

A journal of world insect systematics

INSECTA MUNDI

1002

Revisión de las especies del género *Eurybia* [Illiger, 1807]
de Colombia y descripción de nuevos taxa
(Lepidoptera: Riodinidae)

Julián A. Salazar E

Museo de Historia Natural, Universidad de Caldas, Manizales, Colombia

Luis M. Constantino

Cenicafé, Chinchiná, Caldas, Colombia

Gabriel Rodríguez

Servicio Geológico Colombiano, Medellín, Antioquia, Colombia

Efraín R. Henao

Conservación Internacional-Colombia, Piamonte-Cauca. Grupo Fauna Amazonica. SINCHI

Date of issue: August 29, 2023

Center for Systematic Entomology, Inc., Gainesville, FL

Salazar E JA, Constantino LM, Rodríguez G, Henao ER. 2023. Revisión de las especies del género *Eurybia* [Illiger, 1807] de Colombia y descripción de nuevos taxa (Lepidoptera: Riodinidae). *Insecta Mundi* 1002: 1–43.

Published on August 29, 2023 by
Center for Systematic Entomology, Inc.
P.O. Box 141874
Gainesville, FL 32614-1874 USA
<http://centerforsystematicentomology.org/>

INSECTA MUNDI is a journal primarily devoted to insect systematics, but articles can be published on any non-marine arthropod. Topics considered for publication include systematics, taxonomy, nomenclature, checklists, faunal works, and natural history. *Insecta Mundi* will not consider works in the applied sciences (i.e. medical entomology, pest control research, etc.), and no longer publishes book reviews or editorials. *Insecta Mundi* publishes original research or discoveries in an inexpensive and timely manner, distributing them free via open access on the internet on the date of publication.

Insecta Mundi is referenced or abstracted by several sources, including the Zoological Record and CAB Abstracts. *Insecta Mundi* is published irregularly throughout the year, with completed manuscripts assigned an individual number. Manuscripts must be peer reviewed prior to submission, after which they are reviewed by the editorial board to ensure quality. One author of each submitted manuscript must be a current member of the Center for Systematic Entomology.

Guidelines and requirements for the preparation of manuscripts are available on the *Insecta Mundi* website at <http://centerforsystematicentomology.org/insectamundi/>

Chief Editor: David Plotkin, insectamundi@gmail.com
Assistant Editor: Paul E. Skelley, insectamundi@gmail.com
Layout Editor: Robert G. Forsyth
Editorial Board: Davide Dal Pos, Oliver Keller, M. J. Paulsen
Founding Editors: Ross H. Arnett, Jr., J. H. Frank, Virendra Gupta, John B. Heppner, Lionel A. Stange, Michael C. Thomas, Robert E. Woodruff
Review Editors: Listed on the *Insecta Mundi* webpage

Printed copies (ISSN 0749-6737) annually deposited in libraries

Florida Department of Agriculture and Consumer Services, Gainesville, FL, USA
The Natural History Museum, London, UK
National Museum of Natural History, Smithsonian Institution, Washington, DC, USA
Zoological Institute of Russian Academy of Sciences, Saint-Petersburg, Russia

Electronic copies (online ISSN 1942-1354) in PDF format

Archived digitally by Portico
Florida Virtual Campus: <http://purl.fcla.edu/fcla/insectamundi>
University of Nebraska-Lincoln, Digital Commons: <http://digitalcommons.unl.edu/insectamundi/>
Goethe-Universität, Frankfurt am Main: <http://nbn-resolving.de/urn/resolver.pl?urn:nbn:de:hebis:30:3-135240>

This is an open access article distributed under the terms of the Creative Commons, Attribution Non-Commercial License, which permits unrestricted non-commercial use, distribution, and reproduction in any medium, provided the original author(s) and source are credited.
<https://creativecommons.org/licenses/by-nc/3.0/>

Revisión de las especies del género *Eurybia* [Illiger, 1807] de Colombia y descripción de nuevos taxa (Lepidoptera: Riodinidae)

Julián A. Salazar E

Museo de Historia Natural, Universidad de Caldas, Manizales, Colombia
julian.salazar_e@ucaldas.edu.co
https://orcid.org/0000-0003-2268-7803

Luis M. Constantino

Cenicafé, Chinchiná, Caldas, Colombia
luismiguel.constantino1@gmail.com
https://orcid.org/0000-0001-8117-5803

Gabriel Rodríguez

Servicio Geológico Colombiano, Medellín, Antioquia, Colombia
grodriguez@sgc.gov.co
https://orcid.org/0000-0003-1422-3523

Efraín R. Henao

Conservación Internacional-Colombia, Piamonte-Cauca. Grupo Fauna Amazonica. SINCHI
erhenao@unal.edu.co
https://orcid.org/0000-0002-5482-6145

Resumen. Se revisan las especies del género *Eurybia* Illiger (Lepidoptera: Riodinidae) de Colombia en base al estudio de especímenes depositados en colecciones nacionales públicas y privadas. Como resultado se analizaron 20 taxones y se describen como nuevas a: *E. chochoensis* **nueva especie**, *E. dardus atlantica* **nueva subespecie**, *E. molochina violacea* **nueva subespecie**, *E. rubeolata nielseni* **nueva subespecie** y *E. rubeolata rufomarginata* **nueva subespecie**. *Eurybia dardus fassli* Seitz, 1916, *E. franciscana caerulescens* Druce, 1904 y *E. dardus mestiza* Salazar, Villalobos y Vargas, 2021 son **restituidos a nivel subespecífico**. Se crea la **nueva combinación** de *E. rubeolata silaceana* basado en el estudio de su órganos genitales. Lo anterior permite concluir que Colombia es uno de los países con mayor riqueza de especies de *Eurybia* de la región neotropical.

Palabras clave. Organos genitales, nuevas especies, nuevas subespecies, registros, Neotrópico.

Abstract. The species of the genus *Eurybia* Illiger [(1807)] (Lepidoptera: Riodinidae) present in Colombia are reviewed. The specimens deposited in several official and private national collections were studied, resulting in the presence of 20 taxa and the description of one species and four subspecies. The new taxa described correspond to: *Eurybia chochoensis* **new species**, *E. dardus atlantica* **new subspecies**, *E. molochina violacea* **new subspecies**, *E. rubeolata nielseni* **new subspecies** and *E. rubeolata rufomarginata* **new subspecies**. *Eurybia dardus fassli* Seitz, 1916, *E. franciscana caerulescens* Druce, 1904 and *E. dardus mestiza* Salazar, Villalobos and Vargas, 2021 are **restored** at the subspecific level. The **new combination** *E. rubeolata silaceana* is created based on the study of its genitalia. The information obtained allows us to conclude that Colombia is one of the countries with the greatest richness of *Eurybia* species in the Neotropical region.

Key words. Genitalia, new species, new subspecies, records, Neotropics.

ZooBank registration. urn:lsid:zoobank.org:pub:DBF165D6-8BFE-4B5A-A230-DD707F40B985

Introducción

La familia Riodinidae (Lepidoptera) es primordialmente Neotropical con unos 133 géneros que incluyen 1300 especies descritas y asociadas a dos subfamilias: Riodininae con 1200 especies y Euselasiinae con 176. Dentro de la primera destaca, la tribu Eurybiini Reuter, 1897 que contiene en sentido estricto a la subtribu Eurybiina

compuesta por los géneros *Eurybia* Illiger, 1807 y *Alesa* Doubleday, 1847 (Harvey 1987; Seraphim et al. 2018). El nombre mitológico “*Euribia*”, refiere a una dedicatoria a *Euribio*, uno de los titanes, hijo de Urano y Gea (Rubio et al. 2001). El género *Eurybia* contiene 21 especies (algunas de ellas con subespecies), más la descripción reciente de tres entidades nuevas descritas de Guyana Francesa, Brasil y Colombia (Brevignon y Gallard 1997; Callaghan y Lamas 2004; Dolibaina et al. 2014; Salazar et al. 2021). Las especies del género *Eurybia* se distinguen de otros miembros de la familia Riordinidae por la presencia de un ocelo reflectivo ubicado en la celda discal del ala anterior (AA); por la iridiscencia normalmente presente sobre las alas posteriores (AP) y los ojos verdes metálicos de los adultos que son bastante notables en los ejemplares vivos. El género está distribuido desde México, pasando por Centroamérica hasta llegar al sur de Brasil y Argentina, pero no se encuentra en Chile (Seitz 1916; De Vries 1997).

Eurybia, tan común como el género *Euselasia* Hübner, contiene especies frecuentes en inventarios en el Neotrópico (Lamas 1994; Lamas et al. 1996; Piñas-Rubio 2007; Murray 2000; Gallard 2017). Las plantas nutricias de este grupo de mariposas incluyen principalmente Marantaceae y Zingiberaceae, en especial los géneros *Maranta*, *Costus*, *Ischnosiphon*, *Calathea* y *Renealmia* (De Vries 1997), de cuyas partes florales se alimentan exclusivamente y no de las hojas. Beccaloni et al. (2008) incluyen una lista amplia de plantas consumidas por 11 especies de *Eurybia*.

Los ciclos de vida han sido estudiados solo en algunas de sus especies: *E. patrona* Weymer, *E. lycisca* Westwood, *E. dardus misellivestis* Stichel y *E. elvina* Stichel (Zikan 1953; Horvitz et al. 1987; De Vries et al. 1992). Una característica singular de los adultos, es que poseen la proboscis más larga entre los otros géneros de la familia, fenómeno que se evidencia en su envoltura pupal, la cual muestra claramente un estuche especializado que la contiene y se proyecta más allá del último segmento abdominal (De Vries 1997; Bauder et al. 2011). Los huevos son aplanados semeando ciertas algas diatomeas y son colocados individualmente sobre tallos y hojas. Las orugas tienen aspecto vermiforme, sin setas o gránulos; nidifican en las inflorescencias y frecuentan los nidos de hormigas que habitan marantáceas, siendo atendidos por éstas gracias a las secreciones azucaradas que excretan las larvas. Otra particularidad notada por De Vries (1997), es que existen ciertas asociaciones de *Eurybia* con Pseudoscorpiones (pos. *Leptodichernys*) que viven en tallos y brácteas de marantáceas, pero se adosan a sus patas para trasladarse en busca de su hospedera foréticamente. Uno de nosotros (JS) tuvo la ocasión de comprobar el fenómeno al capturar un ejemplar de *E. lycisca* con un pseudoscorpión pegado a sus apéndices en una región del Chocó biogeográfico.

Este trabajo analiza las especies colombianas de *Eurybia* y es parte de las revisiones genéricas ya realizadas por los autores con *Symmachia* Hübner, *Necyria* Westwood, *Mesosemia* Hübner, *Anteros* Hübner, *Argyrogrammana* Strand, *Ancyluris* Hübner, *Siseme* Westwood y *Euselasia* Hübner (Salazar y Constantino 2000; Salazar et al. 2008, 2009, 2014, 2019; Rodríguez et al. 2010; Constantino et al. 2012a, b), apoyándose en la revisión de literatura y material depositado en algunas colecciones institucionales y privadas del país.

Nomenclatura Genérica

En este trabajo nos basamos nomenclaturalmente en Hemming (1967).

Eurybia [Illiger], 1807. Especie tipo por monotipia: *Limnas halimede* (Hübner [1807]), Samml. Exot. Schmett, 1, pl. (27). El nombre genérico actual publicado por Illiger (1807) de forma anónima, omitiendo los homónimos principales de doce nombres genéricos que fueron publicados poco después por Fabricius (1807). Dichos homónimos no fueron puestos en uso afortunadamente. Esos homónimos de alta jerarquía fueron suprimidos por la Comisión Internacional de Nomenclatura Zoológica (ICZN 1954: Opinion 232). Tres nuevos nombres fueron publicados en el documento de Illiger, pero no se incluyó ninguna referencia al género. El nombre *Eurybia* fue igualmente usado por al menos cuatro autores diferentes entre 1809 y 1819.

Aparentemente, fue Johann Karl W. Illiger quien primero empleó “*Eurybia*” como nombre genérico. Al publicar su trabajo de 1807, no había motivos suficientes para suprimir los nombres Illigerianos que sustitúan a los de Fabricius. De hecho, se consideró ventajoso atribuir *Eurybia* a Illiger adoptándolo desde esta fecha temprana, a riesgo de descubrir que no era la primera publicación del nombre. Resumiendo, *Eurybia* es un nombre disponible de forma nomenclatural, y en consecuencia, invalida los otros nombres posteriores con el mismo término.

Una segunda acción nomenclatural es referida por Latreille (1809). Al presentar el género *Eurybia*, observa que fue propuesto por Illiger, sin percatarse que este último lo había publicado. En su momento Latreille, fue considerado entonces el autor del género. El taxón representado por la especie nomenclatural *Papilio salome* Cramer, se había tratado subjetivamente por razones taxonómicas, al igual que el representado por la especie nominal *Papilio nicaeus* que tiene prioridad sobre el nombre *Papilio salome* publicado en el mismo año, bajo el fallo que establece el sistema y debe tener prioridad sobre las partes de Cramer dadas por la Comisión Internacional de Nomenclatura Zoológica en el dictamen 516 publicado en 1958. Es así como, el nombre *Eurybia* Latreille no es válido por ser un homónimo menor de *Eurybia* [Illiger], 1807.

Eurybia Oken, 1815. *Eurybia* Oken no es válido ya que la publicación de Oken (1815) fue rechazada por la comisión ICZN con fines nomenclaturales en su dictamen No 417 (ICZN 1956), y es un homónimo menor de *Eurybia* (Illiger, 1807).

Eurybia Hübner, [1819]. Este nombre asignado por Hübner (1819) no es válido por ser homónimo más reciente de *Eurybia* [Illiger], 1807.

Gonopteris Geyer, 1832. Nombre genérico más reciente e inválido al aplicarlo erróneamente para la especie *Eurybia pergaea* (Geyer 1832).

Breve Reseña Histórica y Sistemática

Tomando como base la especie tipo: *E. halimede* (Hübner [1807]), las diversas especies de *Eurybia* fueron consideradas en trabajos clásicos de Lepidoptera de la región Neotropical. Así, por ejemplo, en uno de los catálogos de Kirby (1871), se citan 10 especies en el género pero no incluyen a *E. latifasciata* Hewitson, que fue considerada dentro del género *Mesosemia* Hübner. Esta misma combinación de *M. latifasciata* fue adoptada por Mengel (1905) en su propio catálogo al registrar 18 taxones para América Tropical. Stichel (1910), considera a *E. latifasciata* dentro del género *Teratophthalma*. Recientemente D'Abbrera (1994) trató dentro del género una entidad llamada "*E. constantius*" Fabricius, 1733; inclusive este último autor ilustra dos ejemplares que no corresponden a tal especie, sino a *E. gonzaga* Dolibaina, Silva, Mielke y Casagrande, 2014 de reciente descubrimiento para Brasil. En la actualidad el epíteto *constantius* se incluye en el género *Aricoris* Westwood (Callaghan 2010).

Godman y Salvin (1885) al abordar la familia Riodinidae registran cinco especies de las cuales *E. lycisca* Westwood, *E. patrona* Weymer y *E. halimede* Hübner fueron registradas para Colombia. Staudinger y Schatz (1888–1982) considera las especies *E. carolina* Godart, *E. pergaea* Geyer, *E. halimede* Hübner, *E. juturna* R. y C. Felder, *E. lycisca* Westwood, *E. lamia* Cramer y *E. donna* R. y C. Felder, estas tres últimas también de Colombia. Schatz y Röber (1892) analizan la morfología y anatomía de los adultos, estudiando los palpos y la venación alar de la especie *E. nicaeus* Fabricius. Ya en los albores del siglo XX, Seitz (1916) suministra un tratamiento simplificado del género *Eurybia* con 37 nombres discriminados en especies, subespecies y formas, algunas reflejadas en 34 ilustraciones a color en el tomo dedicado a las láminas (Seitz 1924). En un trabajo previo y en latín, Thieme (1907) refiere algunas especies del género como *E. jemima* Hewitson, *E. patrona* Weymer, *E. caeruleascens* Druce, *E. turna* Dognin, *E. unxia* Godman y Salvin y describe a *E. leucolopha* utilizando ejemplares de su propia colección. Luego, Stichel (1910) estudia detalladamente el género reconociendo 18 especies con algunas subespecies y dejando como *species dubia* a *E. constantius*. Stichel divide a las especies en dos secciones, la primera, Goniopteroti para 2-3 especies del Brasil y Strongylopteroti con dos grupos: Nicaeiformes y Halimediformes. Por otra parte, autores en tiempos modernos (Lewis 1975; D'Abbrera 1994; De Vries 1997; Warren et al. 2016) suministran ilustraciones para identificar *Eurybia*, incluyendo especies tipo, sirviendo en parte para una adecuada identificación del grupo.

Los aportes de Druce (1904), Stichel (1915), Brevignon y Gallard (1997) y Gallard (2017) son importantes contribuciones. Tanto *Eurybia* como su pariente el género *Alesa* Doubleday componen la tribu Eurybiini Reuter, 1897 (De Vries 1997) caracterizada por ostentar escamas parecidas a cerdas sobre la región media de los palpos, y una proboscis bastante larga (especialmente en *Eurybia*). Los machos de *Eurybia* son únicos en la familia Riodinidae por tener un parche androconial angosto a lo largo de la vena 2A en el dorso de las alas anteriores (AA), y en la conformación de la pupa, cuya proboscis se extiende más allá de los segmentos abdominales terminales (Harvey 1987). Según Stichel (1910), los órganos genitales masculinos de *Eurybia* son bastante uniformes en

sus componentes, con el tegumen en forma de techo, ventralmente con dos apéndices laterales curvos y alargados provistos de otros dos a nivel basal. Brazos del harpe en forma de cuernos con la parte superior atrofiada o ausente; aedeagus largo, curvo y fuerte con extremo puntiagudo; fíbula alargada y curva fusionada en la parte basal del harpe, saccus pequeño con la parte superior aplanada.

Hábitos

A diferencia de otros riódinidos, las especies de *Eurybia* prefieren las zonas bajas de la vegetación localizada a los lados de caminos y senderos boscosos donde normalmente penetra la luz en las mañanas o al medio día. Sin embargo, pueden encontrarse activas también durante el crepúsculo, exhibiendo hábitos territoriales (J. I. Vargas, com. pers.). De Vries (1997) comenta que estas mariposas rara vez se alejan de las hojas de *Calathea* (Marantaceae) y otras plantas, y al ser perturbadas, vuelan de forma errática y rápida, asentándose luego debajo de las hojas con las alas abiertas y en alerta. Otras pueden encontrarse libando en plantas nectaríferas como *Psychotria* (Rubiaceae), *Costus* (Costaceae) y *Renealmia* (Zingiberaceae) (Bauder et al. 2011) o también atraídas empleando la técnica de Ahrenholz (Lamas et al. 1993) que consiste en el uso de trozos pequeños de papel servilleta blanco impregnados con saliva sobre el follaje imitando el excremento de un ave. En nuestro país, al parecer, la mayor concentración de especies se encuentra en el bosque húmedo tropical de la región amazónica; las zonas del piedemonte este de la Cordillera Oriental (Meta, Caquetá, Putumayo, Cauca) y en este último sector donde en la localidad de Piamonte-bota caucana, han sido registradas hasta 12 especies (Henao et al. 2022). Algunas especies han colonizado áreas de bosque seco tropical y de bosque húmedo subtropical hasta los 1800–1900 msnm, como es el caso de *E. lycisca* Westwood (Valencia et al. 2005; Henao y Gantiva 2020; Salazar et al. 2021).

