237, 285
Molossops, 285, 286, 289
 abrasus, 286
 aequatorianus, 24, 238, 285
 brachymeles, 286
 cerastes, 286
 equatorianus, 286
 greenhalli, 222, 286
 griseiventer, 289
 mastivus, 286

- milleri*, 287
paranus, 287
planirostris, 287
temminckii, 289
themminckii, 289
Molossus, 64, 218, 285, 286, 287, 289, 290, 292
abrasus, 222
albus, 290
alecto, 290
amplexicaudatus, 287
ater, 290
bondae, 289
californicus, 287, 288
castaneus, 290
cherriei, 289
coibensis, 289
crassicaudatus, 290
currentium, 289, 290
daulensis, 238, 290
debilis, 290
fortis, 290
fuliginosus, 290
leucopleura, 287
longimanus, 287
major, 290
milleri, 290
minor, 290
molossus, 64, 86, 90, 114, 115, 206, 225, 228, 238, 289, 290
nasutus, 286, 291
nigricans, 290
obscurus, 290
perotis, 287, 288
pygmaeus, 290
robustus, 289
rufus, 90, 228, 290
temminckii, 289
tropidorhynchus, 290
verrilli, 290
molossus, *Molossus*, 64, 86, 90, 114, 115, 206, 225, 228, 238, 289, 290
molossus, *Nyctinomops*, 291, 292
molossus, *Nyctinomus*, 291, 292
molossus, *Vespertilio*, 289, 290
mombin, *Spondias*, 202
 Momotidae, 202
montanus, *Histiopus*, 111, 112, 115, 117, 119, 122, 238, 296
Montrichardia, 81
montosus, *Eptesicus*, 293
Mora, *excelsa*, 202
 Moraceae, 43, 86
mordax, *Desmodus*, 245
mordax, *Lonchophylla*, 186, 251
mordax, *Sturnira*, 266, 267
 Mormoopidae, 281
 Mormoopidae, 95, 105, 106, 110, 111, 112, 114, 122, 237, 238, 281, 282
Mormoops, 282
blainvillii, 282
carteri, 26, 114, 282
megalophilla, 282
megalophylla, 26, 106, 111, 112, 113, 114, 115, 116, 117, 119, 122, 282
Mormops, 282
megalophylla, 282
murinus, *Desmodus*, 113, 245
Mycronycteris, 254, 257
Myopterus, 289
temminckii, 289
 Myotinae, 41, 237, 297
 Myotini, 297
Myotis, 22, 64, 67, 106, 237, 297
albescens, 228, 297
bondae, 298
carteri, 298
caucensis, 298
chiloensis, 298
chiloensis, 297, 298
diminutus, 238, 297
esmeraldae, 298
gardneri, 298
keaysi, 118, 297
levis, 298
myotis, 297
nigrescens, 298
nigricans, 24, 41, 53, 206, 225, 297, 298, 299
osculati, 298
osculatii, 24, 298
oxiopus, 298
oxyotis, 298
oxyotis, 22, 24, 26, 106, 111, 112, 115, 117, 119, 122, 297, 298
pilosatibialis, 297
punensis, 298
quixensis, 298
riparius, 64, 67, 90, 297, 298
simus, 86
thomasi, 24, 298
myotis, *Myotis*, 297
Myottis, 297
nanus, *Eumops*, 221, 224, 227, 228, 229, 288
naso, *Emballonura*, 145, 244
naso, *Proboscidea*, 145, 244
naso, *Rhynchiscus*, 145, 244