Listas Regionales

Dada su abundancia, *Eurybia* es un grupo de mariposas de fácil muestreo y aparecen con frecuencia en inventarios realizados en diversas regiones de Colombia. Algunas de dichas publicaciones en las cuales se citan sus especies incluyen a Salazar y López-Vaamonde (2002); Palacios y Constantino (2006); Vargas y Salazar (2014); Rubio y Jiménez (2015); Hurtado (2012) para el Chocó biogeográfico; Salazar et al. (2017); Yara y Ospina (2016); Andrade et al. (2007); Henao et al. (2019) para la Orinoquia; Ahumada et al. (2019); Vargas y Henao (2004), Murillo et al. (2018); para el Magdalena medio y la Costa Atlántica, y Salazar (1995); Pinzón (2009); Salazar et al. (2010); Salazar et al. (2019); Rodríguez y Miller (2013); Andrade y Henao (2017); Henao y Díaz (2021) para la Amazonía. El género fue incluido en tres listas generales específicas sobre riódinidos colombianos; la primera, de Callaghan (1985), registra nueve taxones para el Amazonas, la vertiente este de la Cordillera Oriental, los valles interandinos del Cauca y Magdalena, el Chocó biogeográfico y Panamá. Andrade (2002), por su parte, menciona 11 especies, la mayor parte de ellas procedentes del flanco oriental de la Cordillera Oriental, la Cordillera Occidental, Chocó y Amazonía, Nielsen y Salazar (2014) en una lista regional sobre los riódinidos que habitan la vertiente este de la Cordillera Oriental, registran 13 taxones concentrados sobre todo entre los 500 y 900 msnm. y finalmente Garwood et al. (2022) en la lista de chequeo de las mariposas de Colombia mencionan 18 especies. Con el presente trabajo se incrementa a 21 especies de *Eurybia* que se tienen registradas para Colombia.

Materiales y Métodos

Colecciones visitadas. Se estudió material de *Eurybia* conservado en algunas colecciones institucionales y privadas y procedentes de 21 departamentos de Colombia. Se indican en los siguientes acrónimos:

| | |
|----------------|--|
| CDA | Colección David Acosta, Bogotá. |
| CEFAUCA | Colección de Entomología, programa de Agronomía, Universidad de Caldas, Manizales. |
| CEH | Colección Efraín Henao, Manizales, Caldas. |
| CFC | Colección Familia Constantino, Chinchiná, Caldas. |
| CGN | Colección Gregory Nielsen, Villavicencio, Meta. |
| CGR | Colección Gabriel Rodríguez, Mítú, Vaupés. |
| CJIV | Colección José I. Vargas, Villamaría Caldas. |

| | |
|------------------|--|
| CJS | Colección Julián Salazar, Manizales, Caldas. |
| IiAVH | Instituto de investigaciones Alexander von Humboldt (col. E.W. Schmidt-Mumm, en parte) Villa de Leyva, Boyacá. |
| LECIBUQ | Laboratorio de Entomología, Centro de Estudios e Investigaciones en Biodiversidad, Universidad del Quindío, Armenia. |
| MECUA | Colección de Insecta Museo Entomológico Universidad de Antioquia, Medellín. |
| MEFLG | Museo Entomológico “Francisco Luis Gallego”, Universidad Nacional, sede Medellín. |
| MEMB | Museo Entomológico Marcial Benavides, CENICAFÉ, Chinchiná, Caldas. |
| MHNUCa | Museo de Historia Natural, Universidad de Caldas, Manizales. |
| MHNUCa-CI | Colección de Insecta-Conservación Internacional, Museo de Historia Natural Universidad de Caldas, Manizales. |

Terminos y abreviaciones empleadas

| | |
|------------------|----------------------|
| Reg. Fot. | Registro Fotográfico |
| ME | Material examinado |
| AA | Ala anterior |
| AP | Ala Posterior |
| ♂ | Sexo masculino |
| ♀ | Sexo femenino |

Adicionalmente, se dispuso de material fotográfico proveniente de colecciones virtuales de índole institucional y gracias a la asistencia de colegas en la obtención de otras imágenes al vivo tomadas con cámaras fotográficas y dispositivos celulares. Se realizaron disecciones de los órganos genitales masculinos para esclarecer la identidad de los nuevos taxones mediante la preparación de abdómenes en solución de Hidróxido de Sodio (KOH) al 10 % durante 24 horas para su aclarado y posteriormente visualización con estereomicroscopio con cámara digital. La terminología alar y de órganos genitales están basadas en De Vries (1997) y Beutelspacher (1975). Para las especies aquí consideradas se sigue, en parte, los ordenamientos propuestos por Stichel (1910) y por Callaghan y Lamas (2004).

Resultados

Reseña de especies y subespecies

I. Sección Goniopteroti

Las especies pertenecientes a esta sección tienen el ápice del AA extendida y puntiaguda, el AP en ángulo romo en el borde distal.

No están presentes en Colombia.

II. Sección Strongylopteroti

Las especies de esta sección se diferencian de las anteriores al poseer AA cuyo ápice no es extendido y el borde distal del AP no forma un ángulo romo.

Grupo I. Nicaeiformes

Este grupo incluye especies de tamaño variable cuyas AA poseen una mancha ocular notable en la celda discal, además de presentar dos puntos blancos característicos a nivel subcostal. Dichas manchas no tienen borde negro distintivo apreciable.

1. *Eurybia nicaeus erythinosa* Stichel, 1910

(Fig. 61–62 ♂, 63 ♀)

La especie tiponómica *E. nicaeus nicaeus* Fabricius, 1778 fue descrita de “India”. Warren et al. (2016) ilustran varios ejemplares. Uno de ellos corresponde a *E. elvina* Stichel., el otro, probablemente el tipo, se encuentra en condición deplorable, sin cabeza ni antenas y mal montado, lo que no permite realizar un buen diagnóstico. D’Abrera (1994) y Gallard (2017) ilustran una especie que no se encuentra muy alejada del morfotipo de *E. nicaeus erythinosa* presente en Ecuador, Perú y Colombia. Esta se distingue por su mayor tamaño, sus patas delanteras no son marrones, algunas de las manchas oscuras del borde distal son marrón rojizo y la zona distal del AP es de igual color hasta la mitad de la celda discal. Las manchas mediales del AA son más claras y a nivel submedial con manchas negruzcas y de resto marrón rojizo en ambas caras. AP similar con la línea distal amarillenta extendida hasta la fila distal de las manchas (Stichel 1910). En efecto, estamos ante un insecto cuyos ♂♂ tienen el dorso del AA café rojizo oscuro, con mancha ocelar negra rodeada de un halo rojizo y dos puntos blancos manifiestos cerca del margen costal y área postmedial. Zona marginal con 5 máculas oscuras rodeadas de halo rojizo y otra mancha pequeña en el área postmedial. Aparecen también puntos rojizos dispersos en el área medial y cerca de la mancha ocelar. El dorso del AP es más característico ya que la zona postmedial y distal tiene una serie de manchas en forma de exclamación salpicada de un tinte rojizo hasta la mitad del área medial, siendo esto variable en algunos especímenes. Reverso alar café claro adornado de 7 manchas oscuras marginales antecedidas de un ribete delgado más claro a nivel medial en las dos alas. Los otros componentes como el halo negro ocelar en la celda discal, así como los puntos blancos son translúcidos y manifiestos. La ♀ es de aspecto más claro en el anverso, con las alas más redondeadas y sin el tinte rojizo de los ♂♂, que en su reemplazo lo adornan 5 o 6 marcas negras con halo naranja a nivel marginal. AA con mancha ocelar como el ♂, y los dos puntos blancos cerca de la costa. Reverso alar de igual color con los componentes de manchas y listas translucidas del anverso.

Organos genitales masculinos (Fig. 99–101). Valva en vista lateral bifurcada, con dos brazos en forma de gancho alargados que terminan apicalmente en forma aguzada. Valva superior con dos dientes en el área media y tres veces más ancha que la valva inferior. Valva inferior delgada y más corta. Gnathos grandes y curvos, fuertemente aguzados en su extremo apical. Uncus ancho y redondeado dorsalmente. Tegumen estrecho, no tan pronunciado. Vinculum recurvado y bien desarrollado, terminando en un saccus corto y ancho levemente curvado hacia arriba. Aedeagus removido, levemente curvado, ancho en la parte distal y aguzado y delgado en la parte apical.

Distribución (Mapa 4). Tanto Stichel (1910) como Seitz (1916) indican que esta subespecie está presente en Ecuador y Colombia. En Colombia se encuentra en el piedemonte este de la Cordillera Oriental y zonas bajas de Amazonas, Caquetá, Putumayo, Vaupés y Cauca (Rodríguez y Miller 2013; Andrade et al. 2015; Urbina et al. 2021). Andrade (2002) la registra del Chocó biogeográfico; Pinzón (2009); Salazar et al. (2010) y Nielsen y Salazar (2014) la citan como *E. nicaeus nicaeus* Fab. ♂♀ en la región amazónica y zonas del piedemonte oriental.

Material examinado. COLOMBIA: AMAZONAS: La Pedrera, Estación, a 150 m, ♂♀, 22-XII-84, 31-XII-84, J. Vélez leg. (MHNUCa 175, 285). Leticia-Tacana, a 100 m, ♂, XII-82, J. Salazar leg. (CJS). CAQUETA: Florencia-El Paraíso, ♀, 25-IV-22, Rodríguez, Parra y Henao leg. (MHNUCa-CI), Belén de los Andaquíes-La Resaca, ♀, 3-VI-22, Mendoza y Henao leg. (MHNUCa-CI). CAUCA: Piamonte- El Sinaí, a 246 m, 5 ♂♂, 25-II-19, Burbano, Delgado y Henao leg. (MHNUCa-CI 2527, 2529, 2530, 2531, 2532), ibidem-Miraflores, 2 ♂♂ y ♀, 28-II-19, Palacios y Henao leg. (MHNUCa-CI 3177, 3179), ibidem- La Palmera, a 320 m, 3 ♂♂, 21-IX-18, Henao leg. (MHNUCa-CI 34, 35, 36), ibidem-La Sevilla, a 550 m, 3 ♂♂, 3-II-19, Delgado y Henao leg. (MHNUCa-CI 2958, 2961, 2962), La Sevilla, 4 ♂♂ & 1 ♀, 24-IV-22, Delgado, Salazar y Henao leg. (MHNUCa-CI), ibidem-El Cerrito, a 305 m, ♂, 25-XI-18, Burbano y Henao leg. (MHNUCa-CI 1641), ibidem-El Convenio, a 277 m, ♂♀, 10-XI-18, Henao leg. (MHNUCa-CI 780, 783), ibidem-La Florida, a 525 m, 1 ♂ & 2 ♀♀, 1-XI-18, Delgado, Ruiz y Henao leg. (MHNUCa-CI 1138, 1141, 1142), ibidem- La Samaritana, a 250 m, 2 ♂♂ & 1 ♀, 12-XI-18, Burbano & Henao leg. (MHNUCa-CI 1215, 1216, 1217), ibidem-El Convenio, a 287 m, 3 ♂♂, 10-XI-18, Burbano & Henao leg. (MHNUCa-CI 689, 781, 782), ibidem- El Nabueno, a 544 m, ♂, 24-II-19, Burbano, Delgado y Henao leg. (MHNUCa-CI 2455),. Ibidem- La Sevilla, 3 ♀♀, 27, 31-IV-22, Delgado, Salazar y Henao leg. (MHNUCa-CI). GUAVIARE: San José del Guaviare, ♂, E. Schmidt-M leg. (IiAvH 10249). META: San Juan de Arama, ♀, 15-V-16, J. Salazar leg. (CJS). PUTUMAYO: Puerto Umbría-Río Guineo, ♂, VII-91, J. Salazar leg. (CJS), Orito a 500 m, ♂, IX-87, J. Vélez leg. (MHNU-UCa 288), ibidem- ♀, E. Schmidt-M leg. (IiAvH 10262), Mocoa- Río Pepino

(Paway), a 500 m, ♂, 25-II-17, J. Vargas leg. (CJIV). VAUPES: Mitú, a 150 m, 2 ♂♂ & 2 ♀♀, 3-IV-09, G. Rodríguez leg. (CGR 676, 677).

2. *Eurybia cyclopia* Stichel, 1910

(Fig. 46 ♂, 47 ♀)

Especie descrita de Ecuador, aunque Warren et al. (2016) ilustran el supuesto tipo proveniente de Colombia, lo cual es erróneo pues el ejemplar recuerda a *nicaeus erythinosus*, pero es algo más ornamentada sobre todo la ♀. Stichel (1910) al describir *E. cyclopia*, la relaciona con *E. patrona persona* Staudinger, pero es más pequeña, con los puntos subcostales blancos ausentes en *E. patrona* y sus subespecies. El dorso del AA en los ♂♂, es café claro salpicado de manchas marrón rojizo en las regiones medial y postmedial, ocelo discal con azul violeta y halo rojizo y dos puntos subcostales blancos característicos. El AP marrón rojizo con tinte violeta extendido hasta la mitad del ala y cinco puntos marginales negruzcos antecedidos de radios débiles en el área postmedial, resto del ala café rojizo hacia la zona discal. Reverso dispuesto sobre un fondo café claro que hacia el área marginal del AP adquiere un matiz amarillento. Las ♀♀ son de aspecto alar más ancho y más ornamentado sobre el dorso con pequeñas manchas color rojizo naranja dispersas a lo ancho de las regiones submedial, medial y premarginal. El AP es de aspecto claro con la región postmedial y marginal café amarillento, sin tinte violeta apreciable. Ambos sexos están bien representados en Seitz (1924) y D'Abbrera (1994).

Organos genitales masculinos. No ilustrados.

Distribución (Mapa 3). Stichel (1926) y Callaghan (1985) la citan en zonas de bosque húmedo tropical del Chocó biogeográfico, aunque también está presente en el flanco este de la Cordillera Oriental (Salazar 1995; Andrade 2002; Yara y Ospina 2016), dato que necesita ser verificado. Nosotros la conocemos de Antioquia, Chocó, oriente de Caldas y el Magdalena medio.

Material examinado. COLOMBIA: ANTIOQUIA: Cocorná, a 300 m, ♂, X-95, J. Salazar leg. (CJS). CALDAS: Río Guarinó, a 800 m, ♀, III-84, J. Salazar leg. (CJS), Río Samaná, a 300 m, ♂♀, V-94, J. Salazar leg. (CJS), Río Calderas, ♂♀, 6-I-96, E. Henao leg. (CEH). CASANARE: Pajarito, ♀, 7-VI-98, G. Rodríguez leg. (CGR). CALDAS: Samaná-San Diego (El Corozo), 23-VI-01, E. Henao leg. (CEH). CHOCÓ: San José del Palmar-Queb. San Antonio, a 800 m, ♂, 25-III-05, J. Vargas leg. (CJIV). Ibidem- Río Abita, a 800 m, ♀, 20-III-05, J. Salazar leg. (CJS). META: Villavicencio, a 400 m, ♀, E. Schmidt-M. leg. (IiAvH 10246). VALLE: Alto Anchicayá, Yatacué, a 800 m, ♀, 28-XII-89, L. Constantino leg. (CFC), Bajo Anchicayá- Guaimía, a 100 m, 2 ♂♂, 10-IX-97, 16-V-97, L. Constantino leg. (CFC), ibidem- Río Tatabro, a 100 m, ♂, 15-IX-85, L. Constantino leg. (CFC), ibidem- Río Tatabro, a 200 m, ♂, VII-84, J. Salazar leg. (CJS), ibidem, ♂, VII-83, J. Salazar leg. (CJS), Río Calima, ♂, 21-II-93, J. Salazar leg. (CJS).

3. *Eurybia chocoensis* Constantino y Salazar, nueva especie

(Fig. 7-8 ♂)

Holotipo. 1 ♂, COLOMBIA, VALLE: Bajo Anchicayá, Río Tatabro, a 100 m, 6-I-1989, L.M. Constantino leg. (CFC).

Paratipos. 1 ♂, COLOMBIA, VALLE: Bajo Anchicayá, Río Tatabro, a 100 m, 8-VI-1982, L.M. Constantino leg. (CFC).

Descripción. Macho. Envergadura alar 28 mm. Vista dorsal del AA de tonalidad café oscuro excepto por siete manchas negras difusas submarginales con halo naranja muy claro en la cara interna solamente; estas manchas están dispuestas verticalmente entre las venas R5 y 1A+2A. Igualmente, otra hilera paralela con la misma cantidad y ubicación de manchas más pequeñas esta presente en el área postmedial. Se notan dos puntos blancos en el área subapical ubicados de forma horizontal, un ocelo muy grande y circular en la parte apical de la Celda discal con pupila azul oscura metalizada y un halo marginal de color naranja oscuro, discontinuo alrededor de la pupila. Adicionalmente presenta dos puntos anaranjados pequeños ubicados de forma vertical en el área media del ala entre las venas M3 y Cu2. Alas posteriores de color café oscuro con una banda anaranjada oscura continua ubicada desde el área media hasta el área marginal entre las venas M1 y 1A+2A. Al interior de la mancha naranja continua contiene cuatro manchas negras submarginales de forma circular y tres manchas negras de forma triangular

alargadas en el área medial. Adicionalmente presenta una mancha negra con halo naranja discontinuo, separada de la mancha naranja grande, ubicada en el margen alar entre las venas Rs y M1. Dentro de la celda discal presenta dos puntos anaranjados pequeños.

Ventralmente, el AA es de color café claro con dos puntos blancos en el área subapical ubicados de forma horizontal; un ocelo muy grande y circular en la parte apical de la Celda Discal con pupila azul oscuro metalizado y con halo marginal discontinuo alrededor de este de color naranja oscuro. En el área marginal del ala presenta siete manchas negras submarginales con borde gris difuso en la cara interna solamente, dispuestas verticalmente entre las venas R5 y 1A+2A. Igualmente, otra hilera paralela con seis manchas negras difusas y alargadas en el área postmedial con margen gris en el borde interno. En la celda discal tiene dos puntos anaranjados separados por un punto negro.

Hembra. Desconocida.

Organos genitales masculinos (Fig. 73–74). Valva en vista lateral bifurcada, con dos brazos en forma de gancho, el superior más corto y ancho que el brazo inferior, que es bastante largo y recto, terminando apicalmente en una leve curvatura. Valva superior carente de dientes en el área media. Gnathos grande y levemente curvado, en un ángulo de 90°. Uncus ancho y redondeado dorsalmente. Tegumen estrecho, no tan pronunciado. Vinculum recto y ancho. Saccus corto y ancho levemente curvado hacia arriba. Aedeagus removido, bastante largo y curvado en la parte distal y aguzado, delgado y curvo en la parte apical.

Distribución (Mapa 1). Costa Pacífica, en bosque pluvial tropical a 100 msnm, especie endémica de Colombia.

Hábitat. Vuela en el sotobosque en sitios sombreados cerca de quebradas. Se posa debajo de las hojas de plantas de los géneros *Calathea* y *Heliconia*. Visita inflorescencias de *Calathea* ssp.

Etimología. El nombre ‘chocoensis’ hace alusión a la región del Chocó biogeográfico en el occidente de Colombia de donde fue colectada esta nueva especie.

Discusión. Esta nueva especie se diferencia de *E. nicaeus erythinosus* y *E. rubeolata* por las siguientes características: Los dos puntos blancos apicales en el ala anterior están ubicados de forma horizontal en la nueva especie y de forma oblicua en *E. rubeolata*. Las alas anteriores en *E. chocoensis* son redondeadas en el área apical, mientras que en *E. rubeolata* son alargadas. Reverso alar con fondo de color café oscuro en *E. chocoensis* y claro en *E. nicaeus erythinosus* y *E. rubeolata*. Las manchas negras submarginales y mediales en la nueva especie son difusas con halo naranja, mientras que en *E. rubeolata* son visibles y con halo gris. El ocelo ubicado en la celda discal es redondo y grande, con pupila azul oscura metalizada y halo anaranjado delgado y discontinuo en la nueva especie, mientras que en *E. rubeolata* el ocelo es más pequeño y de forma ovalada, sin pupila azul, y con halo naranja más grueso. En las alas posteriores, la banda anaranjada oscura ubicada desde el área media hasta el área marginal entre las venas M1 y 1A+2A es continua en *E. chocoensis*, mientras que *E. rubeolata* no presenta mancha naranja continua. Otra entidad que se le parece es *E. patrona persona* Staudinger sobre todo en el AP, pero el campo naranja marginal es más encendido en *E. chocoensis* y presenta los dos puntos blancos subcostales en el AA ausentes en *E. patrona persona*.

4. *Eurybia molochina hyacinthina* Stichel, 1910

(Fig. 17–21 ♂♂, 22 ♀)

Stichel (1910) en la obra *Genera Insectorum* describió seguidamente dos entidades separadas: *molochina* y *hyacinthina*, pero esta última es, según Callaghan y Lamas (2004), subespecie de la primera. Los machos se distinguen por tener el AA de un café claro, interrumpido por una intensa mancha violeta ubicada en la región medial y submedial, ocelo discal violeta con halo naranja y dos puntos subcostales manifiestos. A nivel del área marginal presenta 5–6 manchas cuadrangulares café oscuro. El AP ostenta la mancha violeta ocupando casi toda el ala, excepto hacia el margen costal y el ápice, área marginal con 6 manchas cuadrangulares rodeadas de naranja y salpicadas de violeta. Reverso alar café grisáceo con los componentes alares translúcidos del anverso, pero las manchas submarginales más oscuras, y la región medial con ribete delgado de líneas irregulares café oscuro con triángulos más claros. Las ♀♀ son de alas más anchas con ausencia del brillo violeta en el AA, pero presente en el AP en casi toda la extensión del ala, reverso alar como en el macho.

Organos genitales masculinos. No ilustrados.

Distribución (Mapa 2). Es una *Eurybia* típicamente amazónica, aunque el tipo en la descripción original proviene de Brasil (Espíritu Santo), como también de Rio de Janeiro y Amazonas, en tanto *E. molochina molochina* lo es del sur del Brasil (Santa Catarina). En Colombia está registrada en el bosque húmedo tropical bajo y el piedemonte amazónico de los departamentos de Amazonas, Cauca, Caquetá, Cundinamarca, Putumayo y Vaupés (Salazar et al. 2003; Rodríguez y Miller 2013; Andrade et al. 2015).

Material examinado. COLOMBIA: AMAZONAS: Puerto Nariño, a 50 m, 2 ♂♂, 1-I-91, 10-VI-92, L. Constantino leg. (CFC), ibidem, ♂, 5-VIII-11, J. Salazar leg. (CJS), Parque Nacional Natural Amacayacu, a 50 m, ♀, 21-IV-89, L. Constantino leg. (CFC), Leticia-Km 8, ♂♀, 4-I-83, J. Salazar leg. (CJS). CAUCA: Piamonte-La Sevilla, a 550 m, 3 ♂♂ & 1 ♀, 3-II-19, Delgado y Henao leg. (MHNUCa-CI 2968, 2069, 2970), ibidem-El Nabueno, a 544 m, ♀, 24-II-19, Delgado y Henao leg. (MHNUCa-CI 2462), ibidem-El Sinaí, a 246 m, ♀, 25-II-19, Burbano, Delgado & Henao leg. (MHNUCa-CI 2533), ibidem- El Cerrito, a 267 m, ♂, 29-X-18, Burbano & Henao leg. (MHNUCa-CI 1889), ibidem, ♀, a 540 m, 1-V-22, J. Salazar leg. (CJS). META: Villavicencio-Bavaria, a 800 m, 2 ♂♂, 7-VIII-96, 20-VIII-89, L. Constantino leg. (CFC), ibidem, ♂, 14-XII-93, D. Acosta leg. (CDA), ibidem-.Bavaria, 3 ♂♂, 10-I-04, 25-XI-09, J. Vargas leg. (CJIV), ibidem-Bavaria, a 400 m, ♂, 30-IX-89, J. Salazar leg. (CJS), Villavicencio-Las Brisas (La Unión), ♂♀, 23-X-14, G. Nielsen leg. (CGN), ibidem, ♀, a 540 m, 4-X-11, J. Salazar leg. (CJS), 1 ♂ y 7 ♀♀, X-2013, X-2014, G. Nielsen leg. (CGN), Villavicencio [Caldas, Samaná error], E. Schmidt-M. leg. (IiAvH 10257). PUTUMAYO: Mocoa, a 700 m, ♂, 25-XI-13, G. Rodríguez leg. (CGR 594), Villavicencio-Bocatoma, ♂, 9-XII-02, E. Henao leg. (CEH), Rio Negro-Pipiral, 2 ♂♂, 7-I-03, E. Henao leg. (CEH).

5. *Eurybia molochina violacea* Constantino, Salazar y Henao, nueva subespecie

(Fig. 23–24 ♂)

Holotipo. 1 ♂, COLOMBIA, AMAZONAS: Puerto Nariño, 50 m, 10-VI-1992, L.M. Constantino leg. (CFC).

Paratipos. 1 ♂, COLOMBIA, AMAZONAS: Puerto Nariño, 50 m, 10-VI-1992, L.M. Constantino leg. (CFC). 1 ♂ AMAZONAS: La Pedrera, bajo Rio Caquetá, 100 m, 5-I-1985, E. Constantino leg. (CFC). CAUCA: Piamonte-El Cerrito, a 305 m, ♂, 25-II-18, Burbano & Henao leg. (MHNUCa-CI 1716).

Descripción. Anverso del ala anterior con una envergadura alar de 24 mm, de tonalidad café claro excepto por siete manchas negras submarginales con halo gris dispuestas entre las venas R5 y 1A+2A. Igualmente, otra hilera paralela con la misma cantidad y ubicación de manchas más pequeñas en el área postmedial. Presenta dos puntos blancos en el área subapical, un ocelo en la parte apical de la Celda Discal con macula azul metalizado oscuro y un halo marginal alrededor de este de color naranja. Alas posteriores con reflejo violeta metalizado intenso en toda el ala y fondo de color terracota oscuro desde el área medial hasta el área marginal, con dos hileras de cinco manchas azul oscuro metalizadas, dispuestas así: una hilera de cinco manchas en el área marginal entre las venas M1 y 1A+2A y otra hilera paralela con la misma cantidad y ubicación de manchas en el área postmedial y finalmente una banda azul oscura metalizada longitudinal en el área media entre las venas M1 y 1A+2A sin entrar en la Celda Discal.

Reverso del ala anterior de color gris oscuro, con siete manchas oscuras negras submarginales oscuras con halo blanco dispuestas entre las venas R5 y 1A+2A. Igualmente siete manchas blancas paralelas más pequeñas de color blanco entre las venas R5 y 1A+2A, adicionalmente dos manchas blancas pequeñas dispuestas entre las venas M1 y M3 cerca del margen anterior de la Celda Discal. Presenta dos puntos blancos en el área subapical, un ocelo en la parte apical de la Celda Discal con macula azul metalizado oscuro y un halo marginal alrededor de este de color naranja. Las alas posteriores de color gris oscuro con siete manchas negras submarginales con halo blanco dispuestas entre las venas R5 y 1A+2A. Igualmente, otra hilera paralela con la misma cantidad y ubicación de manchas más pequeñas de color blanco en el área postmedial.

Hembra. Desconocida.

Distribución (Mapa 2). Cuenca amazónica de Colombia, en bosque húmedo tropical. Se tiene un registro ilustrado adicional publicado por Pinzón (2009) del Caquetá y Apaporis

Hábitat. Vuela en el sotobosque en sitios sombreados cerca de quebradas. Se posa generalmente debajo de las hojas de plantas de los géneros *Calathea* y *Heliconia*. Visita inflorescencias de *Calathea* sp.

Etimología. El nombre ‘violacea’ proviene del color violeta que presenta esta subespecie en las alas posteriores.

Discusión. Esta nueva subespecie se diferencia de *E. molochina hyacinthina* porque el reflejo violeta está confinado solo en el dorso de las alas posteriores, mientras *hyacinthina* lo presenta en las alas anteriores y posteriores. El fondo del ala posterior en la nueva subespecie es de color terracota oscura desde el área medial hasta el área marginal, comparativamente con *M. molochina hyacinthina* que es de color rosado claro y con manchas negras más pequeñas.

6. *Eurybia franciscana caerulescens* Druce, 1904, stat. rev.

(Fig. 68–69 ♂)

Mejor conocida como *E. lamia* Cramer, un sinónimo recientemente establecido por Callaghan y Lamas (2004). Aunque esta *Eurybia* es reconocida como una entidad separada de otras (Callaghan y Lamas 2004), nosotros creemos que es más acertado el tratamiento que da Stichel (1910) al considerarla como “*E. lamia caerulescens*” correspondiente a *E. franciscana caerulescens*. Druce (1904) en su descripción original, habla de un insecto de alas café con una mancha azul brillante ubicada desde la base hasta la mitad del AA y con ocelo discal azul rodeado de naranja, los dos puntos subcostales evidentes y una hilera de puntos café submarginales negruzcos. El AP es azul brillante, excepto en la costa y el borde marginal con una hilera de puntos submarginales brillantes desde el ápice al ángulo anal. Reverso alar café grisáceo con las manchas del anverso distintivas. Todos estos elementos alares son similares en *E. molochina hyacinthina* que son exhibidos sobre un fondo violeta brillante, en tanto en *caerulescens* son azul iridiscente notable. Druce (1904) relaciona esta subespecie con *lycisca*.

Distribución (Mapa 4). Subespecie amazónica distribuida en el bosque húmedo tropical de regiones bajas y zonas de piedemonte sobre todo de Caquetá, Cauca y Putumayo, siendo local y más rara que *E. molochina violacea*. Esta registrada para la región amazónica por Andrade et al. (2015) y Salazar (2019); el bajo Caquetá y Apaporis (Pinzón 2009), el costado este de la Cordillera Oriental y Putumayo (= como *E. dardus unxia* G. y S.) por Andrade (2002) y Salazar (1995) y el oriente de Boyacá (Andrade et al. 2007).

Material examinado. COLOMBIA: CAQUETÁ: Belén de los Andaquies, ♀, 4-X-07, Sañudo y Muñoz leg. (ME-CUA- 10829), Florencia, ♀, 1-VIII-93, G. Rodríguez leg. (CGR-109), Florencia-El Paraíso, ♀, 24-IV-22, Rodríguez, Parra y Henao leg. (MHNUCa-CI), CAUCA: Piamonte-La Florida, a 525 m, ♂♀, 26-III-19, 1-XI-18, G. Delgado leg. y Delgado, Ruiz y Henao leg. (MHNUCa-CI 3140, 1140), ibídem, ♂, 5-V-22, Delgado, Salazar y Henao leg. (MHNUCa-CI), Piamonte, a 520 m, 2 ♂♂, 2-V-22, J. Salazar leg. (CJS)., Piamonte-La Sevilla, ♂, 28-IV-22, Delgado, Salazar y Henao (MHNUCa-CI) META: Restrepo-Quizqueya, ♂, 10-VI-82, J. Vélez leg. (MHNUCa 032). PUTUMAYO: Mocoa-CEA, a 500 m, ♂, 15-IX-06, J. Salazar leg. (CJS).

7. *Eurybia unxia* Godman y Salvin, 1855

(No ilustrada)

Esta especie fue considerada una raza de *E. dardus* por Stichel (1910) y propone un nuevo nombre: *E. lamia fulgens*. Callaghan y Lamas, (2004) lo consideran sinónimo de *E. unxia*. El AA es café oscuro con el ocelo discal azul violáceo rodeado de un halo naranja oscuro, los dos puntos blancos subcostales manifiestos, y con los elementos mediales y postmediales de manchas oscuras presentes. El AP con café en el ápice y margen costal excepto por una gran mancha azul púrpura iridiscente que ocupa más de la mitad del área y salpica una serie de 5-6 manchas oscuras ovales. Reverso alar café claro con los componentes habituales de manchas del anverso. La hembra tiene la apariencia de una *dardus* típica sin brillo pero con los dos puntos blancos subcostales diagnósticos.

Incluimos esta especie en esta revisión debido a la alta probabilidad que habite Colombia. Se ha reportado para Centroamérica (Costa Rica, Panamá, Honduras, Guatemala y Nicaragua) y hay citas de D’Abrera (1994); Stichel (1910) y en especial Stichel (1924) como presente en la región pacífica. Otro indicio de su presencia en Colombia lo tenemos de Rubio y Jiménez (2015) quienes inventariaron fotográficamente las especies de Zapzurro (Capurganá, Chocó), región que limita con Panamá, con franca influencia de la fauna de mariposas de ese país. Rubio y Jiménez (2015) ilustran un ejemplar identificado como *E. unxia*, que no corresponde al verdadero morfotipo de dicha especie. Sin embargo, *E. unxia* no la hemos encontrado en las colecciones revisadas.

8. *Eurybia dardus annulata* Stichel, 1910

(Fig. 29–30 ♂♀)

La especie tiponómica fue descrita de Surinam (Callaghan y Lamas, 2004), sin embargo tiene también algunas ssp registradas para Colombia. Stichel (1910) describe la subespecie *annulata* por especímenes obtenidos de Colombia, Ecuador, Perú, Venezuela, Panamá y Brasil (Amazonas). La traducción literal nos habla de una *Eurybia* de color marrón negruzco con manchas submarginales anilladas de rojiza o amarillento, en las AA, y la zona medial con manchas de tinte rojizo. Comparativamente los ejemplares de la especie tiponómica de Guyana Francesa ilustrados por Gallard (2017), no difieren mayormente de *E. dardus annulata* pues los ♂♂, tienen al igual, coloración café oscura excepto las ♀♀ con tonalidad café claro. Al lado de estos una serie de 11 ♂♂, y 8 ♀♀ de *dardus annulata* de la colección Greg Nielsen (CGN) que presentan poca variación entre ellos, su tamaño mediano es casi uniforme.

Organos genitales masculinos (Fig. 78–80). Valva en vista lateral, cortas y delgadas, fuertemente esclerotizadas y aguzadas en su extremo apical, que no sobrepasan la longitud del gnathos. Gnathos pequeños y curvos, de forma aguzada en el ápice. Uncus ancho y recto lateralmente. Tegumen pequeño y ancho. Vinculum recurvado y más delgado en el área basal. Saccus ausente. Aedeagus robusto y levemente recurvado, aguzado en la parte apical.

Distribución (Mapa 2). Subespecie de amplia distribución sobre todo en el bosque húmedo tropical de la cuenca amazónica, el piedemonte y la región pacífica. Existe una gran variabilidad de individuo a individuo, a través de su área de distribución tanto en las formas de Ecuador, Perú y Colombia. En nuestro caso se le conoce de Amazonas, Caquetá, Meta y Vaupés (Fagua et al. 1999; Rodríguez y Miller 2013; Yara y Ospina 2016; Salazar et al. 2017) y viejas citas para Mocoa, Putumayo (Stichel 1924). En adición, Callaghan (1985) lista para Colombia una nueva subespecie cercana a *dardus* procedente del Chocó biogeográfico que no conocemos, asunto que dejamos en suspenso mientras se obtenga más material comparativo de dicha región.

Material examinado. COLOMBIA: AMAZONAS: Puerto Nariño, a 50 m, ♂, 10-VI-92, L. Constantino leg. (CFC). ANTIOQUIA: Samaná, a 800 m, ♂, III-74 Sohm leg. (ME-FLG), Yarumal, ♀, III-81, A.M. leg (MEFLG) CALDAS: Pensilvania-Pueblo Nuevo, a 1500 m, ♂, 10-VII-16, J. Vargas leg. (CJIV); CAQUETA: Florencia-El Paraíso, 2 ♂♂ & ♀, 24-IV-22, Rodríguez, Parra & Henao leg. (MHNUCa-CI). CAUCA: Piamonte. A 520 m, CHOCÓ: San José del Palmar, a 800 m, ♂♀, IX-99, 22-I-98, J. Vargas leg. (CJIV). HUILA: Gigante, a 800 m, ♂♀, 14-VI-95, G. Rodríguez leg. (CGR-90,91). META: Villavicencio, a 450 m, 10 ♂♂ & 10 ♀♀, G. Nielsen leg. (CGN), RISARALDA: Santa Cecilia, ♀, XII-80, J. Salazar leg. (CJS). TOLIMA: Ibagué, ♂, a 1200 m, 26-II-01, J. Salazar leg. (CJS). PUTUMAYO: Mocoa, a 500 m, ♂♂, 26,27-XII-85, J. Vélez leg. (MHNUCa 224, 290), ibidem-CEA, ♂, 12-IX-06, J. Salazar leg. (CJS). ♀, 30-IV-22, J. Salazar leg. (CJS). VALLE: Dovio-Playa Rica, ♀, 9-I-03, E. Henao leg.(CEH).

9. *Eurybia dardus fassli* Seitz, 1916, stat. reinst.

(Fig. 38–39 ♂, Fig. 40–41 ♀)

Seitz (1916) describe brevemente esta forma, basado en un descubrimiento realizado en la Cordillera Oriental por A.H. Fassl a 2000 msnm. Es una *Eurybia* muy pequeña, la mitad del tamaño de una *unxia* típica (= *dardus*). El ejemplar aparece sinonimizado en Callaghan y Lamas (2004). No obstante, un examen cuidadoso y comparativo entre 20 ejemplares de *dardus annulata* de tamaño mayor, con cerca de 11 ejemplares de *dardus fassli* en la colección de Greg Nielsen (CGN) diferencian ostensiblemente a ésta por su tamaño mucho menor (G. Nielsen com. pers.).

Los ejemplares a nuestra disposición recuerdan a *E. dardus dardus* y *E. dardus annulata* y representan claramente al sintipo determinado por G. Lamas y recolectado por Fassl en el oriente de Colombia a 400 msnm (Warren et al. 2016). El dorso del AA es café claro con los dos puntos blancos subcostales típicos y el ocelo en la celda discal negro sin reflejos con halo rojizo marcado. Se presentan una serie de petequias aisladas en el área medial 5 marcas negruzcas marginales satinadas de rojizo naranja que se continúan en el AP, ésta tiene al igual petequias dispersas en la región medial. Tales elementos se translucen en el reverso que ofrece un color más claro además de ostentar una marca distal negruzca pequeña con halo naranja en el área discal. Las ♀♀, son algo más grandes con una coloración bien clara y las manchas submarginales bien definidas con negro y naranja más que en los ♂♂.

Organos genitales masculinos. Según Salazar et al. (2021), se aprecia esclerotizada y melánica en especial el gnathos, proceso distal de la valva grueso con el saccus bien corto y poco manifiesto, vinculum recto, uncus ancho y redondeado, ventanas del tegumen anchas y evidentes. Aedeagus con el proceso apical delgado y puntiagudo y el proceso posterior más estrecho que en *dardus mestiza*. En general igual a los de *E. dardus annulata*.

Distribución (Mapa 2). Esta pequeña subespecie ha sido indicada para la vertiente este de la Cordillera Oriental (Callaghan 1985), en especial en zonas vecinas a Villavicencio, Meta (= como *E. dardus annulata*) por Salazar et al. (2003) y Salazar et al. (2017).

Material examinado. COLOMBIA: CUNDINAMARCA: Medina, a 400 m, ♀, J. Salazar leg. (IiAvH 10245), ibidem-Güichiral, a 250 m, 2 ♂♂, II-92, J. Salazar leg. (CJS). META: Villavicencio, ♂♀, XII-99, 3-I-01, G. Rodríguez leg. (CGR 373, 394), ibidem-Bavaria, a 420 m, ♂, 3-XII-16, G. Nielsen leg. (CJS), ibidem, ♂, 25-XI-02, J. Salazar leg. (CJS), Villavicencio-Río Ocoa, a 300 m, 3 ♂♂, 28-IX-95, 5-X-99, J. Salazar leg. (CJS), ibidem-La Unión (Km 13), a 500 m, ♂♀, 25-X-14, 2-XII-14, G. Nielsen leg. (CJS), ibidem-La Unión (Km13) a 500 m, serie de 11 ♂♂ y ♀♀, coll. G. Nielsen (CGN), Ibidem-Bavaria, ♂♀, 9-I-03, E. Henao leg. (CEH).

10. *Eurybia dardus mestiza* Salazar, Villalobos y Vargas, 2021, stat. rev.

(Fig. 35–36 ♂, fig. 37 ♀)

Poblaciones de esta subespecie de reciente descripción habitan el enclave seco del Río Cauca. Se distingue de otras razas básicamente por el color café oscuro en ambas alas, el AA con marca discal negra sin pupila, rodeada de un halo naranja y los puntos blancos subcostales apenas insinuados. Area submarginal con 6 manchas ovaladas pequeñas café negruzco que se continúan en el AP y no son tan visibles como en otras subespecies. Area medial y postmedial con otras marcas débiles difuminadas. Reverso alar oscuro con las marcas submarginales translucidas del anverso, pero siempre pequeñas. El AP en los ♂♂, presenta en el dorso inclinado una fugitiva luminosidad violeta en el submargen. La mancha discal en el AP es débil y rodeada de naranja. Otros componentes alares como los descritos en Salazar et al. (2021). Las ♀♀, son de alas anchas y algo más claras con los componentes de manchas submarginales más nítidos y conspicuos.