- naso*, *Rhynchonycteris*, 90, 125, 128, 129, 137, 145, 155, 165, 166, 167, 168, 169, 170, 228, 244
naso, *Vespertilio*, 145, 244
nasutus, *Molossus*, 286, 291
nasutus, *Promops*, 291, 292
nasutus, *Vespertilio*, 262
nelsoni, *Vampyrus*, 262
Neonycteris, 257
Neoplatymops, 289
nicaraguae, *Lophostoma*, 255
nicaraguae, *Tonatia*, 255
nicefori, *Micronycteris*, 261
nicefori, *Trinycteris*, 179, 180, 261
niewiedii, *Macrophyllum*, 256
nigellus, *Platyrrhinus*, 277
nigellus, *Vampyrops*, 277
nigrescens, *Myotis*, 298
nigricans, *Molossus*, 290
nigricans, *Myotis*, 24, 41, 53, 206, 225, 297, 298, 299
nimphaea, *Vampyressa*, 281
nielinea, *Platyrrhinus*, 238, 278
Noctilio, 70, 282
 affinis, 283
 albiventer, 283
 albiventris, 24, 69ss, 283
 americanus, 282, 283
 labialis, 283
 leporinus, 21, 24, 70, 85, 86, 224, 282, 283
 leporinus *Variedad a*, 283
 mastivus, 283
 minor, 283
 rufus, 283
 zaparo, 24, 283
Noctilionidae, 27, 69, 70, 76, 90, 95, 237, 238, 282
Noctilionoidea, 95, 97, 98, 99, 100
Nycteris, 294
 borealis, 294
 cinerea, 295
 villosissimus, 295
Nycticeini, 295
Nycticeiini, 295
Nyctinomops, 218, 290, 292
 aequatorialis, 291
 aurispinosus, 230, 231, 290, 291
 europs, 291
 femorosaccus, 290
 gracilis, 291
 laticaudata, 291
 laticaudatus, 238, 291
 macarenensis, 291
 macrootis, 118, 221, 227, 230, 231, 291
 molossa, 291
 Nyctinomus, 290, 292
 aequatorialis, 231, 291
 brasiliensis, 292
 europs, 291
 femorosaccus, 290
 gracilis, 291
 macrootis, 291
 mexicanus, 292
 molossa, 291, 292
 molossus, 291, 292
Nyctiplamus, 264
 rotundatus, 266
nymphaea, *Metavampyressa*, 280
nymphaea, *Vampyressa*, 280
nymphaea, *Vampyriscus*, 280

obscura, *Lichonycteris*, 250
obscurus, *Artibeus*, 41, 51, 53, 55, 56, 57, 58, 183, 184, 270
obscurus, *Molossus*, 290
occidentalis, *Lonchorhina*, 254, 255
occidentalis, *Lophostoma*, 238, 255
occidentalis, *Sturnira*, 266
occultus, *Promops*, 292
oporaphilum, *Sturnira*, 41, 111, 112, 113, 114, 115, 117, 119, 122, 265, 266, 267
oporaphilum, *Sturnira*, 266
orcei, *Lonchophylla*, 27, 186, 191, 238, 252
orienticollina, *Lonchophylla*, 186, 192, 238, 252
ornatus, *Vampyrodes*, 281
osculati, *Myotis*, 298
osculatii, *Myotis*, 298
osculatii, *Vespertilio*, 24, 298
osgoodi, *Amorphochilus*, 284
ovata, *Waltheria*, 205
oxiotus, *Myotis*, 298
oxyotis, *Myotis*, 298
oxyotus, *Myotis*, 22, 24, 26, 106, 111, 112, 115, 117, 119, 122, 297

paeze, *Phyllostomus*, 260
pallescens, *Lasiurus*, 295
pallidoptera, *Peropteryx*, 125, 126, 128, 129, 144, 145, 151, 155, 169, 238, 243
palmarum, *Artibeus*, 270
panamense, *Phyllostomus*, 260
panamensis, *Dasypterus*, 295
panamensis, *Lasiurus*, 295
panamensis, *Phyllostomus*, 35, 260
paranus, *Cynomops*, 217, 225, 226, 287
paranus, *Molossops*, 287
parnellii, *Phyllodia*, 282
parnellii, *Pteronotus*, 282