Organos genitales masculinos. Según Salazar et al. (2021), menos esclerotizados y melánicos que los de *E. dardus fassli*, excepto el gnathos. Proceso apical de la valva de mayor tamaño y no muy esclerotizado, saccus alargado y vinculum mas recto con ángulo agudo. Uncus ancho y redondeado dorsalmente, ventanilla del tegumen estrecha y no marcada. Aedeagus con proceso distal corto y pedicelo esbelto y alargado.

Distribución (Mapa 2). *Eurybia dardus mestiza* habita lugares semiabiertos, interiores de bosque de la formación de bosque seco y bosque húmedo subtropical asociados en ambas vertientes andinas del Río Cauca entre los 1000 y 1600 msnm. De lo anterior se desprende que por este ámbito de distribución se encuentre en Antioquia, Risaralda, Quindío, Valle y Cauca que reciben franca influencia de dicho cañón a su paso por esos departamentos.

Material examinado. COLOMBIA: CALDAS: Riosucio-El Mestizo, a 1550 m, ♂♀, 8-V-20, J. Salazar leg. (CJS), ibidem-Aguacatal, a 1400 m, 3 ♂♂ y 5 ♀♀, 17-VII-20, 3, 8,9-VII-20, J. Salazar leg. (CJS). Manizales-Santagueda, a 1000 m, 2 ♀♀, XII-80, J. Salazar leg. (CJS), Riosucio-El Mestizo, a 1550 m, ♀, 5-VII-20, J. Salazar leg. (CJS).

Al lado de esta población, hacia el norte *mestiza* es reemplazada por otra subespecie existente en zonas planas o montañosas onduladas de baja altitud de la Costa Atlántica. Ellas exhiben los rasgos típicos de *mestiza* pero con una tonalidad mucho más clara, con las marcas negras submarginales evidentes, el ocelo discal del AA negro rodeado de halo naranja claro, al igual que la mancha submarginal del AP. El reverso alar es café claro con los elementos de manchas y franjas negruzcos y halos naranja claro. En consecuencia, constituyen una nueva subespecie: *Eurybia dardus atlantica* Salazar, Constantino y Rodríguez, **nueva subespecie**, (Fig. 31–32, ♂, Fig. 33–34, ♀).

Holotipo de *Eurybia dardus atlantica*. ♂, Envergadura alar 23 mm, COLOMBIA, CÉSAR: Valledupar-Pueblo Bello, a 1000 m, 6-I-84, J. Vélez leg. depositado en MHNUCa-116. Paratipo: ♂, Envergadura alar 25 mm, igual localidad fecha y colector (MHNUCa 117). Paratipo: ♀, COLOMBIA, MAGDALENA: Ciénaga-Siberia, a 1200 m, 20-II-90, J. Salazar leg. (CJS).

Etimología de *Eurybia dardus atlantica*. El nombre ‘atlantica’ proviene de la palabra Atlántico, en alusión al norte de Colombia, donde esta subespecie se encuentra.

11. *Eurybia jemima* Hewitson, 1869

(Fig. 25–26 ♂)

Es una especie típicamente amazónica que está presente en zonas bajas y selváticas de la Amazonia y el piedemonte este de la Cordillera oriental hacia el sur. Además de la especie tiponominal, incluye la raza *E. jemima sinnaces* Druce, 1904 de Perú, sin embargo, los ejemplares que tenemos a nuestro alcance están más acorde con la forma *leucolopha* Thieme, 1907 descrita de Coca, Ecuador, pero tal nombre es un sinónimo de *jemima jemima* (Callaghan y Lamas 2004). Los ♂♂, de esta especie tienen el dorso del AA de color café muy oscuro casi negro, solo se advierten el ocelo pupilar discal con centro violeta y un halo naranja rojizo que le rodea; y los dos puntos blancos subcostales evidentes. El AP es de igual color excepto por 5 marcas redondeadas o cuadrangulares aisladas a nivel submarginal rodeados de naranja rojizo. Reverso alar café claro con los elementos de puntos y ocelo pupilar del anverso y el halo naranja claro antecedido de dos diminutos puntos naranjas en el borde de la celda. El AP al igual, con similares vestigios y un ocelo negro pequeño en la celda rodeado de naranja, las 5 marcas marginales que se translucen del anverso negras, pequeñas y rodeadas de naranja, hay así mismo una línea medial café muy débil y delgada. Las ♀♀, no conocidas por nosotros, son de aspecto claro con marcas marginales en el AA y AP nítidas y bien rodeadas de naranja claro al igual que el ocelo discal del AA.

Organos genitales masculinos (Fig. 87–89). Valva en vista lateral bifurcada, con dos brazos en forma de gancho, el superior y el inferior del mismo largo. Valva inferior levemente ondulada en la mitad. Valva superior presenta un diente pequeño en el área media y termina en forma de gancho apicalmente. Gnathos largos y curvos, de forma aguzada en el ápice. Uncus ancho y redondeado dorsalmente. Tegumen estrecho, no tan pronunciado. Vinculum levemente curvado. Saccus corto y recto. Aedeagus removido, grueso y curvo en la parte media y aguzado en la parte apical.

Distribución (Mapa 2). Como las indicadas al comienzo. Se ha citado para los departamentos de Amazonas, Putumayo (= como *E. jemima sinnaces*) (Salazar 1995, 2019; Andrade 2002; Andrade et al. 2015), Caquetá y Apaporis (Pinzón 2009).

Material examinado. COLOMBIA: AMAZONAS: Puerto Nariño, a 50 m, ♂, 2-VII-11, V. Pacl leg. (CJS), ibidem, 2 ♂♂, 2, 4-VIII-11, G. Nielsen leg. (CJS), San Martín de Amacayacu, a 50 m, ♂, 20-X-97, L. Constantino leg. (CFC), Puerto Nariño, a 50 m, ♂, 21-VI-92, L. Constantino leg. (CFC). [CALDAS: Victoria loc. errónea], ♂, E. Schmidt-Mumm leg. (IiAvH 10227). CAUCA: Piamonte-San Isidro, a 522 m, 3 ♂♂, 26-XI-18, 27-XI-18, Delgado, Ruiz y Henao leg. (MHNUCa-CI 300, 402, 403). Ibidem-La Sevilla, a 550 m, ♂, 3-II-19, Delgado y Henao leg. (MHNUCa-CI 2953), Ibidem-La Sevilla, ♂♀, 28-IV-22, Delgado, Salazar y Henao leg. (MHNUCa-CI), Ibidem-El Nabueno, a 544 m, ♂, 24-II-19, Delgado y Henao leg. (MHNUCa-CI 2461), ibidem-La Florida, a 525 m, ♂, 1-XI-18, Delgado, Ruiz y Henao leg. (MHNUCa-CI 1095), ibidem-La Palmera, a 320 m, ♂, 21-XI-18m Henao leg. (MHNUCa-CI 37), ibidem-El Sinaí, a 246 m, ♂, 25-II-19, Burbano, Delgado & Henao leg. 2534), ibidem-a 540 m, ♂, 9-V-22, J. Salazar leg. (CJS). PUTUMAYO: Mocoa, ♂, 24-XI-13, G. Rodríguez leg. (CGR 593), ibidem-CEA, a 450 m, ♂, 14-IX-06, J. Salazar leg. (CJS).

12. *Eurybia latifasciata* Hewitson, 1870

(Fig. 66–67, ♂)

De todas la *Eurybia* que habitan Colombia, sin duda, esta es la más rara y local. Su coloración atípica con amplias bandas blancas que cruzan el área medial de las alas, la hace inconfundible y singular. Aunque Stichel (1924) clamaba en su momento la presencia por primera vez en Colombia de la especie, ya Fassl (1910), la había reportado para áreas cercanas a Villavicencio, Meta, con base en ejemplares que fueron depositados en el Museo de Historia Natural de Londres. Esta información es presentada por Seitz (1916) y D'Abbrera (1994), quien ilustra precisamente 2 ♂♂ de dicha localidad. Examinando el poco material a nuestra disposición, distinguimos que su dorso alar es café en ambas alas, cruzadas por una gran banda curvilínea blanquecina a nivel medial, que se origina en el margen costal del AA y culmina en el torno alar del AP. Este patrón de color solo es interrumpido por un pequeño ocelo discal de pupila negra y un fugitivo punto azul violeta rodeado de un halo naranja claro, no hay vestigios de los 2 puntos blancos subcostales, ni manchas marginales típicas del género en ambas alas. La banda blanca se transluce en el reverso sobre un fondo grisáceo. Dicho patrón recuerda mucho a la de ciertas especies

de Mesosemia Hübner (vgr. *M. judicialis* Butler y su forma *latissima* Stichel) con las que se puede confundir por las blandas blancas presentes también (ver Salazar et al. 2009). La ♀ de *E. latifasciata* fue ilustrada por Rebillard (1958), ella se dispone como el ♂, excepto que en el AP tiene ausente la banda blanca solo presente en el AA. Por este motivo fue llamada erróneamente por dicho autor como *E. latifasciata silaceana* nombre correspondiente a otra especie descrita por Stichel (1924).

Organos genitales masculinos (Fig. 96–98). Valva en vista lateral bifurcada, con dos brazos en forma de gancho, a diferencia de las demás especies, la valva inferior es ancha y corta y aguzada en su extremo. La valva superior es más corta y pequeña. Gnathos largos y robustos, de forma aguzada en el ápice. Uncus bastante ancho y redondeado dorsalmente. Tegumen ancho y pronunciado. Vinculum levemente curvado. Saccus relativamente más largo que el resto de especies. Aedeagus removido, grueso y curvo en la parte media y aguzado en la parte apical.

Distribución (Mapa 4). En Colombia esta rara especie, quizás una de las más primitivas; se encuentra en el piedemonte este de la Cordillera Oriental habitando el sotobosque. Desde hace algún tiempo se había intentado redescubirla en la zona de Villavicencio con resultados infructuosos, hasta que uno de nosotros (ERH) la encontró más al sur en la bota caucana con solo 2-3 especímenes capturados. Un primer reporte visual de latifasciata fue publicado por Salazar (2020). Por otro lado, en la colección de Arnold Schultze recuperada de un viejo cofre depositado en el Museo de Historia Natural de Berlín, Alemania, aparecen 2 ♂♂ procedentes de nuestro país.

Material examinado. COLOMBIA: CAUCA: Piamonte-La Florida a 525 m, 2 ♂♂, Delgado, Ruiz y Henao leg. (MHNUCa-CI 1135, 1136), ibidem-La Florida, a 520 m, ♂, 4-V-22, J. Salazar leg. (CJS).

13. *Eurybia donna* Felder, 1862

(Fig. 1–2 ♂, Fig. 5–6 forma *coronata* Stichel ♂, Fig. 3–4 ♀)

Descrita de Colombia, *E. donna* es, sin discusión, una de las especies más grandes y vistosas del género. Rudolf y Felder (1862) la describen procedente de la “cordillera de Bogota”, sin más datos, y es ilustrada tanto dorsal como ventralmente en una lámina publicada más tarde (Felder y Felder 1865). El AA de los ♂♂, es café negruzco intenso que oculta el ocelo discal, evidente en el reverso. En dicha superficie solo se notan débilmente los dos puntos blancos subcostales, el resto de los elementos de manchas marginales no aparecen. El AP más distintiva con la misma tonalidad del AA, pero ostenta una notable banda naranja rojizo que se dispone en radios desde el área medial que la originan incluyendo el margen alar. Dicha banda encierra en su centro una serie de 3 puntos café oscuros. El reverso alar es café claro con el ocelo discal del AA negro con halo naranja, con dos puntos del mismo color a nivel discal y tres manchas fugitivas café a nivel marginal. El AP al igual, café claro con la banda naranja rojizo translúcida del anverso, pero más naranjada, hay una serie de 6 puntos negruzcos en la celda discal que denota una leve mancha ciega de color negro y manchada débilmente de naranja. Las ♀♀ de *E. donna* son grandes tienen un aspecto algo diferente, con color café claro, alas anchas y la banda del AP más robusta y naranjada. El reverso es café claro con elementos de marcas marginales y el ocelo discal del AA bien marcado, este ocelo se aprecia también en el anverso cosa que no sucede en los ♂♂.

Organos genitales masculinos (Fig. 75–77). Valvas bifurcadas, con forma bien distintiva a las demás especies, la valva inferior es corta y recta, mientras que la valva superior es el doble de larga y recurvada. En vista ventral se cruzan entre si en la parte apical. Gnathos largos y curvos, de forma aguzada en el ápice. Uncus ancho y redondeado dorsalmente. Tegumen estrecho, no tan pronunciado. Vinculum levemente curvado. Saccus bastante largo y recto. Aedeagus removido, grueso y curvo en la parte media y delgado y aguzado en la parte apical.

Distribución (Mapa 1). Confinada al Chocó biogeográfico, la vertiente oeste de la Cordillera Occidental hasta los 1700 msnm y el noroccidente de Ecuador. Igualmente habita el bosque húmedo tropical del Magdalena medio y el cañón del mismo río colonizando ambas vertientes, hasta el costado este de la Cordillera Oriental. Se ha registrado para los departamentos de Chocó, oriente de Caldas, Valle, Meta, Valle y Santander (Álvarez 1993; Vargas y Henao 2004; Vargas y Salazar 2014; Salazar et al. 2017; Murillo et al. 2018).

Stichel (1924) la cita para el Chocó; Mocoa, Putumayo y Muzo, Boyacá, y dos años más tarde en 1926, trata detenidamente la especie mencionando dos formas: *helias* Stichel, 1909 (por una ♀ procedente del río San Juan), y *coronata* Stichel, 1926, actualmente sinónimos de *donna* (Callaghan y Lamas 2004).

Material examinado. COLOMBIA: ANTIOQUIA: Río Samaná, a 200 m, ♀, VI-94, J.S. López leg. (MEFLG), San Luis, ♀, VII-88, G. Morales leg. (MEFLG), Puerto triunfo-Río Claro, 2 ♂♂ y 2 ♀♀, XI-88, G. Morales leg. (MEFLG), ibidem, ♂, 10-VIII-95, C. Sañudo leg. (ME-CUA 10731), ibidem ♂, 8-VIII-05, F. Muñoz leg. (MECUA, 10621), Samaná, ♀, 7-VI-95, G. Rodríguez leg. (CGR-86), Puerto Triunfo, ♂, 20-VII-11, G. Rodríguez leg. (CGR-856), ibidem-Río Claro, ♀, 10-I-85, J. Vélez leg. (MHNUCa 180). BOYACÁ: Otanche, ♂, E. Schmidt-M leg. (IiAvH-10252). CALDAS: Pensilvania-Pueblo Nuevo (Alto Mira), a 1500 m, ♂ y ♀, 10-VII-96, J. Vargas leg. (CJIV), ibidem-La Linda, ♀, a 1500 m, 8-VI-90, J. Salazar leg. (CJS), Samaná-Selva de Florencia, a 1400 m, ♂, 10-VII-01, E. Henao leg. (CEH). CHOCÓ: San José del Palmar-El Tabor, a 1500 m, ♀, 8-I-87, J. Vélez leg. (MHN-UCa 300), ibidem, ♂ y 2 ♀♀, II-00, J. Vargas leg. (CJIV), Ibidem-Río Abita, ♀, 12-VII-02, E. Henao leg. (CEH), San José del Palmar-Basurero, ♂, 12-VII-02, E. Henao leg. (CEH). RISARALDA: Santa Cecilia-Tapartó, a 650 m, ♂, I-82, J. Salazar leg. (MHNUCa 009), ibidem, a 1000 m, ♀, 10-X-82, J. Salazar leg. (MHN-UCa 086), ibidem-Murrupá, a 450 m, ♂, J. Vélez leg. (MHNUCa 193), Pueblo Rico-Bachichí, a 500 m, 2 ♀♀, 18-VII-88, J. Vélez leg. (MHN-UCa 276, 277), Santa Cecilia-Tapartó, a 800 m, ♂ y 2 ♀♀, XII-84, 8-IV-82, J. Salazar leg. (CJS). SANTANDER: Serranía de Yariguíes, a 800 m, ♂, VII-05, C. Ríos leg. (MHNUCa 330). VALLE: Bajo Anchicayá-Río Tatabro, a 100 m, 4 ♂♂ y 1 ♀, 7-XI-81, 20-XI-91, 10-VI-91, 20-IX-91, 11-I-88, L. Constantino leg. (CFC), Alto Anchicayá-Yatacué, a 800 m, 2 ♂♂, 22-IX-81, 20-I-88, L. Constantino leg. (CFC), Bahía Málaga-Río Morro, ♂, J. S. López leg. (MEFLG), Bajo Anchicayá-Río Tatabro, a 150 m, ♂, VII-83, J. Salazar leg. (CJS), Restrepo Calima-Las Ollas, a 1150 m, ♂, 15-X-84, J. Vélez leg. (MHN-UCa 162).

14. *Eurybia juturna* Felder, 1865

(Fig. 48–49 ♂)

Especie relacionada con la anterior y descrita originalmente de Surinam. La conformación alar recuerda a *E. donna* pero es algo más pequeña, con el AA variable en tonalidad, a veces café claro o bien, oscuro, sin los puntos blancos subcostales propios de las *Eurybia*. Hay una serie de fugitivas manchas naranjas dispersas sobre las áreas medial y postmedial, en el margen con dos puntos negruzcos no muy visibles. El ocelo discal oscuro con leves trazas púrpuras en su centro y con halo naranja rojizo. El AP es diferente, con una gran banda postmedial y marginal naranja intenso adornada en su interior de manchas negras en exclamación circunscritas a la zona postmedial y antecedida de una línea medial dentada. El reverso con los adornos de manchas translucidas del anverso, pero sobre un fondo café claro y con un ocelo discal negro pequeño rodeado de naranja. El AA ostenta a nivel postmedial 3–4 marcas negras redondeadas manchadas de un débil halo naranja. La anterior descripción corresponde a la forma *turna* descrita por Dognin (1891) de Loja, Ecuador y ahora sinónimo de *juturna* (Callaghan y Lamas 2004). La hembra de esta especie, procedente de Bolivia, es rara en nuestro medio y fue llamada *E. juturna hari* Weeks, 1901, se distingue en las dos alas por sus notables marcas naranjas a nivel postmedial manchadas de puntos negros gruesos (Thieme 1907; Stichel 1910; D'Abbrera 1994). Esta ssp. no es conocida de Colombia.

Organos genitales masculinos (Fig. 90–92). Valva en vista lateral bifurcada, con la valva inferior bastante larga y recta, termina apicalmente con un ensanchamiento redondeado y con un diente lateral, que se cruzan entre sí, vistos dorsalmente. La valva superior es muy pequeña, casi vestigial, poco visible. Gnathos largos y curvos, de forma aguzada en el ápice. Uncus ancho y redondeado dorsalmente. Tegumen estrecho, no tan pronunciado. Vinculum levemente curvado. Saccus corto y recto. Aedeagus removido, grueso y curvo en la parte media y aguzado en la parte apical.

Distribución (Mapa 3). Confinada a la vertiente este de la Cordillera Oriental, las zonas selváticas de piedemonte y la Amazonia en el bosque húmedo tropical. Fue citada previamente para el Putumayo (Mocoa-San Francisco) por Stichel (1926) y Apolinar (1915) para Meta/ Cundinamarca (como *E. tarna* [sic]). Es de notar que en la colección de Arnold Schultze en el Museo de Historia Natural de Berlín, Alemania, hay 3 ♂♂ procedentes de Colombia.

Material examinado. COLOMBIA, CAQUETÁ: Florencia, ♂, a 1200 m, 8-IX-96, G. Rodríguez leg. (CGR-4), Belén de los Andaquíes, ♂, 5-XII-07, C. Sañudo leg. (MECUA- 10972), [CALDAS: Victoria, ♂, error, E. Schmidt-M. leg. (IiAvH-10243)]. CAUCA: Piamonte-La Florida, a 540 m, ♂, 3-V-22, J. Salazar y G. Delgado leg. (CJS), Ibidem- La Florida, 2 ♂♂, 3,5-V-22, Delgado, Salazar y Henao leg. (MHNUCa-CI), Río Villalobos, a 800 m, ♂, 10-IV-93, L. Constantino leg. (CFC). PUTUMAYO: Mocoa-CEA, a 520 m, ♂, 12-IX-06, J. Salazar leg. (CJS).