- parvidens*, *Sturnira*, 266
parvula, *Rhogeessa*, 296
pattoni, *Lonchophylla*, 185, 186, 187, 190, 191, 192, 194, 238, 251, 252, 253
paulsoni, *Sturnira*, 266
pelliceus, *Eptesicus*, 293
pentandra, *Ceiba*, 202, 203, 204
periosus, *Choeroniscus*, 238, 249
perla, *Sturnira*, 27, 238, 267
Peronymus, 142, 143, 242, 243
cyclops, 243
leucopterus, 142, 143, 243
Peropterys, 142, 242
kappleri, 142
Peropteryx, 136, 141, 237, 242
brunnea, 243
canina, 141, 142, 143, 242, 243
caninus, 243
cyclops, 243
intermedia, 243
kappleri, 125, 126, 128, 129, 137, 141, 150, 154, 155, 165, 166, 170, 242
leucoptera, 125, 126, 128, 129, 142, 143, 144, 145, 150, 155, 168, 170, 238, 243, 244
macrootis, 53, 125, 128, 129, 133, 137, 142, 144, 145, 155, 167, 168, 169, 170, 243, 244
pallidoptera, 125, 126, 128, 129, 143, 144, 145, 151, 155, 169, 238, 243
sp. nov., 128, 144, 151, 168
trinitatis, 154
perotis, *Eumops*, 118, 221, 229, 230, 287, 288
perotis, *Molossus*, 287, 288
personatus, *Pteronotus*, 282
perspicillata, *Carollia*, 41, 51, 53, 55, 56, 58, 64, 90, 139, 180, 181, 228, 262, 263
perspicillatum, *Hemiderma*, 263
perspicillatus, *Arctibeus*, 263, 269
perspicillatus, *Artibeus*, 269
perspicillata, *Carollia*, 263
peruana, *Anoura*, 106, 111, 112, 113, 114, 115, 116, 117, 119, 122, 238, 248
peruana, *Anthorhina*, 258
peruanum, *Mimon*, 258
phaeotis, *Artibeus*, 272, 273
phaeotis, *Dermanura*, 272, 273
Phylloderma, 34, 255, 258, 259, 260
boliviensis, 259
cayanensis, 259
cayenensis, 259
septentrionalis, 259
stenops, 259
Phyllodia, 282
parnellii, 282
Phyllophora, 249
megalotis, 257
Phyllostimidae, 245
Phyllostoma, 245, 259, 260, 264, 278, 279
amblyotis, 256
angusticeps, 259
bicolor, 262
brachyotos, 263
brachyotum, 263
brevicaudatum, 262
brevicaudum, 263
calcaratum, 263
crenulatum, 258
elongata, 259
elongatum, 259
excisum, 266
fumarium, 266
grayi, 263
hastatum, 260
lanceolatum, 263
lilium, 264, 266
lineatum, 274
longifolium, 258
macrophyllum, 256
personatum, 278
perspicillatum, 269
pusillum, 279, 280
rotundum, 245
scrobiculatum, 258
spectrum, 262
spiculatum, 266
vampyrus, 266
Phyllostomatidae, 245
Phyllostomatinae, 253
Phyllostomidae, 20, 34, 37, 38, 40, 41, 47, 48, 57, 61, 63, 90, 95, 105, 106, 110, 111, 112, 113, 115, 122, 179, 183, 185, 195, 201, 235, 236, 237, 238, 245, 281
Phyllostominae, 34, 35, 40, 41, 50, 51, 54, 55, 237, 253, 255, 257, 258, 259, 260, 261, 262
Phyllostomini, 253, 255, 258, 259, 260
Phyllostomus, 34, 35, 255, 258, 259, 260, 297
aruma, 260
ater, 260
caucae, 260
caurae, 260
curaca, 24, 260
discolor, 51, 54, 259
elongatum, 259
elongatus, 51, 181, 228, 259
guayaquilensis, 260
hastatum, 260
hastatus, 23, 24, 33, 35, 51, 181, 228, 260

- innominatum*, 259
maximus, 260
paeze, 260
panamense, 260
panamensis, 35, 260
soricinus, 249
spectrum, 262
stenops, 259
verrucosus, 259
Phyllostomidae, 245
picatum, Mimon, 258
pilosatibialis, *Myotis*, 297
pittilio, *Rhinophylla*, 264
Piper, 43, 44, 55, 179, 183
crassinervium, 183
Piperaceae, 43, 55, 179
Pistia, 81
Pizonyx, 297
planirostris, *Artibeus*, 270
planirostris, *Artibeus*, 51, 53, 55, 58, 181, 228, 270
planirostris, *Cynomops*, 226, 287
planirostris, *Molossops*, 287
Platyrrhinus, 64, 237, 238, 274
albericoi, 119, 274, 278
angustirostris, 238, 275, 276
brachycephalus, 275
chocoensis, 238, 275
dorsalis, 119, 238, 275, 277
dorsalis "norte", 277
fusciventris, 238, 276
helleri, 41, 51, 275, 276, 277
helleri "Western", 277
incarum, 275, 276
infuscus, 41, 275, 277, 278
ismaeli, 238, 276, 277
lineatus, 274, 277
matapalensis, 238, 276, 277
nigellus, 277
nitelinea, 238, 278
sp., 228
umbratus, 276, 277
vittatus, 238, 275, 277, 278
Plecotus, 296
velatus, 296
plicata, *Balantiopteryx*, 154, 241
Poaceae, 72, 73
ponsi, *Choeroniscus*, 249
Pontederia, 81
Pourouma, *cecropiifolia*, 183
Primates, 184
Proboscidea, 145, 244
calcarata, 242
naso, 145
rivalis, 244
saxatilis, 145, 244
villosa, 244
Promops, 66, 286, 291
barbatus, 287
centralis, 66, 291
davisoni, 292
fosteri, 292
nasutus, 291, 292
occultus, 292
ursinus, 291
Psidium, 202
Psittacidae, 202
Pteroderma, 268
perspicillatum, 269
Pteronotus, 282
davyi, 282
parnellii, 282
personatus, 282
rubiginosus, 282
sp., 282
Pteropteryx, 142, 242
kappleri, 142
leucoptera, 143
pubescens, *Jacquinia*, 205
Puma, *concolor*, 116
pumilio, *Artibeus*, 272
pumilio, *Rhinophylla*, 41, 51, 53, 55, 56, 57, 58, 181, 228, 263, 264
pumillo, *Artibeus*, 272
punensis, *Dasypterus*, 295
punensis, *Myotis*, 298
punicus, *Eptesicus*, 294
pusilla, *Vampyressa*, 279, 280
pusillus, *Artibeus*, 279, 280
pygmaeus, *Molossus*, 290
quadrivittatum, *Artibeus*, 272
quadrivittatum, *Dermanura*, 272
quixensis, *Myotis*, 298
quixensis, *Phyllostomus*, 298
quixensis, *Vespertilio*, 24, 298
rava, *Dermanura*, 206, 273
ravus, *Artibeus*, 273
Rhinoñylla, 263
Rhinophylla, 263
Rhinophylla, 262, 263
alathina, 238, 263
fischeriae, 41, 51, 53, 228, 264
pumilio, 41, 51, 53, 55, 56, 57, 58, 181, 228, 263, 264
Rhinophyllinae, 263

- Rhinops*, 262
 minor, 263
Rhogeessa, 295
Rhogeessa, 202, 238, 295, 296
 aeneus, 296
 io, 296
 parvula, 296
 tumida, 295, 296
 velilla, 225, 238, 296
Rhogëssa, 295
Rhogeëssa, 295
Rhogessa, 295
Rhogëssa, 295
Rhynchiscus, 145, 244
Rhynchoniscus, 244
Rhynchonycteris, 145, 244
Rhinconycteris, 145, 244
Rhynchonycteris, 136, 145, 157, 244
 lineata, 244
 naso, 90, 125, 128, 129, 137, 145, 155, 165,
 166, 167, 168, 169, 170, 228, 244
 rivalis, 244
 saxatilis, 244
 villosa, 244
richardsoni, *Artibeus*, 269
Rinchonycteris, 145, 244
riparius, *Myotis*, 64, 67, 90, 297
rivalis, *Proboscidea*, 244
robusta, *Lonchophylla*, 63, 64, 67, 186, 192, 194,
 252, 253
robusta, *Thyroptera*, 284
Rogeëssa, 295
rosenbergi, *Artibeus*, 273
rosenbergi, *Dermanura*, 238, 272, 273
rosenbergii, *Artibeus*, 273
rotundatus, *Nyctiplanus*, 266
rotundus, *Desmodus*, 20, 21, 22, 23, 34, 41, 61, 64,
 65, 67, 105, 106, 111, 112, 113, 115, 116, 117,
 119, 122, 198, 206, 224, 225, 245, 260
Rubiaceae, 72
rubiginosa, *Chilonycteris*, 282
rubiginosus, *Pteronotus*, 282
rufus, *Desmodus*, 245
rufus, *Molossus*, 90, 228, 290
rufus, *Noctilio*, 283
Rynchonycteris, 145, 244
 naso, 145