15. *Eurybia rubeolata silaceana* (Stichel, 1924), nueva combinación

(Fig. 50–51 ♂, Fig. 52–53 ♀)

Esta especie fué descrita por Stichel (1924) a partir de un macho procedente de las vecindades de Mocoa, Putumayo. La descripción literal de dicho autor es como sigue: AA con el ocelo discal negro rodeado de amarillo rojizo y dos puntos subcostales blancos como en *dardus*. Región distal con una serie de puntos anulares claros y poco definidos, el AP con amplia zona distal de color amarillo ocre que contiene 5 puntos negros de los cuales el anal es fusionado. La region posterior dividida en dos partes, la zona marginal de color marrón rojizo oscuro que se torna más grisáceo, arqueándose sobre la banda amarilla y presenta 5 manchas negras alargadas y difusas. Reverso alar como en *E. dardus* y sus subespecies, la mancha discal del AP amarillo ocre pálido. Las manchas negras marginales son reducidas delimitadas en forma de anillo contra la zona marrón gris siendo similar a la de *E. juturna*, pero con las del AP ubicadas muy cerca al margen. La hembra poco conocida, es menos angulosa que el macho y de AA anchas, la coloración es más pálida con la banda medial marginal del AP amarillo pálido con 5 puntos negros en su interior anteceditos de líneas débiles triangulares. Reverso café claro con los elementos de manchas oscuras dispuestas sobre un fondo café amarillento hacia el margen distal del AP. Stichel (1924) la considero en su momento como una forma extrema de *E. dardus* Fabricius. Sin embargo, al analizar detenidamente sus órganos genitales y compararla con la de *rubeolata nielseni*, son idénticas ambas estructuras por tanto *silaceana* pasa a ser subespecie de *rubeolata* (**nueva combinación**).

Organos genitales masculinos (Fig. 108–110). Valva en vista lateral bifurcada, con dos brazos en forma de gancho, el inferior más largo, delgado y curvado en la mitad. Valva superior presenta un diente grande en el área media y termina en forma de gancho apicalmente. Gnathos cortos y curvos, de forma aguzada en el ápice. Uncus pequeño y redondeado dorsalmente. Tegumen ancho y pronunciado. Vinculum levemente curvado. Saccus corto y curvo hacia arriba. Aedeagus removido, delgado y levemente curvado en la parte media y aguzado en la parte apical.

Distribución (Mapa 3). Restringida a la vertiente este de la Cordillera Oriental (Callaghan 1985; Nielsen y Salazar 2014), y las zonas selváticas de piedemonte hacia el sur incluyendo el oriente ecuatoriano (Piñas-Rubio 2007 = como *E. donna*). Especie local y poco representada en colecciones nacionales.

Material examinado. COLOMBIA: CAQUETÁ: Vía a Florencia, ♀, 8-IX-96, G. Rodríguez leg. (CGR). CAUCA: Piamonte-La Sevilla, a 550 m, ♀, 2-III-19, Delgado y Henao leg. (MHNUCa-CI 2283), ibidem, ♂, 3-II-19, Delgado y Henao leg. (MHNUCa-CI 2963), ibidem-a 550 m, 3 ♂♂, II-19, Delgado y Henao leg. (MHNUCa-CI 2956, 2957, 2965). PUTUMAYO: Mocoa-Rio Afán, a 450 m, ♀, 18-IX-90, J. Salazar leg. (CJS).

Existen ejemplares que exhiben los rasgos habituales de *E. silaceana*, con el anverso del AA café claro, el ocelo discal como en *silaceana*, y los dos puntos blancos subcostales, pero a nivel del área medial tienen una franja café oscura fugitiva. El AP con la banda medial y marginal naranja rojizo algo más ancha, anteceditas de una línea medial oscura irregular. Reverso alar café más pálido con los elementos, puntos y la banda amarilla del AP menos contrastados que en la especie tiponominal. La hembra es café claro como *silaceana* pero la banda marginal del AP es naranja rojizo y no amarillenta como en la especie tiponominal. La zona medial con una línea café oscuro irregular pero bien notable, el reverso es café claro, pero con un tono naranja en la región medial y marginal del AP (en *silaceana* es amarillenta). El reverso del AA con 6 puntos marginales negruzcos triangulares sin halo naranja que si aparecen en *silaceana*.

16. *Eurybia rubeolata rufomarginata* Salazar, Constantino, Rodríguez y Henao, nueva subespecie

(Fig. 54 ♂, Fig. 55–56 ♀).

Holotipo. ♂, Envergadura alar 24 mm. COLOMBIA, VALLE: Dovio-Rio Garrapatas, a 600 m, 11-V-96, J. Salazar leg. depositado en CJS. Paratipo: ♂, 1–10-IV-96, E. Henao leg. Depositado en CEH. Ibidem, igual localidad, Dovio-Playa Rica, ♂, 22-III-96, E. Henao leg. (CEH).

Paratipo. ♂, VALLE: Bajo Calima, a 200 m, 2-II-93, J. Salazar leg. (CJS).

Alotipo. ♀, igual localidad, a 600 m, 10-V-96, L. Constantino leg. depositado en CFC. Ibidem, ♀, igual localidad, 16-V-96, J. Salazar leg.

Descripción. Similar a *E. rubeolata silaceana*, pero con la coloración naranja en las AP mas extendida, alcanzando el margen distal de la Celda Discal. Alas anteriores con ocelo en la Celda Discal bien definido con halo naranja bien marcado.

Distribución. Esta nueva subespecie es una entidad alopátrica restringida a la vertiente Oeste de la Cordillera Occidental y las regiones bajas de la región Pacífica habitando el bosque húmedo tropical siendo probable que también habite en el Noroccidente de Ecuador. Subespecie local y poco representada en colecciones nacionales.

Etimología. El nombre de la subespecie proviene del latín rufo = rojo y *marginata* = borde por la coloración del AP.

17. *Eurybia rubeolata nielseni* Constantino, Salazar y Henao, nueva subespecie

(Fig. 57–58 ♂, Fig. 59–60 ♀).

Holotipo. ♂, Envergadura alar 24 mm. COLOMBIA, AMAZONAS: PNN Amacayacu, 50 m, 29-IV-50-1989, L.M. Constantino (CFC).

Alotipo. ♀, Envergadura alar 25 mm. META: Villavicencio, a 450 m, G. Nielsen leg. Depositados en CGN.

Paratipos. 10 ♂♂, Villavicencio, a 450 m, G. Nielsen leg. Depositados en CGN; 11 ♀, igual localidad, a 450 m, G. Nielsen leg. depositados en CGN. META: Rio Negro-Pipiral, ♂, 5-I-03, E. Henao leg. (CEH).

Descripción. anverso del ala anterior con una envergadura alar de 28 mm, de tonalidad marrón excepto por seis manchas negras difusas submarginales, la primera con halo naranja muy claro en la cara interna solamente, dispuestas verticalmente entre las venas R5 y 1A+2A. Igualmente, otra hilera paralela con la misma cantidad y ubicación de manchas más pequeñas en el área postmedial. Presenta dos puntos blancos en el área subapical ubicados de forma horizontal, un ocelo circular en la parte apical de la Celda discal con pupila azul oscura metalizada y un halo marginal discontinuo alrededor de este de color naranja oscuro. Alas posteriores de color naranja-granate oscuro continuo cubriendo toda el ala hasta la base, a diferencia de *E. rubeolata silaceana* y *E. rubeolata rufomarginata* en donde la tonalidad anaranjada solo cubre la mitad del ala posterior. Contiene 6 manchas circulares negras submarginales de forma circular, seguida de 5 manchas difusas negras paralelas en el area postmedial, antecedida por una línea irregular medial de color negro. Anverso de las alas anteriores de color marrón oscuro con 7 manchas negras submarginales bien definidas, antecedida de 6 manchas irregulares de color grisáceo en el área medial. Ocelo negro con reflejo violeta y borde naranja. Alas posteriores de color marrón oscuro con 7 manchas negras submarginales con halo gris, antecedida de 7 manchas irregulares paralelas de color gris. Hembra igual al macho, pero con el anverso del ala posterior de color marrón con tonalidad naranja oscuro y cinco manchas negras circulares en el área submarginal.

Distribución (Mapa 3). Oriente de Colombia, principalmente en la vertiente este de la cordillera oriental (piedemonte llanero) en un rango altitudinal entre 100-400 msnm en el departamento del meta, en bosques cercanos a la ciudad de Villavicencio.

Etimología. El nombre de esta subespecie está dedicada a Gregory Nielsen quien ha hecho importantes aportes al estudio de los Riodinidos de Colombia y quien colectó la mayoría de los ejemplares de la serie tipo. Individuos de esta subespecie fueron previamente mencionados por Andrade et al. (2021) indicando que era una nueva especie sin describirla.

18. *Eurybia lycisca* Westwood, 1851

(Fig. 70–71 ♂, Fig. 72 ♀)

Es una especie de amplia distribución en casi todo Centroamérica y buena parte del noroccidente de Sudamérica. En Colombia se encuentra en el Chocó biogeográfico, la vertiente Oeste de la Cordillera Occidental hasta el noroccidente de Ecuador. Igualmente, se le conoce de la Costa Atlántica y los valles interandinos de los Ríos Cauca y Magdalena. La conformación alar y patrón de *E. lycisca* se dispone como *E. franciscana*, el AA es de color café con la presencia de un notable ocelo discal de pupila azul púrpura y halo naranja, antecedido de dos delgadas manchas al final de la celda, pero sin la presencia de los dos puntos blancos subcostales propios del género. Hay vestigios de franjas postmediales perceptibles. El AP con una gran mancha azul celeste brillante que cubre prácticamente toda la superficie excepto el margen costal, el ápice y el borde marginal, dejando translucir levemente

una serie de 5 puntos propios del reverso. Este es de color café claro con los elementos de manchas y franjas más evidentes que el anverso. La hembra es de alas más anchas con la mancha azul celeste del AP clara y de menor extensión y los 5 puntos negros marginales salpicados de naranja.

Organos genitales masculinos (Fig. 102–104). Valva en vista lateral bifurcada, con dos brazos en forma de gancho, el inferior más largo, delgado y curvado en la mitad. Valva superior presenta 4 dientes pequeños en el área media y termina en forma de gancho apicalmente. Gnathos cortos y curvos, de forma aguzada en el ápice. Uncus pequeño y redondeado dorsalmente. Tegumen pequeño y pronunciado. Vinculum levemente curvado. Saccus corto y curvo hacia arriba. Aedeagus removido, delgado y levemente curvado en la parte media y aguzado en la región apical.

Distribución (Mapa 4). Esta especie también está presente en el cinturón cafetero hasta los 1800 msnm (Valencia et al. 2005), igualmente, se ha registrado habitando algunas islas continentales del pacífico (Isla Palma, Punta Soldado, Bahía Málaga) en el bosque húmedo tropical y también al norte en Zapzurro y Capurganá en la frontera con Panamá (Rubio y Jiménez 2015). Curiosamente no ha sido reportada en la isla Gorgona (Calero et al. 2014). Los departamentos donde se ha reportado son Antioquia, Bolívar, Caldas, Chocó, Quindío, Nariño, Valle y Risaralda (Álvarez 1993; Vargas 2003; Vargas y Salazar 2014; Marín-Gómez et al. 2011; Palacios y Constantino 2006; Orozco et al. 2009; Ahumada et al. 2019). Andrade (2002) la indica erróneamente como habitante de la zona este de la Cordillera Oriental.

Material examinado. COLOMBIA: ANTIOQUIA: Turbo, a 30 m, ♀, 21-VII-62, Sohm leg. (MEFLG), Puerto Triunfo-Ríoclaro, ♂, VI-85, R. Vélez leg. (ME-FLG), Amalfi, a 960 m, ♂, 6-VI-98, P. Duque leg. (MEFLG), Porce-Tenche y Hac. Normandía, 2 ♂♂, 9-VI-98, 23-IV-97, P. Duque leg. (MEFLG), Andes, ♂, IX-97, Wilmar leg. (CJIV), San Carlos, ♂, 23-X-98, D. Hernández leg. (MECUA 10083), Puerto Triunfo, ♂, 7-VIII-05, C. Sañudo leg. (ME-CUA 10605), Porce, ♂, 30-XII-98, G. Rodríguez leg. (CGR-50), Urabá, ♂, 6-III-03, G. Rodríguez leg. (CGR-50), Rio Calderas, ♂, 6-I-96, E. Henao leg. (CEH). CALDAS: Aranzazu-Varsovia, ♂, a 1700 m, 25-I-15, J. Vargas leg. (CJIV), Manizales-Santagueda, a 1000 m, II-79, J. Salazar leg. (CJS), Riosucio, a 1800 m, ♂, 1-IV-10, J. Salazar leg. (CJS), ibidem-El Jordán, a 1650 m, ♂, 5-VI-20, J. Salazar leg. (CJS), ibidem-Cerro Ingrumá, a 1700 m, ♂ y ♀, 6-I-20, 9-I-16, J. Salazar leg. (CJS), Victoria, ♂, E. Schmidt-M. leg. (IiAvH- 10275), Filadelfia-El Pintado, a 700 m, ♂, 8-VIII-17, J. Salazar leg. (CJS), Chinchiná, Naranjal, 1350 m, ♂, 10-XII-2003, C. Valencia leg. (ME-MB 33.1), Chinchiná, Naranjal, 1350 m, ♀, 07-XI-2003, C. Valencia leg. (MEMB 33.1), Chinchiná, Naranjal, 1350 m, ♂, 10-XII-2003, C. Valencia leg. (MEMB 34.4); Chinchiná, Reserva Forestal Protectora de Planalto, 1400 m, ♂, 28-XI-2021, L.M. Constantino, registro fotográfico *in situ*; Chinchiná, Reserva Forestal Protectora de Planalto, 1400 m, ♂, 15-IX-2021, L.M. Constantino, registro fotográfico *in situ*; Chinchiná, Bosque San Francisco-La Esmeralda, 1060 m, ♂, 20-XI-2021, L.M. Constantino, registro fotográfico *in situ*. CHOCÓ: Capurganá, ♂, 5-V-79, G. Rodríguez leg. (CGR-698), San José del Palmar, a 800 m, ♀, IX-99, J. Salazar leg. (CJS), ibidem-basurero, ♀, 2-14, VI-01, E. Henao leg. (CEH). MAGDALENA: Ciénaga-El Machín, ♂, 20-IX-89, J. Salazar leg. (CJS). QUINDIO: Quimbaya-El Ocaso, a 1100 m, ♂, Gómez y Pinzón leg. (LECIBUQ-94), ibidem, a 1100 m, 2 ♂♂, Gómez y Pinzón leg. (LECIBUQ-95,96). RISARALDA: Santa Cecilia, ♀, 21-VII-05, G. Rodríguez leg. (CGR-581), ibidem- Tapartó, a 500 m, ♂, 5-IV-85, J. Vélez leg. (MHN-UCa 192), Ibidem-Rio San Juan, Bacorí, a 450 m, ♂, I-82, J. Vélez leg. (MHN-UCa 093), Pueblo Rico-Santa Cecilia, a 320 m, ♂, 9-X-81, J. Salazar leg. (CJS), ibidem-Rio San Juan, a 320 m, ♀, X-82, J. Salazar leg. (CJS). VALLE: Bajo Anchicayá-Rio Tatabro, a 100 m, 2 ♂♂, 20-XII-80, 27-XII-81, L. Constantino leg. (CFC), Río Cajambre-Caimancito, a 25 m, ♂, 7-VIII-83, E. Constantino leg. (CFC), Río Pance, a 1200 m, ♂, 15-XII-82, L. Constantino leg. (CFC), Bajo Anchicayá-Guaimia, a 100 m, ♂ y ♀, 29-V-97, L. Constantino leg. (CFC), Alto Anchicayá-Yatacué, a 700 m, ♀, 20-VII-94, L. Constantino leg. (CFC), Buenaventura-Isla Punta Soldado, ♀, I-96, J. Vargas leg. (CEH).

19. *Eurybia patrona patrona* Weymer, 1875

(Fig. 9–10 ♂)

Comparativamente con otras, es una subespecie de gran tamaño y notable coloración. Descrita por Weymer (1875), el tipo procede de “Santa Fé de Bogotá”. La descripción es como sigue: anverso del AA de tono café claro sin los dos puntos blancos subcostales típicos y el ocelo discal negro con una mancha azul púrpura en su centro y halo naranja claro. Las áreas submedial, medial y postmedial tienen franjas oscuras y el área marginal con una serie de máculas oscuras que se evidencian más en el reverso. El AP es naranjada con una gran mancha del mismo color que se intensifica en las áreas medial, postmedial y marginal conteniendo en su interior 5 máculas en forma

de exclamación anteceditas de una franja medial radiada distintiva. El reverso alar con los elementos de manchas translucidas del anverso y en el AP de color café claro y con 7 manchas negruzcas satinadas de naranja claro. La hembra tiene alas más anchas y es similar al macho en sus componentes alares de la especie.

Organos genitales masculinos (Fig. 93–95). Valva en vista lateral bifurcada, con dos brazos en forma de gancho, el inferior más largo, delgado y recto, termina abruptamente en un ángulo de 90 grados, en la parte apical. En vista ventral se cruzan entre si apicalmente. Valva superior muy pequeña y recta. Gnathos largos y curvos, de forma aguzada en el ápice. Uncus pequeño y redondeado dorsalmente. Tegumen ancho y pronunciado. Vinculum levemente curvado y ancho. Saccus corto y recto. Aedeagus removido, bastante grueso y levemente curvado en la parte media y aguzado en la parte apical.

Distribución (Mapa 1). Presente en Colombia en el Chocó biogeográfico, algunas islas continentales del Pacífico y la vertiente Oeste de la Cordillera Occidental, así como los valles interandinos del Cauca y Magdalena colonizando las formaciones de bosque seco y húmedo tropical. Al igual hay registros de la Amazonia y la vertiente este de la Cordillera Oriental en áreas de piedemonte (Callaghan, 1985). Entre nosotros, se ha indicado para los departamentos de Boyacá, Caldas, Meta, Valle y según Stichel (1924) para el Putumayo (Salazar et al. 2003; Andrade et al. 2007; Nielsen y Salazar 2014; Salazar et al. 2017; y Salazar et al. 2021 (= como *E. patrona persona*)). En adición la colección de Arnold Schultze en Berlín, Alemania contiene 2 ♂♂ y 1 ♀, procedentes de Colombia.

20. *Eurybia patrona promota* Stichel, 1910

(Fig. 11–12, ♂, Fig. 13–14, ♀)

Registrada para Amazonas, oriente del Perú y Brasil, pero se tienen dos nuevos registros para Colombia citados como sigue: COLOMBIA, CAUCA, Piamonte-El Sináí, a 240 m, 2♀♀, 25-II-19, Burbano, Delgado y Henao leg. (MHNUCa-CI 2535, 2536)

21. *Eurybia patrona persona* Staudinger, 1876

(Fig. 15–16 ♂)

Conocida de Honduras a Panamá (Callaghan 1985) y existente al igual en nuestro territorio: AMAZONAS: Puerto Nariño-Parque Natural Nacional Amacayacu, a 50 m, 2 ♂♂, 19-IV-89, L. Constantino leg. (CFC), ibidem, sin localidad, ♂, 1-V-03, G. Rodríguez leg. (CGR-482).

Thieme (1907) objeta que *E. patrona patrona* como *E. patrona persona* sean una misma especie siguiendo a Godman y Salvin (1885), en contraste con Mengel (1905) quien las separa injustificadamente (Thieme 1907).