Sacopterix, 244
Sacopteryx, 136, 147, 157, 241, 242, 244
 antioquensis, 154
 bilineata, 125, 128, 129, 137, 140, 147, 150, 154,
 155, 165, 166, 167, 168, 169, 170, 244
 canescens, 152, 153, 154
 canina, 141, 143
 gymnura, 154
 infusca, 138
 kappleri, 141
 leptura, 124, 125, 128, 129, 133, 137, 150, 154,
 155, 165, 166, 167, 168, 170, 244
 lepturus, 150
 leucoptera, 142
 sp., 128, 151, 166, 167, 168
Saccoptheryx, 147, 244
 bilineata, 147
salvini, *Chiroderma*, 271
saurophila, *Tonatia*, 41, 42, 51, 52, 56, 57, 181, 260
saurophyla, *Tonatia*, 260
saxatilis, *Proboscidea*, 145, 244
Schizastoma, 257
Schizostoma, 257
 elongatum, 258
 hirsutum, 257
 megalotis, 257
 minutum, 258
schnablii, *Amorphochilus*, 209ss, 216, 225, 283
scopaeum, *Chiroderma*, 271
Scotophilus, 293
 furinalis, 293
scrobiculatum, *Phyllostoma*, 258
scutatus, *Diclidurus*, 125, 126, 128, 129, 155, 172,
 241
segethii, *Vesperus*, 296
Selysius, 297, 298
 keaysi, 298
 nigricans, 298
 oxyotus, 298
semota, *Atalapha*, 295
semotus, *Lasiurus*, 295
septentrionalis, *Phylloderma*, 259
serotinus, *Eptesicus*, 293
serotinus, *Sturnira*, 266
shnablii, *Amorphochilus*, 284
silvicola, *Lophostoma*, 256
silvicola, *Tonatia*, 256
silvicolum, *Lophostoma*, 51, 52, 56, 58, 256
simus, *Hesperomyotis*, 299
simus, *Myotis*, 86
Solanaceae, 55
sorianoi, *Sturnira*, 238, 268
soricina, *Glossophaga*, 51, 64, 65, 67, 206, 224, 249
soricinus, *Phyllostomus*, 249
soricinus, *Vespertilio*, 249
spectrum, *Phyllostoma*, 262
spectrum, *Phyllostomus*, 262
spectrum, *Sturnira*, 264, 266

- spectrum*, *Vampirus*, 262
spectrum, *Vampyrum*, 22, 50, 51, 53, 54, 56, 57, 201ss, 262
Sphaeronycteris, 264, 278
toxophyllum, 278
Spondias, *mombin*, 202
spurrelli, *Lionycteris*, 250
Stenoderma, 264
 Stenodermatina, 268, 278
 Stenodermatinae, 38, 40, 41, 43, 47, 48, 50, 51, 54, 55, 57, 58, 105, 106, 236, 237, 262, 264
 Stenodermatini, 264, 268
 Stenodermatinae, 264
stenops, *Phylloderma*, 258, 259
 Sterculiaceae, 205
 Streblidae, 262
Sturnira, 64, 112, 237, 264, 265, 266, 267, 268
albescens, 266
angeli, 266
aratathomasi, 265
bidens, 111, 112, 114, 115, 117, 119, 122, 238
bogotensis, 118, 238, 265, 267
chilense, 266
chilensis, 266
chrysocomos, 266
erythromas, 266
erythromos, 111, 112, 114, 115, 117, 119, 122, 265
excisum, 266
fumarium, 266
hondurensis, 266
koopmanhilli, 27, 238, 266
lilium, 51, 63, 64, 65, 66, 67, 90, 181, 198, 206, 224, 228, 264, 266, 267, 268
luciae, 266
ludivici, 266
ludovici, 265, 266, 267
ludovico, 267
luisi, 267, 268
magna, 41, 42, 44, 51, 267
mordax, 266, 267
nana, 268
occidentalis, 266
oporophilum, 41, 111, 112, 113, 114, 115, 117, 119, 122, 265, 266, 267
oporophilum, 266
parvidens, 266
paulsoni, 266
perla, 27, 238, 267
rotundatus, 266
serotinus, 266
sorianoi, 238, 268
 sp., 63, 64, 66, 67
 sp. A, 238, 266, 267, 268
 sp. B, 267
 species A, 267
spectrum, 264, 266
spiculatum, 266
tildae, 267, 268
vampyrus, 266
vulcanensis, 266
zygomaticus, 266
 Sturnirina, 264
 Sturnirinae, 264
 Sturnirini, 264
Sturnirops, 264
sylvicola, *Tonatia*, 256
sylvicolum, *Tonatia*, 256
Tadarida, 290, 292
aurispinosa, 230, 290, 291
brasiliensis, 106, 111, 112, 113, 114, 115, 117, 119, 122, 292
cynocephala, 292
gracilis, 291
intermedia, 292
laticaudata, 291
macarenensis, 291
macrotis, 291
mexicana, 292
molossa, 291, 292
molossus, 292
 Tadaridinae, 285
temminckii, *Molossops*, 289
temminckii, *Molossus*, 289
teniotis, *Cephalotes*, 292
 Theophrastaceae, 205
thomasi, *Eptesicus*, 26, 293
thomasi, *Lonchophylla*, 51, 186, 187, 189, 190, 192, 194, 251, 252, 253
thomasi, *Myotis*, 24, 298
thomasi, *Uroderma*, 279
thyone, *Vampyressa*, 41, 51, 90, 181, 228, 279
Thyroptera, 24, 53, 66, 284
abdita, 284
albigula, 285
albiventer, 24, 285
albiventris, 285
bicolor, 285
discifera, 284
lavali, 284
laveli, 284
major, 284
robusta, 284
 sp. A, 285
thyropterus, 285
tricolor, 24, 53, 66, 284, 285

- Thyropteridae, 53, 237, 238, 284
tilda, *Sturnira*, 267, 268
toltecus, *Artibeus*, 273
Tonatia, 255, 258, 259, 260
 amblyotis, 256
 auritus, 256
 bakeri, 260, 261
 bidens, 255, 260, 261
 brasiliense, 255
 brasiliensis, 255
 carrikeri, 255
 centralis, 256
 colombianus, 256
 laephotis, 256
 loephotis, 256
 maresi, 260
 minuta, 255
 nicaraguae, 255
 saurophila, 41, 42, 51, 52, 56, 57, 181, 255, 260
 saurophyla, 260
 silvicola, 256
 silvicola, 256
 sp. A, 255
 sylvicola, 256
 sylvicum, 256
 venezuelae, 255
toxophyllum, *Sphaeronycteris*, 278
Trachops, 257, 261
 coffini, 261
 cirrhosus, 41, 50, 51, 228, 261
 cirrhosus, 261
 ehrharti, 261
 fuliginosus, 261
Trachyops, 261
 cirrhosus, 261
Tremarctos, *ornatus*, 116
Trichechus, *inunguis*, 73
tricolor, *Carollia*, 263
tricolor, *Thyroptera*, 24, 53, 66, 284, 285
trinitatis, *Peropteryx*, 154
trinitatum, *Chiroderma*, 51, 56, 57, 271
trinitatum, *Uroderma*, 279
Trinycteris, 254, 257, 261
 nicefori, 179, 180, 261
 Trogonidae, 202
tropidorhynchus, *Molossus*, 290
tumida, *Rhogeessa*, 296
Tylostoma, 260, 261
 bidens, 260
Tyroptera, 284
 tricolor, 284
 Tyropteridae, 284
 Tytonidae, 19
 umbratus, *Platyrrhinus*, 276, 277
 umbratus, *Vampyrops*, 276, 277
Urocryptus, 244
 bilineatus, 147
Uroderma, 278
 bilobatum, 278
 bilobatus, 279
 convexum, 279
 davisi, 279
 magnirostrum, 279
 molaris, 279
 thomasi, 279
 trinitatum, 279
ursinus, *Promops*, 291

valens, *Glossophaga*, 249, 250
Vampirella, 257
Vampiressa, 279
Vampirops, 274
Vampirus, 262
Vampyressa, 274, 279, 280, 281
 bidens, 280
 flavescens, 274
 maccornelli, 274
 melissa, 279, 280
 minuta, 280
 nimphaea, 281
 nymphea, 280
 pusilla, 279, 280
 pusillum, 280
 pusillus, 280
 thyone, 41, 90, 181, 228, 279
 venilla, 280
Vampyressina, 268, 271, 274, 278, 279, 280, 281
Vampyrini, 253, 262
Vampyriscus, 279, 280, 281
 bidens, 51, 52, 181, 280, 281
 nymphea, 280
Vampyrodes, 238, 281
 caracciolae, 281
 caraccioli, 41, 281
 caraccioloi, 281
 major, 281
 ornatus, 281
Vampyrops, 274
 brachycephalus, 275
 caracciolae, 281
 caraccioli, 281
 chocoensis, 275
 dorsalis, 275, 277
 fumosus, 277, 278
 helleri, 275, 276, 277
 incarium, 275, 276