Material examinado. COLOMBIA: ANTIOQUIA: Amalfi, a 960 m, ♀, 9-II-98, P. Duque leg. (ME-FLG), Maceo, ♂, 7-XI-04, C. Sañudo leg. (ME-CUA 10236), San José del Nus, a 1100 m, ♀, 30-XII-97, G. Rodríguez leg. (CGR-42), Río Samaná, ♂, 7-VI-05, G. Rodríguez leg. (CGR-85). CALDAS: La Dorada-Arizona, a 260 m, ♂, 12-V-97, S. Constantino leg. (CFC), Chinchiná-La Esmeralda, a 1600 m, ♂, 2-VII-17, J. Salazar leg. (CJS), Manizales-Santagueda, a 1000 m, ♂, X-79, J. Salazar leg. (CJS), Riosucio-Quebrada Seca, a 700 m, ♂, 18-VII-17, J. Salazar leg. (CJS), Victoria- Río Guarinó, a 300 m, ♂, 24-III-85, J. Salazar leg. (MHN-UCa 202), ibidem, ♂ y ♀, a 600 m, 24-III-85, J. Salazar leg. (CJS), Victoria-Río La Miel, a 600 m, ♂, 2-III-85, J. Salazar leg. (MHN-UCa 202b), Ibídem, ♂, E. Schmidt-M leg. (IiAvH-10243). CHOCÓ: San José del Palmar, a 800 m, ♂, II-00, J. Vargas leg. (CJIV). QUINDIO: Quimbaya-El Ocaso, a 1100 m, 3 ♂♂, Gómez & Pinzón leg. (LE-CIBUQ-95, 96, 7595). TOLIMA: Mariquita-La Parroquia, a 600 m, ♀, X-99, J. Vargas leg. (CJIV). META: Villavicencio-Bavaria, a 500 m, ♂, 15-VIII-92, L. Constantino leg. (CFC), ibídem, 2 ♂♂, a 470 m, 1-XII-02, 3-XII-09, J. Salazar leg. (CJS), Villavicencio-Bocatoma, ♂, 13-XII-02, E. Henao leg. (CEH). VALLE: Buenaventura-Isla Punta Soldado, a 50 m, ♂, IV-00, J. Vargas leg. (CJIV), Ibídem-Isla Punta Soldado, a 50 m, ♂, 22-I-01, J. Vargas leg. (CEH), Bajo Anchicayá-Río Tatabro, a 100 m, ♂, 18-X-94, L. Constantino leg. (CFC).

Grupo II. Halimediformes

Esta segunda sección, comprende especies de tamaño mediano que son de difícil separación taxonómica, excepto en sus órganos genitales. Tanto *Eurybia halimede* (Hübner [1807]), *E. albiseriata* Weymer, 1890 como *E. elvina* Stichel, 1910 muestran patrones alares muy similares, sin ocelo discal en las AA, con una serie de puntos blancos separados en arco a nivel medial y dos hileras de manchas en las región medial y postmedial del AP. Reverso café

grisáceo adornado de puntos y manchas oscuras. Dichas entidades presentan algo de subespeciación.

22. *Eurybia albiseriata stellifera* Stichel, 1910

(Fig. 27–28, ♂)

Esta subespecie fue registrada para Brasil (Stichel 1910). El AP no es tan adornada como en *stellifera* con el campo naranja rojizo menos conspicuo. Tratada originalmente en la descripción como *E. halimede stellifera*, esta *Eurybia* es de tamaño mediano, con el dorso del AA café sin ocelo discal y adornado de 6 puntos blancos separados, tres de ellos subcostales y otros tres dispuestos en los espacios de 1A + 2A y Cu2; entre Cu2 y Cu1 y M3, excepto en el espacio M3 y M1. Ellos anteceden 3 marcas negras postmediales, redondeadas y satinadas de un halo naranja. El reverso es café claro con los elementos de puntos blancos y marcas translúcidos del anverso. El dorso del AP es más distintivo, presenta un fondo café alternado a nivel medial de un campo naranja rojizo que está adornado de 5 marcas negras postmediales cuadrangulares rodeadas de naranja y anteceditas de un ribete de puntos naranjas pequeños que aparecen en serie desde el margen costal. Reverso igual con el AA, excepto por otros puntos blanquecinos anteriores y pegados al margen costal. La hembra poco conocida, es menos adornada en las AP sin el campo marginal naranja rojizo pero muestra los mismos componentes en las AA del macho.

Organos genitales masculinos (Fig. 84–86). Valva en vista lateral bifurcada, con dos brazos en forma de gancho, el inferior del mismo largo, más delgado, recto y levemente curvado en el apice. Valva superior mucho más ancha y robusta, termina apicalmente en un gancho aguzado. Gnathos cortos y curvos, de forma aguzada en el ápice. Uncus pequeño y redondeado dorsalmente. Tegumen ancho y pronunciado. Vinculum recto y delgado. Saccus corto y recto. Aedeagus removido, grueso y levemente curvado en la parte distal y aguzado en la parte apical.

Distribución (Mapa 3). Es una subespecie propia de la región amazónica y zonas del piedemonte este de la Cordillera Oriental hacia el sur (Salazar 2019). No fue reportada en su momento por Callaghan (1985) ni Andrade (2002), siendo poco representada en colecciones nacionales.

Material examinado. COLOMBIA: AMAZONAS: Leticia-caño Yahuaraca, a 150 m, ♂, 9-I-83, J. Vélez leg. (MHN-UCa 017), ibidem-Km 8, a 150 m, ♂, 5-VII-82, J. Vélez leg. (MHN-UCa-034), ibidem, ♂, 29-XII-82, J. Salazar leg. (CJS), ibidem-Km 10, a 150 m, ♂, 3-I-83, J. Salazar leg. (CJS). [CALDAS: Victoria, error loc. ♂, E. Schmidt-M leg. IiAvH-10228]. CAUCA: Piamonte-La Sevilla, a 550 m, 2 ♂♂, 3-II-19, Delgado y Henao leg. (MHNUCa-CI 2959, 2960), Ibidem-La Sevilla, 2 ♂♂, 27-IV-22, Delgado, Salazar y Henao leg. (MHNUCa-CI), Ibidem-La Florida, a 525 m, 3 ♂♂, 1-XI-18, Delgado, Ruiz y Henao leg. (MHNUCa-CI 1093, 1094, 1137), Ibidem, a 540 m, ♂ y ♀, 21-V-22, 4-V-22, J. Salazar leg. (CJS), ibidem-La Sevilla, a 550 m, ♀, 3-II-19, Delgado y Henao leg. (MHNUCa-CI 2967), ibidem- San Isidro y la Florida, 2 ♀♀, 26-XI-19, 19-II-18, Delgado, Ruiz y Henao leg. (MHNUCa CI 404, 1143), ibidem, ♀, 4-V-22, J. Salazar leg. (CJS), Ibidem-La Florida, ♀, 5-V-2, Delgado, Salazar y Henao leg. (MHNUCa-CI). CAQUETA: Florencia-El Paraiso, ♀, 24-IV-22, Rodríguez, Parra y Henao leg. (MHNUCa-CI), Belén de los Andaquies-Las Lajas, ♂, 8-VI-22, E. Henao leg. (MHNUCa-CI), Morelia, ♂, 1-VI-22, García y Henao leg. (MHNUCa-CI).

23. *Eurybia elvina* Stichel, 1910

(Fig. 42–43, ♂)

Especie descrita basado en una hembra. Sin embargo, es una de las más comunes del grupo II por su amplia distribución. Según Stichel (1910) *E. elvina* fue considerada antes como *E. halimede* por Godman y Salvin (1885) y Staudinger y Schatz (1888-1892) o como *E. halimede elvina* (D'Abbrera 1994). En el Genera Insectorum, la lámina que presenta la figura así como la descripción, ilustran a un insecto de tonalidad café, con el dorso del AA carente al igual del ocelo discal, y provisto además de 7 puntos blancos aislados a nivel medial ubicados entre los espacios de las venas 1A + 2A consecutivamente hasta R2, que preceden 6 marcas negras cuadrangulares rodeadas de halos naranja claro. Dicha disposición se continúa en el AP con otra serie de 6 pequeñas marcas mediales anteceditas de otras 5 marginales más notable y en serie. El reverso con los elementos citados translúcidos del anverso y adornados de 5 puntos oscuros débiles sobre un fondo café grisáceo. La hembra es como el macho, pero con el ápice menos anguloso y con los puntos blancos y marcas negras algo más desarrolladas y conspicuas.

Organos genitales masculinos. No ilustrados.

Distribución (Mapa 3). Especie cuya distribución incluye Centroamérica (México, Panamá, Costa Rica), Colombia, Venezuela, Guayanas y Brasil (Stichel 1910; De Vries 1997). En Colombia parece estar confinada a la vertiente este de la Cordillera Oriental en su área de piedemonte, la Orinoquia y Amazonia (Nielsen y Salazar 2014 [= como *E. elvina*]); Salazar 1995; Fagua et al. 1999; Pinzón 2009; Salazar et al. 2003; Yara y Ospina 2016; Salazar et al. 2017 y Andrade et al. 2015 [= como *E. halimede* y *E. elvina granulata*]). Hay que agregar que Stichel en 1910 y 1915 describió dos subespecies: *E. e. granulata* y *E. e. emidiata* respectivamente, ésta última del amazonas brasileño y la primera para Perú y Ecuador (Callaghan y Lamas 2004) pero también aparece en Colombia. En efecto, en la colección de Arnold Schultze de Berlín (MHN) hay un ejemplar probablemente colombiano que corresponde cerradamente en su patrón con *E. elvina granulata* y su tipo proveniente de Napo, Ecuador. Tenemos de *granulata* además otros dos ejemplares citados como sigue: CAQUETÁ: Belén de los Andaquíes-Las Lajas, ♀, 7-VI-22, Medina y Henao leg. (MHNUCa-CI) (Fig. 44-45). CAUCA: Piamonte-La Sevilla, ♀, 28-IV-22, Delgado, Salazar y Henao leg. (MHNUCa-CI).

Material examinado. COLOMBIA: AMAZONAS: Leticia, ♀, E. Schmidt-M. leg. (IiAvH-10266), San José-Km 13 (CIBA), ♀, IX-14, J. Salazar leg. (CJS), Puerto Nariño, a 50 m, ♂, 10-VI-92, L. Constantino leg. (CFC), Leticia-caño Yahuaraca, a 50 m, ♀, 29-XII-82, J. Vélez leg. (MHN-UCa 018). META: Villavicencio-Bavaria, a 800 m, ♂, 10-XII-93, L. Constantino leg. (CFC), Villavicencio, ♂, 16-XI-02, G. Rodríguez leg. (CGR-438), Ibidem-Bavaria, a 400 m, 2 ♂♂, 10-I-04, 24-XI-02, J. Salazar leg. (CJIV), Villavicencio, Km 8-La Unión 6 Bavaria, 5 ♂♂ & 4 ♀♀, G. Nielsen leg. (CGN), ibidem-Bavaria, ♀, 4-I-04, J. Salazar leg. (CJS). VAUPÉS: Mitú, ♂, E. Schmidt-M. leg. (IiAvH-10267). COLOMBIA: ♂, sin datos de localidad fecha y colector (ME-FLG).

Nota. Para finalizar, otra especie muy afin a la anterior es *Eurybia halimede* Hübner [1807] cuyo rango de dispersión es principalmente de Guayanas y Brasil (Staudinger y Schatz 1888–1892; Stichel 1910; Seitz 1916; Callaghan y Lamas 2004). Su presencia en Colombia ha sido reportada por Andrade (2002) para el flanco oriental de las cordilleras Occidental y Oriental. Esta especie es a menudo confundida con *E. elvina*.

Agradecimientos

Los autores expresan su agradecimiento a Jorge M. González, Research Associate, McGuire Center for Lepidoptera and Biodiversity, FL, USA y a Gregory Nielsen, Villavicencio, Colombia por sus valiosos aportes y observaciones al texto que mejoraron el manuscrito final. Igualmente agradecen a la desinteresada colaboración de las siguientes personas a cargo de las colecciones y por suministrar información y fotografías clave para culminar este trabajo: John Albeiro Quiroz G. (Museo Entomológico “Francisco Luis Gallego”, Universidad Nacional, sede Medellín); Misael Salgado (programa de Agronomía, Facultad de Ciencias exactas y Naturales, Universidad de Caldas, Manizales); Dra. Martha Wolff (Museo Entomológico, Universidad de Antioquia, Medellín); Dra. Andrea Lorena García y bióloga Natalia Andrea Quirama (laboratorio de Entomología de la Universidad del Quindío); al personal del Museo Entomológico “Marcial Benavides” de Cenicafé, Chinchiná y a E. W. Schmidt-Mumm quien amablemente proveyó en vida al primer autor con bibliografía y su colección (hoy depositada en el Instituto de Investigaciones Biológicas Alexander von Humboldt, Villa de Leyva, Boyacá). Un reconocimiento especial a Gregory Nielsen quien cedió fotografías de los estados inmaduros de *E. elvina*, material y registros de su colección, además de fotografías al vivo. Ayuda adicional en cuanto a registros de material y preparación fueron debidos a José Ignacio Vargas, Vaclav Pacl, Alfonso Villalobos, David Acosta, Emilio Constantino y Sandra Constantino, así mismo Juan Guillermo Jaramillo, David Geale, Shirley Sekarajasingham brindaron fotos al natural de varias especies y Hugo Rocha, éste último al ceder valiosa información de la colección Arnold Schultze depositada en el Museo de Historia Natural de Berlín, Alemania. Acceso a más bibliografía del tema se debió al generoso apoyo de Benmesbah Mohamed, Roberto Gonzalo de la Maza, César Rodríguez, Jean Yves Gallard y Gregory Nielsen. Apoyaron con material adicional y salidas de campo Gerlando Delgado, Gerson Burbano, Juan Pablo López y en especial José Vicente Rodríguez y a Conservación Internacional por su apoyo constante y al Museo de Historia Natural de la Universidad de Caldas.

Literatura Citada

- Ahumada D, Segovia A, Navas G. 2019.** Butterflies (Lepidoptera: Rhopalocera) of Montes de María, sub-región: preliminary list of species from El Carmen de Bolívar (Bolívar, Colombia). *Revista de la Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales* 43(168): 521–530.
- Álvarez JA. 1993.** Inventario de las mariposas (Lepidoptera: Rhopalocera) con anotaciones ecológicas para dos zonas en el departamento de Risaralda, Colombia. Tesis de pregrado, U. Nacional de Colombia, Bogotá. 162–204.
- Apolinar M. 1915.** Datos para la Entomología. *Boletín de la Sociedad de Ciencias Naturales del Instituto La Salle* 3(9): 136–139.
- Andrade MG. 2002.** Biodiversidad de las mariposas (Lepidoptera: Rhopalocera) de Colombia. p. 171–172. En: Costa C, Vanin SA, Lobo JM, Melic A (eds.). *PRIBES, Red Iberoamericana de Biogeografía y Entomología Sistemática y Sociedad Entomológica Aragonesa –SEA; Zaragoza, España*. 230 p.
- Andrade MG, Campos-Salazar L, González LA, Pulido H. 2007.** Santa María, mariposas: Alas y color p. 172–198. Instituto de Ciencias Naturales–ICN, Universidad Nacional de Colombia; Bogotá. 248 p.
- Andrade MG, Henao ER. 2017.** Mariposas diurnas (Hesperioidea y Papilionoidea) en el Parque Nacional Natural Serranía de Chiribiquete. *Revista Colombia Amazónica* 10: 191–203.
- Andrade MG, Henao ER, Gantiva C, Bejarano M. 2021.** Mariposas diurnas (Lepidoptera: Rhopalocera) de dos sectores de la Serranía de Manacías (Meta). p. 401–430. En: Colombia, *Diversidad Biótica XVI*. ICN. Universidad Nacional de Colombia; Bogotá. 568 p.
- Andrade MG, Henao ER, Salazar JA. 2015.** Las mariposas (Lepidoptera: Rhopalocera) de la Region Amazónica Colombiana. *Revista Colombia Amazónica* 8: 92–122.
- Bauder J, Lieskonig N, Krenn H. 2011.** The extremely long-tongue of neotropical butterfly *Eurybia lycisca* (Riodinidae): proboscis morphology and flower handling. *Arthropod Structure and Development* 40: 122–127.
- Beccaloni G, Vilorio A, Hall A, Robinson H. 2008.** Catalogue of the hostplants of Neotropical butterflies. SEA–CYTED, NHM; Zaragoza. 536 p.
- Beutelspacher C. 1975.** Dos nuevas especies de la familia Riodinidae (Lepidoptera) de Mexico. *Revista de Biología Tropical* 23(1): 53–65.
- Brevignon C, Gallard JY. 1997.** Inventaire des Riodinidae de Guyane Française II: Mesosemiini, Eurybiini. Description de nouveaux taxa. *Lambillionea* 57: 322–342.
- Callaghan JC. 1985.** Notes on the Zoogeographic Distribution of Butterflies of the subfamily Riodininae in Colombia. *Journal of Lepidoptera Research* suppl. 1: 51–69.
- Callaghan JC. 2010.** A re-evaluation of the *Aricoris constantius* group with the recognition of three species (Lepidoptera: Riodinidae). *Zoología* 27 (3): 395–402.
- Callaghan JC, Lamas G. 2004.** Atlas of Neotropical Lepidoptera, Checklist: part 4A (Hesperioidea and Papilionoidea), Riodinidae. p. 148–170. In: Lamas G (ed.). *Tropical Lepidoptera*. Scientific Publishers; Gainesville, FL. 439 p.
- Calero H, Armbrrecht I, Montoya J. 2014.** Mariposas diurnas y nocturnas (Lepidoptera: Rhopalocera) del Parque Nacional Natural Isla Gorgona, Pacífico Colombiano. *Revista de Biología Tropical* 62(supl. 1): 317–328.
- Comision ICZN, 1956.** Opinion 417. Rejection for nomenclatorial purposes of volume 3 (Zoologie) of the work by Lorenz Oken entitled *Oken's Lehrbuch der Naturgeschichte* published in 1815–1816. *Opinions and Declarations rendered by the international Commission on zoological Nomenclature* 14(1): 1–42.
- Constantino LM, Salazar JA, Rodríguez G. 2012a.** Contribución al conocimiento de las especies de *Argyrogrammana* Strand, 1932 de Colombia (Lepidoptera: Riodinidae). *Boletín Científico Museo de Historia Natural. Universidad de Caldas* 16(1): 273–288.
- Constantino LM, Salazar JA, Rodríguez G. 2012b.** Estudio sobre el género *Ancyluris* Hübner, 1919 en Colombia y descripción de nuevos taxa (Lepidoptera: Riodinidae). *Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas* 16(2): 209–235.
- D’Abrera B. 1994.** Butterflies of the Neotropical Region, 6. Riodinidae: 926–930 + Fig. Hill House; Armadale, Australia. 217 p.
- De Vries PJ. 1997.** The butterflies of Costa Rica and their natural history, II Riodinidae. Princeton University Press; Princeton, New Jersey. 288 p.
- De Vries PJ, Chacón I, Murray D. 1992.** Toward a better understanding of host use and biodiversity of riodinid Butterflies (Lepidoptera). *Journal of Research on the Lepidoptera* 31(1–2): 103–126.
- Dolibaina DR, Silva F, Mielke OH, Casagrande M. 2014.** A new species of *Eurybia* (Lepidoptera: Riodinidae) from Northeastern Brazil. *Florida Entomologist* 97(3): 1208–1212.
- Dognin P. 1891.** Descriptions de Lépidoptères nouveaux. *Le Naturaliste* 29(98): 125–126.
- Druce H. 1904.** Descriptions of some new species of butterflies belonging to the family Erycinidae from tropical South America. *Proceedings of the Zoological Society of London* (1)[2]: 481–489.