- infuscus*, 275, 277, 278
lineatum, 274
lineatus, 277
nigellus, 277
 sp. nov., 275
umbratus, 276, 277
vittatus, 275, 277, 278
zarhinus, 276
- Vampyroous*, 274
Vampyrum, 253, 262
spectrum, 22, 50, 51, 53, 54, 56, 57, 201ss, 262
Vampyrus, 253, 258, 260, 262
auritus, 253
bidens, 260
brevicaudum, 263
cirrhosus, 261
elongatus, 259
nelsoni, 262
spectrum, 262
vampyrus, *Phyllostoma*, 266
velatus, *Histiotus*, 296
velatus, *Plecotus*, 296
velilla, *Rhogeessa*, 225, 238, 296
venezuelae, *Lophostoma*, 255
venezuelae, *Tonatia*, 255
verrilli, *Molossus*, 290
verrucosus, *Phyllostomus*, 259
Vespertilio, 19, 259, 297
abrasus, 286
arctoideus, 293
calcaratus, 242
caninus, 143, 242
chiloensis, 298
derasus, 293
espadae, 24, 294
ferrugineus, 293
fuscus, 293
guayaquilensis, 23, 33, 34, 35, 260
guianensis, 262
hastatus, 259
innoxius, 294
labialis, 283
leporinus, 282, 283
lepturus, 150, 245
maximiliani, 242
maximus, 262
molossus, 289
montanus, 296
myotis, 297
naso, 145, 244
nasutus, 262
osculatii, 24, 298
oxyotus, 298
perspicillatus, 262, 263
quixensis, 24
rivalis, 244
soricinus, 249
spectrum, 262
velatus, 296
villosissimus, 295
- Vespertilionidae*, 40, 41, 53, 61, 63, 90, 91, 92, 95, 97, 98, 99, 100, 105, 106, 110, 111, 112, 115, 122, 235, 236, 237, 238, 240, 292
Vespertilioninae, 41, 237, 292, 297
Vespertilionini, 293, 296
Vesperugo, 296
montanus, 296
velatus, 296
Vesperus, 296
montanus, 296
segethii, 296
velatus, 296
villosa, *Proboscidea*, 244
villosissima, *Atalapha*, 295
villosissimus, *Lasiurus*, 295
villosissimus, *Nycteris*, 295
villosissimus, *Vespertilio*, 295
villosum, *Chiroderma*, 271
virgo, *Diclidurus*, 134, 136, 241
Vismia, 43, 55, 183
vittatus, *Platyrrhinus*, 238, 277, 278
vittatus, *Vampyroops*, 277, 278
vulcanensis, *Sturnira*, 266
- Waltheria*, *ovata*, 205
watsoni, *Artibeus*, 273
watsoni, *Dermanura*, 272, 273
watsonii, *Artibeus*, 273
werckleae, *Anoura*, 248
wiedi, *Anoura*, 247
wiedi, *Lonchoglossa*, 247
wiedii, *Lonchoglossa*, 247
wilsoni, *Eumops*, 27, 224, 225, 238, 288
- Xenoctenes*, 257
hirsuta, 257
hirsutus, 257
- yasuni*, *Lophostoma*, 27, 238, 255, 256
youngi, *Desmodus*, 246
youngi, *Diaemus*, 246
youngii, *Desmodus*, 246
youngii, *Diaemus*, 246
- zaparo*, *Dirias*, 283
zaparo, *Noctilio*, 24, 283



El estudio de la diversidad biológica ha apasionado a muchos seres humanos a lo largo de la historia. El avance de la ciencia depende del espíritu de entrega, entusiasmo y compromiso que los científicos puedan expresar. Plinio el Viejo, hace casi 2 000 años, decía: "La verdadera gloria consiste en hacer lo que merece escribirse y en escribir lo que merece leerse; vivir así hará al mundo más feliz simplemente por vivir en él". Escribir sobre la vida que habita el planeta es sin duda un placer. Ciertamente, Plinio el Viejo estaría muy complacido de ver este libro, al comprobar,

fuera de toda duda, que en el Ecuador hay científicos que hacen lo que debe escribirse y que escriben lo que debe leerse, lo que hace del Ecuador y de todo el continente americano, una región más feliz.

Rodrigo A. Medellín (Universidad Nacional Autónoma de México)