- Fabricius JC. 1807.** Rechenschaft an das Publicum über seine Classification der Glossaten. Joh. Christ. Fabricii Systema Glossatorum, Vol. 1. Zeitung für Literatur und Kunst in den königlichen dänischen Staaten (Kiel) 21: 81–84
- Fagua G, Amarillo A, Andrade MG. 1999.** Insectos de Colombia, II. Mariposas (Lepidoptera) como indicadores del grado de intervención en la cuenca del Rio Pato, Caquetá. Academia Colombiana de Ciencias Exactas, Físicas y Naturales 13: 285–315.
- Fassl AH. 1910.** Jugendzustände tropischer Tagfalter. II. Societas entomologica 25(10): 37–39.
- Felder C, Felder R. 1862.** Lepidoptera nova Columbiae. Wiener entomologische Monatschrift 6(12): 409–427.
- Felder C, Felder R. 1865.** Reise der österreichischen Fregatte Novara um die Erde in den Jahren. 2, (II). 288 p.
- Gallard JY. 2017.** Les Riodinidae de Guyane. Tezida; Sofia, Bulgaria. 191 p.
- Garwood K, Huertas B, Ríos-Malaver C, Jaramillo JG. 2022.** Mariposas de Colombia Lista de Chequeo (Lepidoptera: Papilionoidea). BioButterfly Database. 2da Edición. 304 p. Disponible en https://www.butterflycatalogs.com/uploads/1/0/3/2/103240120/colombia_butterfly_checklist_2nd_ed_30nov2022_.pdf (Descargado 13 de junio de 2023.)
- Geyer C. 1832.** 374. *Gonopteris pergaea*. p. 34. In: Hübner J (ed.). Beiträge zur Sammlung exotischer Schmetterlinge: bestehend in Bekanntmachung einzelner Geschlechter, neuer oder seltener nichteuropäischer Arten. Im Verlag der Hübner'schen Werke; Augsburg. 48 p.
- Godman FD, Salvin O. 1885.** Biologia Centrali-Americana, Insecta, Lepidoptera, Rhopalocera 1. Dulau & Co; London. 487 p.
- Harvey DJ. 1987.** The higher classification of the Riodinidae (Lepidoptera): PhD dissertation, University of Texas, Austin. 216 p. + Fig.
- Hemming F. 1967.** The generic names of the butterflies and their type-species (Lepidoptera: Rhopalocera). Bulletin of the British Museum of Natural History suppl. 9: 184–185.
- Henao ER, Diaz P. 2021.** Mariposas (Lepidoptera) de la expedición Bio-Apaporis 2018. Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas 2(1): 107–122.
- Henao ER, Gantiva C. 2020.** Mariposas (Lepidoptera: Rhopalocera) del bosque húmedo tropical (BST) en Colombia. Conociendo la diversidad en un ecosistema amenazado. Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas 24(1): 150–196.
- Henao ER, Gantiva C, Quintero MC, Bejarano C, Andrade MG. 2019.** Diversidad de mariposas (Lepidoptera) en el territorio de las selvas transicionales de Cumaribo, Vichada (Colombia). p. 445–460, figs. 88–93. En: Rangel JO, Andrade MG, Jarro C, Santos G (eds.). Diversidad biótica XIX. Selvas transicionales de Cumaribo (Vichada – Colombia). Universidad Nacional de Colombia; Bogotá. 475 p.
- Henao ER, Salazar, JA Burbano G, Rodriguez JV. 2022.** Mariposas de un sector sur de la vertiente este de la Cordillera Oriental del municipio de Piamonte, Cauca (Lepidoptera)., Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas 26(2): 209–248.
- Horvitz C, Turnbull C, Harvey DJ. 1987.** Biology of immatures of *Eurybia elvina* (Lepidoptera: Riodinidae), a myrmecophilous metalmark butterfly. Annals of the Entomological Society of America 80(4): 513–519.
- Hübner, J. 1819.** Verzeichniss bekannter Schmettlinge. Augsburg, Jacob Hübner (2–8): 17–128.
- Hurtado AM. 2012.** Riqueza y patrones de distribución de mariposas como base para la planificación de la biodiversidad en el complejo Ecoregional Chocó–Darién (Panamá, Colombia, Ecuador). Tesis doctoral Universidad Santiago de Compostela, España. 234 p.
- Illiger JKW. 1807.** Naturgeschichte. Allgemeine Literatur–Zeitung (Halle) 1807(2)(303): 1177–1181.
- International Commission on Zoological Nomenclature (ICZN) 1954.** Opinion 232. Suppression, under the Plenary Powers, of twelve generic names in the order Lepidoptera (Class Insecta) published by Illiger in 1807 in senses different from those in which those names were published by Fabricius later in the same year. Opinions and Declarations Rendered by the international Commission on zoological Nomenclature 4(22): 249–274.
- International Commission on Zoological Nomenclature (ICZN) 1958.** Opinion 516. Determination under the Plenary Powers of the relative precedence to be assigned to certain works of the order Lepidoptera (Class Insecta) published in 1775 by Pieter Cramer, Michael Denis & Ignaz Schiffermüller, Johann Christian Fabricius, Johann Caspar Fuessly, and S. A. von Rottemburg, respectively. Opinions and Declarations Rendered by the international Commission on zoological Nomenclature 19(1): 1–43.
- Kirby WF. 1871.** A synonymic catalogue of diurnal Lepidoptera. John van Voorst, Paternoster Row; London. 714 p.
- Lamas G. 1994.** List of butterflies from Tambopata (Explorer's Inn Reserve). p. 162–177. In: Carr JL, Awbrey K (eds.). The Tambopata-Candamo Reserved Zone of southeastern Perú: a biological assessment. RAP Working Papers 6. Conservation International; Washington DC. 184 p.
- Lamas G, Mielke O, Robbins R. 1993.** The Ahrenholz technique for attracting tropical skippers (Lepidoptera: HesperIIDae). Journal of the Lepidopterist's Society 47(1): 80–82.

- Lamas G, Robbins R, Harvey PJ. 1996.** Mariposas del alto Rio Napo, Loreto, Peru (Lepidoptera). *Revista Peruana de Entomología* 39: 63–74.
- Latreille PA. 1809.** Insectes de l'Amérique équinoxiale, recueillis pendant le voyage de MM. de Humboldt et Bonpland. Suite. In: Humboldt, A. & A. Bonpland, 1805–1832, *Voyage aux régions équinoxiales*. Paris, G. Levrault, Schoell et Cie. 1(5/6): 344–397, pls. 22–25.
- Lewis HL. 1975.** *Las Mariposas del Mundo: Riodinidae*. Omega; Barcelona. 240 p.
- Marin-Gómez OH, García, R Gómez-Marin WF, Pinzon W. 2011.** Diversidad de mariposas y su relación con la fenología de *Inga ornata* Kunth (Mimosaceae) en un agroecosistema ganadero del Quindío, Colombia. *Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas* 15(2): 105–118.
- Mengel LWS. 1905.** A catalogue of the Erycinidae. A family of butterflies. With the synonymy brought down to July 1, 1904. Reading. 161 p.
- Murillo S, Fadul C, Valdeleón J. 2018.** Inventario de mariposas diurnas en la cuenca de la quebrada Santo Tomas,, Pensilvania, Colombia. *Revista SENNOVA* 3(1): 57–76.
- Murray DL. 2000.** A survey of the butterfly fauna of Jatun Sacha, Ecuador. *Journal of Research on the Lepidoptera* 35: 42–60.
- Nielsen G, Salazar JA. 2014.** On the presence of certain rare species of Riodinidae (Lepidoptera: Papilionoidea) in a forest fragment on the eastern slope of the colombian Cordillera oriental and a new regional list. *Boletín Científico Museo de Historia Natural. Universidad de Caldas* 18(2): 203–226.
- Oken LL. 1815.** *Lehrbuch der Naturgeschichte. Dritter Theil. Zoologie. Mit vierzig Kupfertafeln. Erste Abtheilung. Fleischlose Thiere.* August Schmid und Comp; Jena. 850 p. + 40 pls.
- Orozco SC, Muriel SB, Palacio JA. 2009.** Diversidad de Lepidópteros diurnos en un área de bosque seco tropical del occidente antioqueño. *Actualidades Biológicas* 31(90): 31–41.
- Palacios M, Constantino LM. 2006.** Diversidad de Lepidopteros Rhopalocera en un gradiente altitudinal en la reserva Natural El Pangan, Nariño, Colombia. *Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas* 10: 258–278.
- Piñas-Rubio F. 2007.** *Mariposas del Ecuador, Riodinidae*, 14. Láminas. Compañía de Jesús; Quito. 219 p.
- Pinzón J. 2009.** *Mariposas del Bajo Rio Caquetá y Apaporis, Amazonia colombiana, Riodinidae*. Conservación Internacional Wachter & Foster; Bogotá. 6 p.
- Rebillard P. 1958.** Contribution a la connaissance des Riodinidae Sud-Américains (Insecta: Lepidoptera). *Mémoires du Muséum National d'Histoire Naturelle* 15(2): 135–216.
- Rodríguez G, Constantino LM, Salazar JA. 2010.** Revisión de las especies colombianas de *Anteros* Hübner (1819) (Lepidoptera: Riodinidae). *Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas* 14(1): 221–251.
- Rodríguez G, Miller H. 2013.** Inventario preliminar de los Rhopalocera de Mitú, Vaupés, Colombia (Insecta: Lepidoptera). *Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas* 17(1): 196–218.
- Rubio F, Torres A, Fernández A. 2001.** Las lenguas clásicas en los géneros de Ropaloceros (Lepidoptera). *Boletín de la Sociedad Entomológica Aragonesa-SEA* 29: 111–116.
- Rubio M, Jiménez F. 2015.** *Mariposas de Darién. Reserva Natural Takarkuna; Zapzurro, Colombia*. 210 p.
- Salazar CA. 2019.** La Reserva Natural Ágape, Mariposas (Lepidoptera: Rhopalocera) de la Quebrada la Arenosa y caño Yahuaraca, Leticia, Amazonas. *Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas* 23(2): 208–228.
- Salazar JA. 1995.** Lista preliminar de las mariposas diurnas (Lepidoptera: Rhopalocera) que habitan en el Departamento del Putumayo. Notas sobre la distribución en la zona Andina. *Colombia Amazonica* 8(1): 10–69.
- Salazar JA. 2020.** Un nuevo registro de *Eurybia latifasciata* (Hew., 1870) para Colombia (Lepidoptera: Riodinidae). *Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas* 24(2): 247.
- Salazar JA, Constantino LM. 2000.** Contribución al conocimiento de las especies del género *Symmachia* Hübner, 1819 en Colombia (Lepidoptera: Riodinidae). *SHILAP* 28 (112): 375–383.
- Salazar JA, Constantino LM, Rodríguez G. 2008.** Revision of the genus *Necyria* Westwood, 1851 in Colombia (Lepidoptera: Riodinidae). *Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas* 12(1): 217–237.
- Salazar JA, Giraldo M, Vargas JI. 2003.** Más observaciones sobre la concentración de mariposas territoriales en cumbres de cerros colombianos y especies residentes en el bosque de Bavaria, su distribución espacial y trofismo. *Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas* 7: 255–317.
- Salazar JA, López-Vaamonde C. 2002.** Predicting the overall butterfly species richness in a tropical montane rain forest in the colombian Chocó. *Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas* 6: 111–145.
- Salazar JA, Nielsen G, Pacl V. 2017.** El bosque de Bavaria, Villavicencio (Meta), revisitado: nuevos registros a la lista general de especies (Lepidoptera: Rhopalocera). *Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas* 21(2): 147–169.
- Salazar JA, Rodríguez G, Constantino LM. 2009.** Contribución al conocimiento del género *Mesosemia* Hübner (1819) en Colombia y descripción de nuevos taxa (Lepidoptera: Riodinidae). *Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas* 13 (2): 174–240.

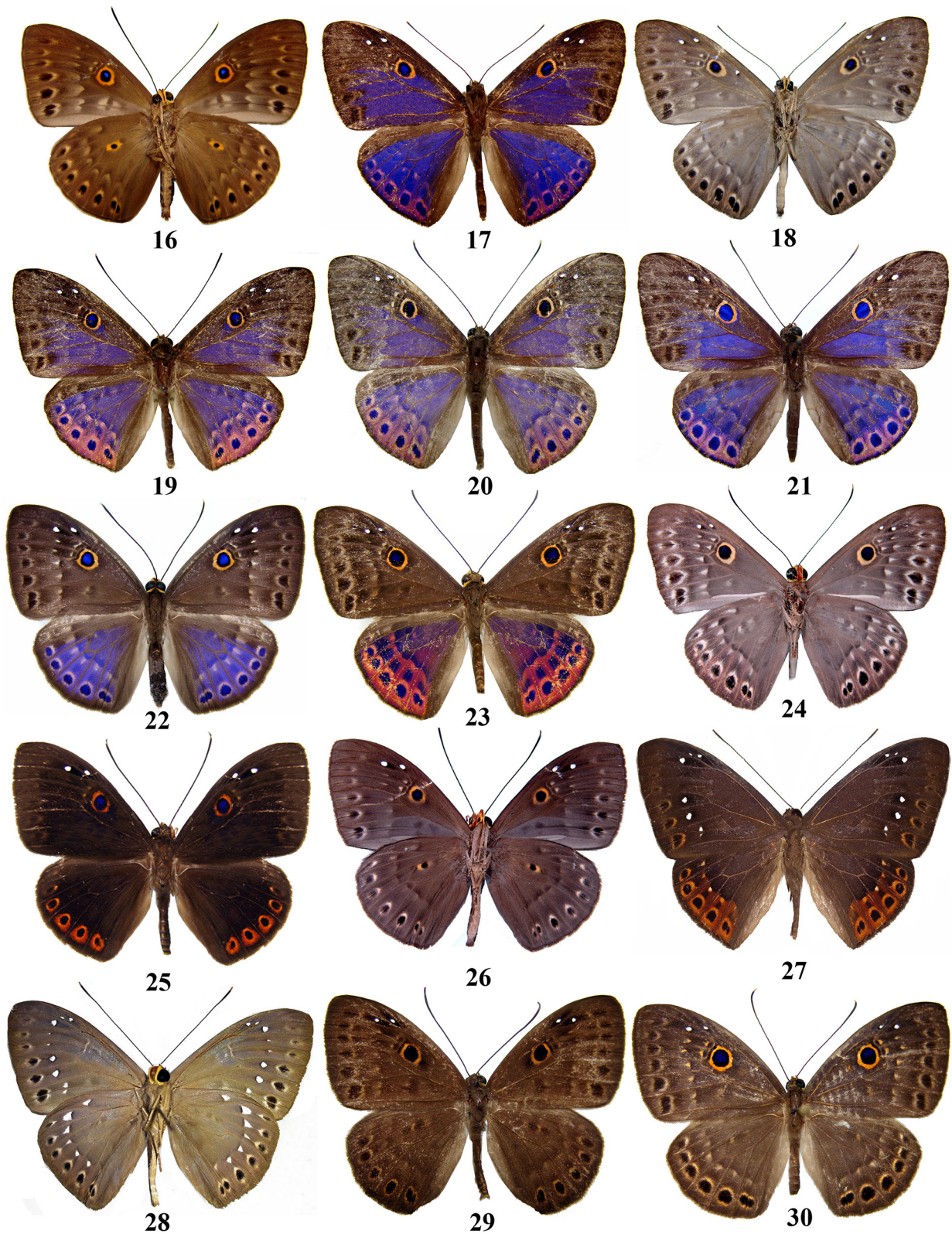
- Salazar JA, Rodríguez G, Constantino LM, Ríos C. 2014.** Contribución al conocimiento de las especies del género *Siseme* Westwood, 1851 en Colombia (Lepidoptera: Riodinidae). Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas 18(2): 263–283.
- Salazar JA, Rodríguez G, Constantino LM, Vargas JI. 2019.** Contribución al conocimiento del género *Euselasia* Hübner (1819) en Colombia y descripción de nuevos taxa (Lepidoptera: Riodinidae). Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas 23(1): 98–187.
- Salazar JA, Vargas JI, Mora A, Benavides J. 2010.** Identificación preliminar de los Rhopalocera que habitan el CEA, Mocoa, Putumayo y algunas especies aptas para criar en cautiverio (Insecta: Lepidoptera). Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas 14(1): 150–188.
- Salazar JA, Villalobos A, Vargas JI. 2021.** La fauna de Riodinidos (Lepidoptera: Riodinidae) del municipio de Riosucio, Caldas. Apuntes sobre su taxonomía y distribución. Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas 25 (1): 131–160.
- Schatz E, Röber JK. 1892.** II. Theil. Die Familien und Gattungen der Tagfalter systematisch und analytisch bearbeitet. Exotische Schmetterlinge 2(5): 181–224.
- Seitz A. 1916.** Gattung *Eurybia*. p. 635–637. En: Seitz A. Die Gross Schmetterlinge der Erde–Die Amerikanischen Tagfalter, vol. 5. A. Kernen; Stuttgart. 1141 p.
- Seitz A. 1924.** Gattung *Eurybia* (ill.). pl. 123. En: Seitz A. Die Gross Schmetterlinge der Erde–Die Amerikanischen Tagfalter, vol. 5. A. Kernen, Stuttgart. 194 pl.
- Seraphim N, Kaminski L, De Vries P, Penz C, Callaghan J, Whalberg N, Silva F, Freitas V. 2018.** Molecular phylogeny and higher systematics of metalmark butterflies (Insecta: Riodinidae). Systematic Entomology 43(2): 407–425.
- Staudinger O, Schatz E. 1888–1892.** Eryciniden: 242–243, pl. 88. En: Staudinger O, Schatz E (ed.). Exotische Schmetterlinge, X. Verlag von Löwensohn; Fürth, Germany. 311 p.
- Stichel H. 1910.** Lepidoptera, Rhopalocera, fam. Riodinidae. p. 63–72, pl. 24. En: Wytzman P (ed.). Genera Insectorum, 112 A. Tervuren; Brussels. 452 p.
- Stichel H. 1915.** Über Riodininae des Britischen Museums und anscheffende betrachtungen. Deutsche Entomologische Zeitschrift 6: 657–700.
- Stichel H. 1924.** Beiträge zur Kenntnis Riodinidenfauna Südamerikas (Lepidoptera.). II. Kolumbien. Deutsche Entomologische Zeitschrift 2: 137–151.
- Stichel H. 1926.** Beiträge zur Kenntnis Riodinidenfauna Südamerikas (Lepidoptera).IX. Süd–Kolumbien. Deutsche Entomologische Zeitschrift 2: 81–90.
- Thieme O. 1907.** Familiae Lemoniidarum supplementa cum notis (Lepidoptera: Rhopalocera). Berliner Entomologische Zeitschrift 52(1): 1–16.
- Urbina P, Andrade MG, Vasquez JM. 2021.** Diversidad de mariposas en dos zonas del departamento del Vaupés, Colombia. Revista de la Academia Colombiana Ciencias Exactas Físicas Naturales 45(177): 1175–1191.
- Valencia C, Gil N, Constantino LM. 2005.** Mariposas diurnas de la zona central cafetera colombiana. FNC–Federación Nacional de Cafeteros de Colombia; Chinchiná, Colombia. 244 p.
- Vargas JI. 2003.** Mariposas diurnas de Punta Soldado, Buenaventura, Valle, contribución a su Historia Natural. Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas 7: 195–207.
- Vargas JI, Henao ER. 2004.** Muestreo preliminar de mariposas (Lepidoptera: Rhopalocera) del Municipio de Samaná, Caldas. Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas 8: 329–351.
- Vargas JI, Salazar CA. 2014.** Biodiversidad y mariposas en una región del alto Chocó, San José del Palmar, Colombia. Boletín Científico Museo de Historia Natural Universidad de Caldas 18(1): 259–284.
- Warren A, Davis J, Stangeland E, Pelhman J, Grishin N. 2016.** Illustrated Lists of American Butterflies. Disponible en www.butterfliesofamerica.com (Último acceso 28 agosto 2022.)
- Weymer G. 1875.** Exotische Lepidopteren. Entomologische Zeitung 36 (7/9): 368–385, pl. 1–2.
- Yara CL, Ospina LA. 2016.** Hormigas y mariposas de las cuencas de los ríos Meta y Bitá: p. 81–101. En: Trujillo F, Antelo R, Usma S (eds.). Biodiversidad en la cuenca baja y media del Río Meta. Fund Omacha–Palmarito, WWF; Bogotá. 336 p.
- Zikan JF. 1953.** Beiträge zur Biologie von 19 Riodiniden–Arten. (Lepidoptera: Riodinidae.) Dusenja 4(5–6): 403–412.

Received October 1, 2022; accepted July 3, 2023.

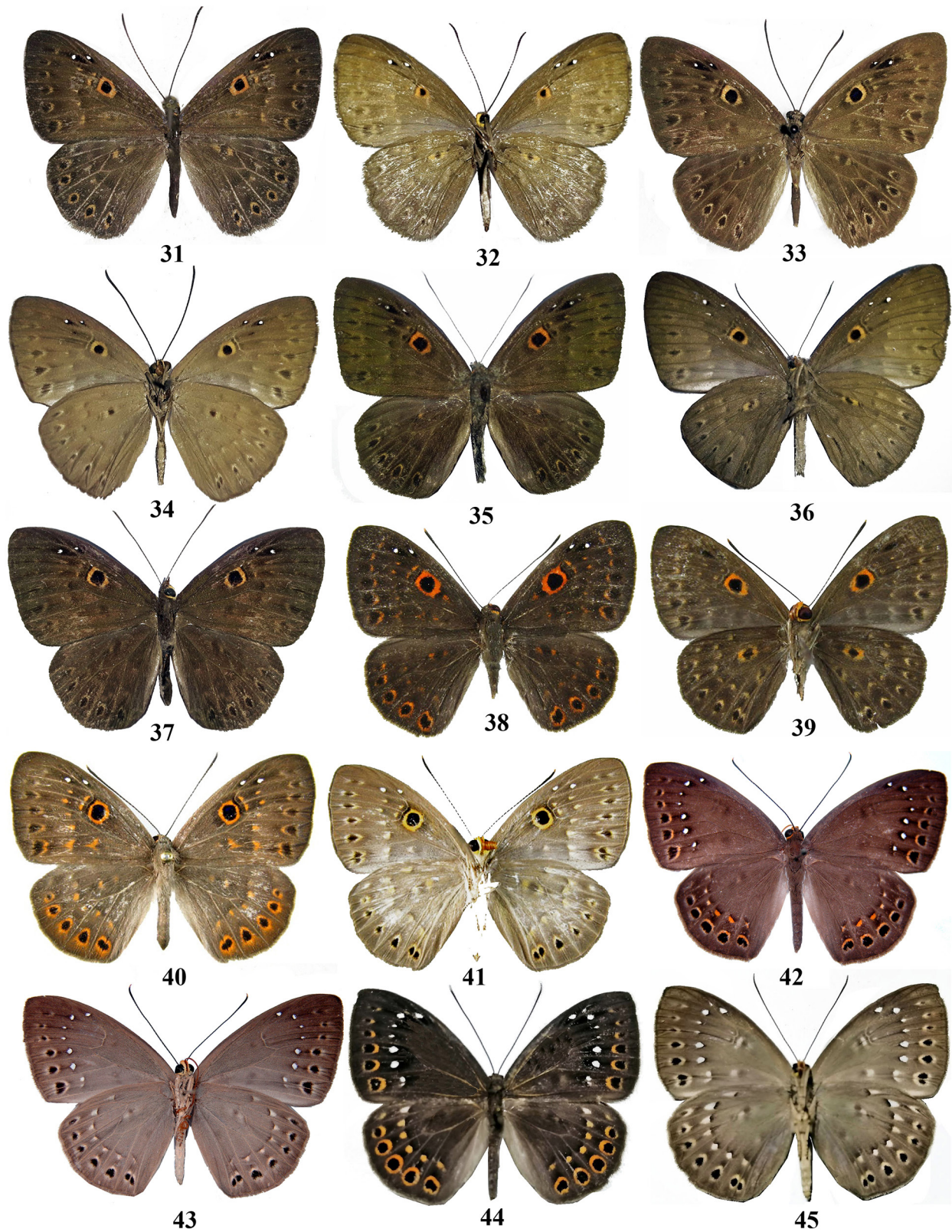
Review editor Elena Ortiz–Acevedo.



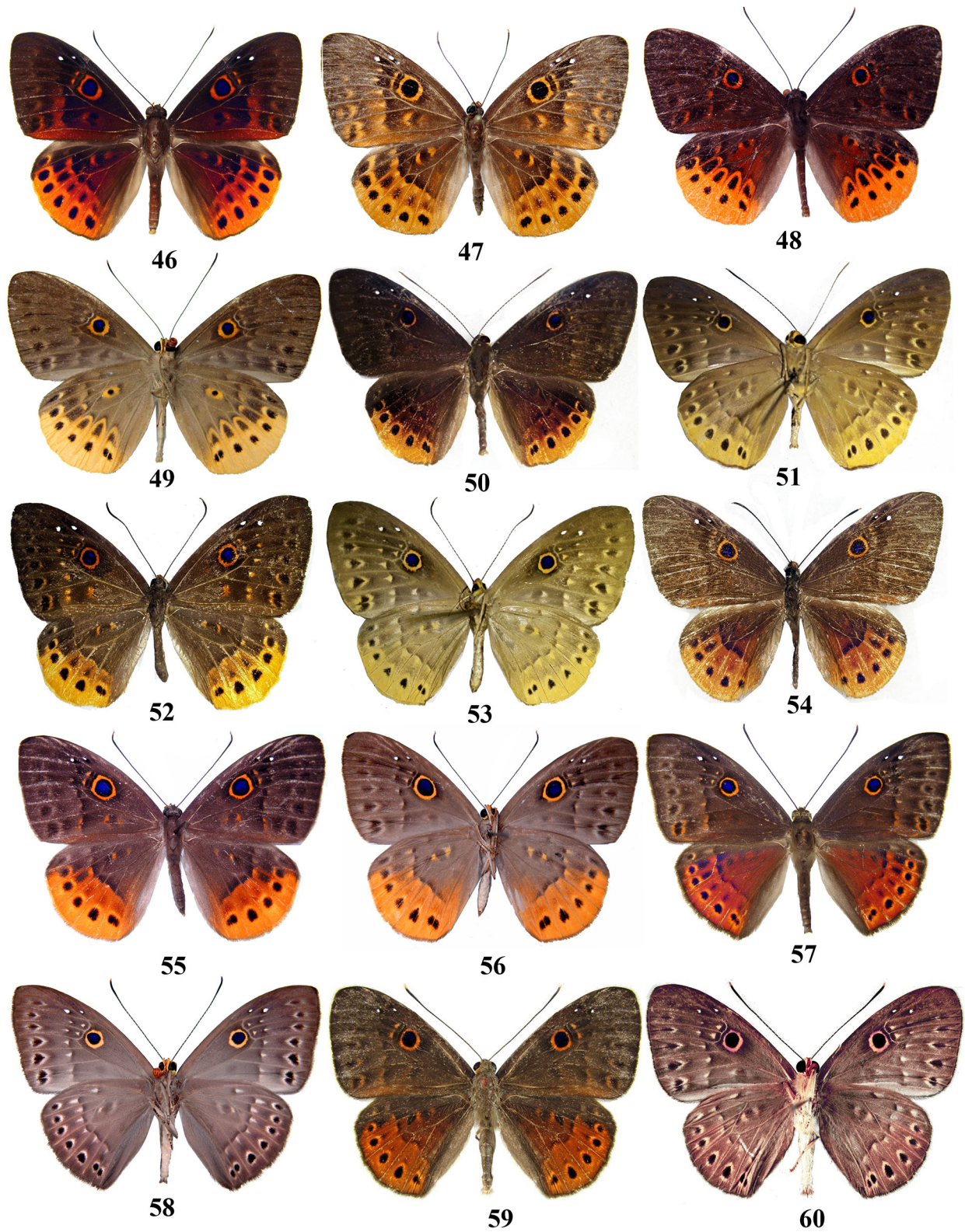
Figuras 1–15. *Eurybia*. 1–2) *E. donna* ♂ cara dorsal y ventral. 3–4) *E. donna* ♀. 5–6) *E. donna* f. *coronata* ♂. 7–8) *E. chochoensis* n. sp. ♂. 9–10) *E. patrona patrona* ♂. 11–12) *E. patrona promotata* ♂. 13–14) *E. patrona promotata* ♀. 15) *E. patrona persona* ♂.



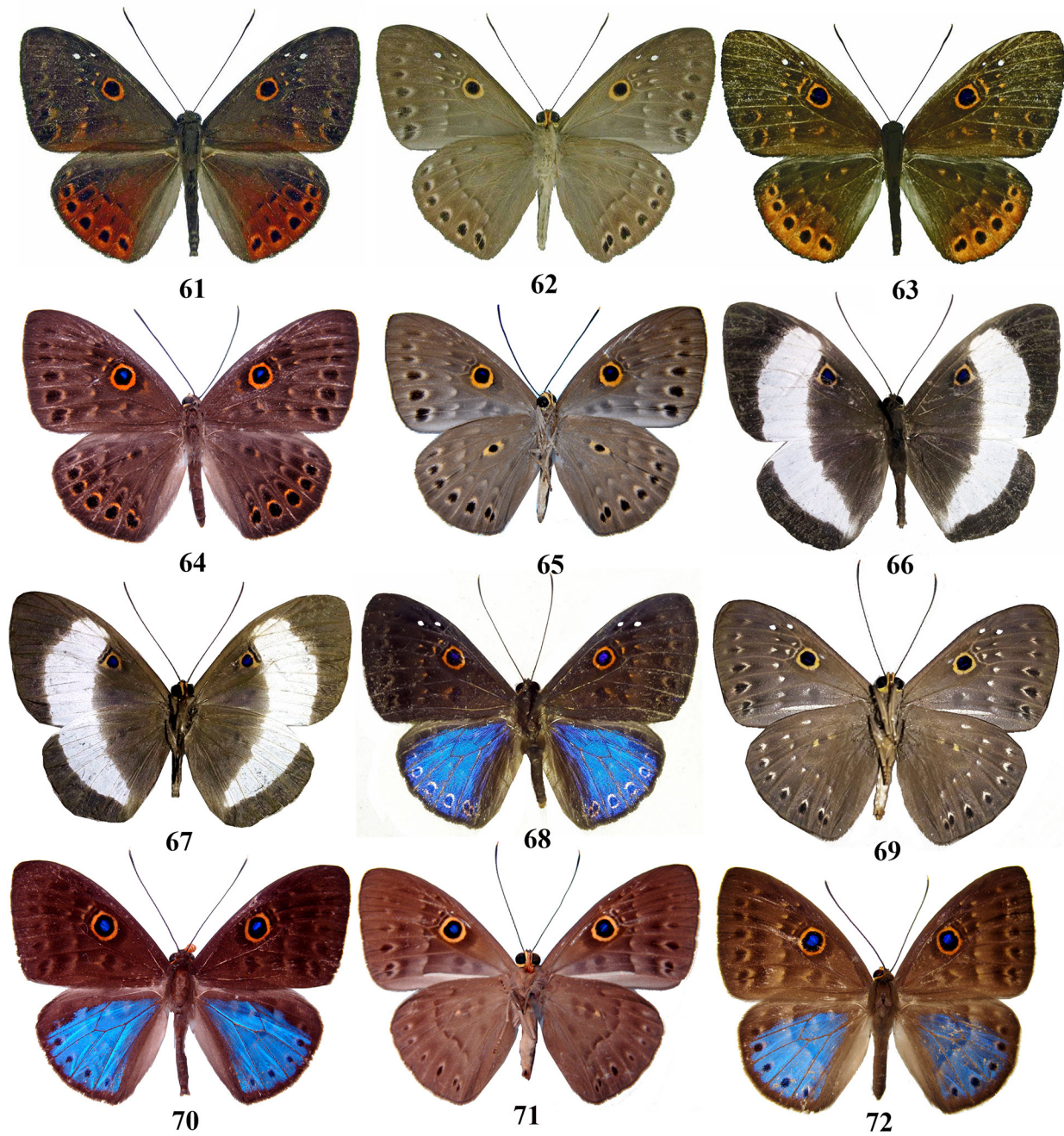
Figuras 16–30. *Eurybia*. 16) *E. patrona persona* ♂, CV. 17–21) *E. molochina hyacinthina* ♂. 22) *E. molochina hyacinthina* ♀. 23–24) *E. molochina violacea* n. ssp. ♂. 25–26) *E. jemima leucolopha* ♂. 27–28) *E. albiseriata stellifera* ♂. 29–30) *E. dardus annulata* ♂♀.



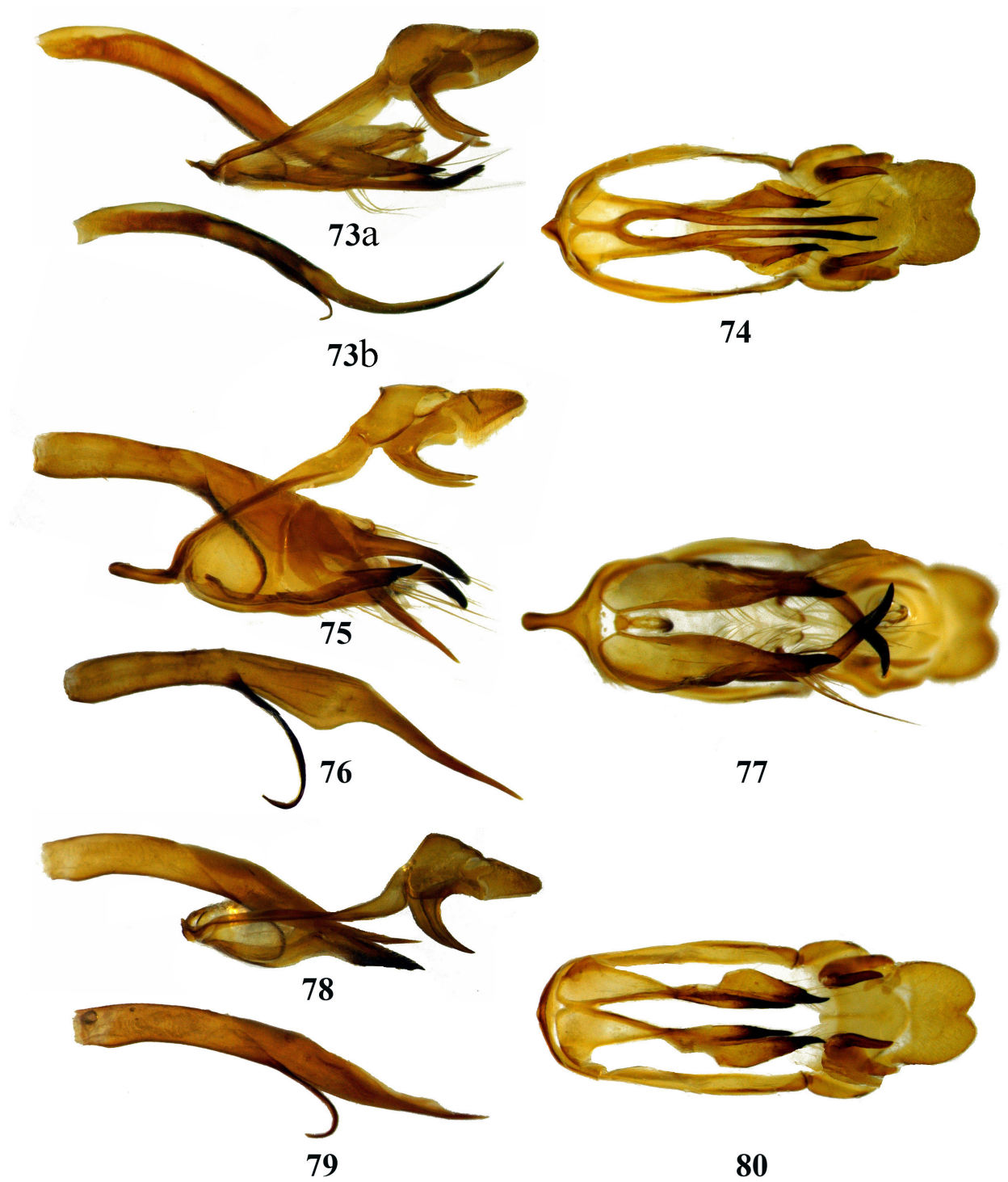
Figuras 31–45. *Eurybia*. 31–32) *E. dardus atlantica* n. ssp. ♀. 33–34) *E. dardus atlantica* n. ssp. ♂. 35–36) *E. dardus mestiza* ♂. 37) *E. dardus mestiza* ♀. 38–39) *E. dardus fassli* ♂. 40–41) *E. dardus fassli* ♀. 42–43) *E. elvina elvina* ♂. 44–45) *E. elvina granulata* ♂.



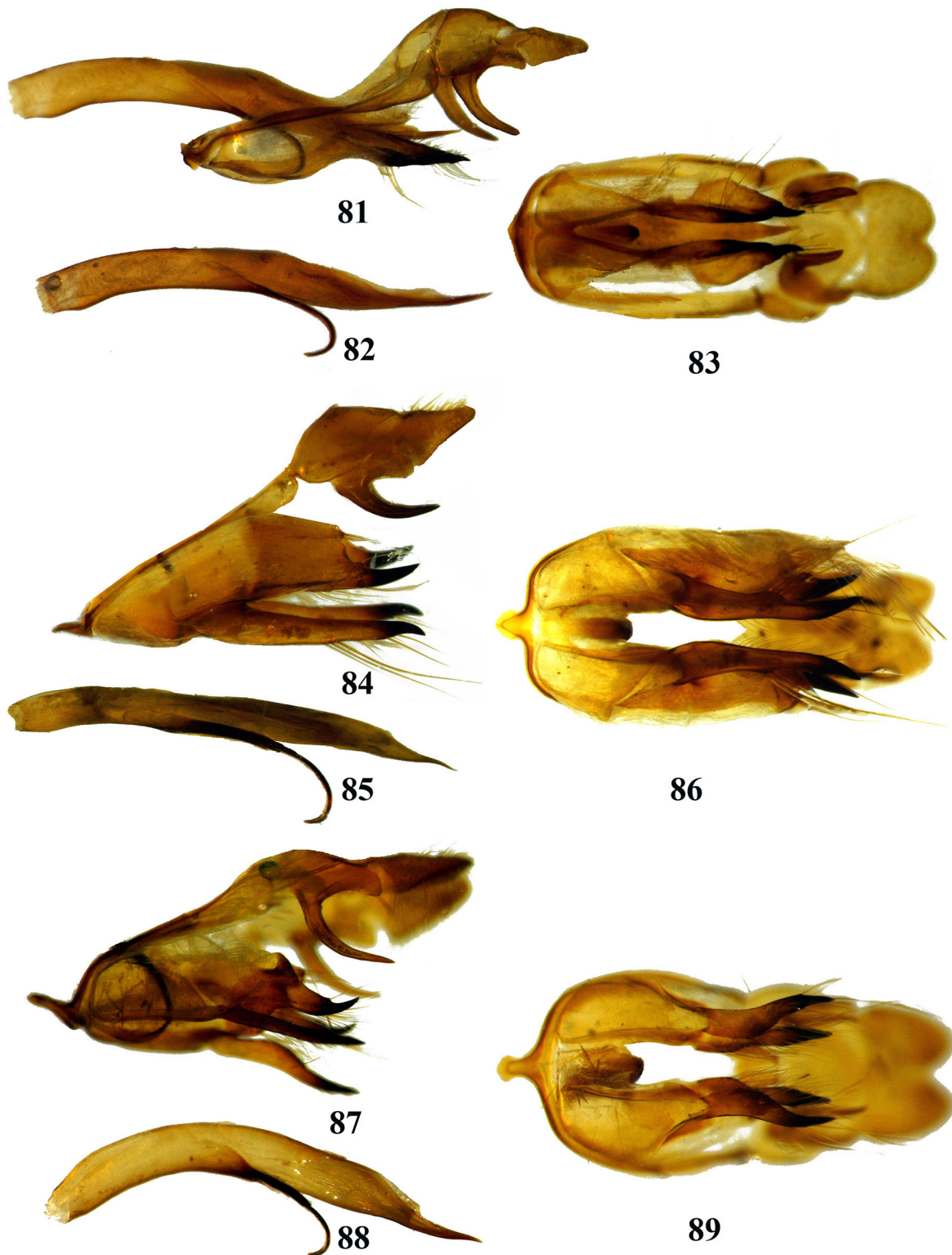
Figuras 46–60. *Eurybia*. 46–47) *E. cyclopia cyclopia* ♂♀. 48–49) *E. juturna* ♂. 50–51) *E. rubeolata silaceana* ♂. 52–53) *E. rubeolata silaceana* ♀. 54) *E. rubeolata rufomarginata* n. ssp. ♂. 55–56) *E. rubeolata rufomarginata* n. ssp. ♀. 57–58) *E. rubeolata nielseni* n. ssp. ♂. 59–60) *E. rubeolata nielseni* n. ssp. ♀.



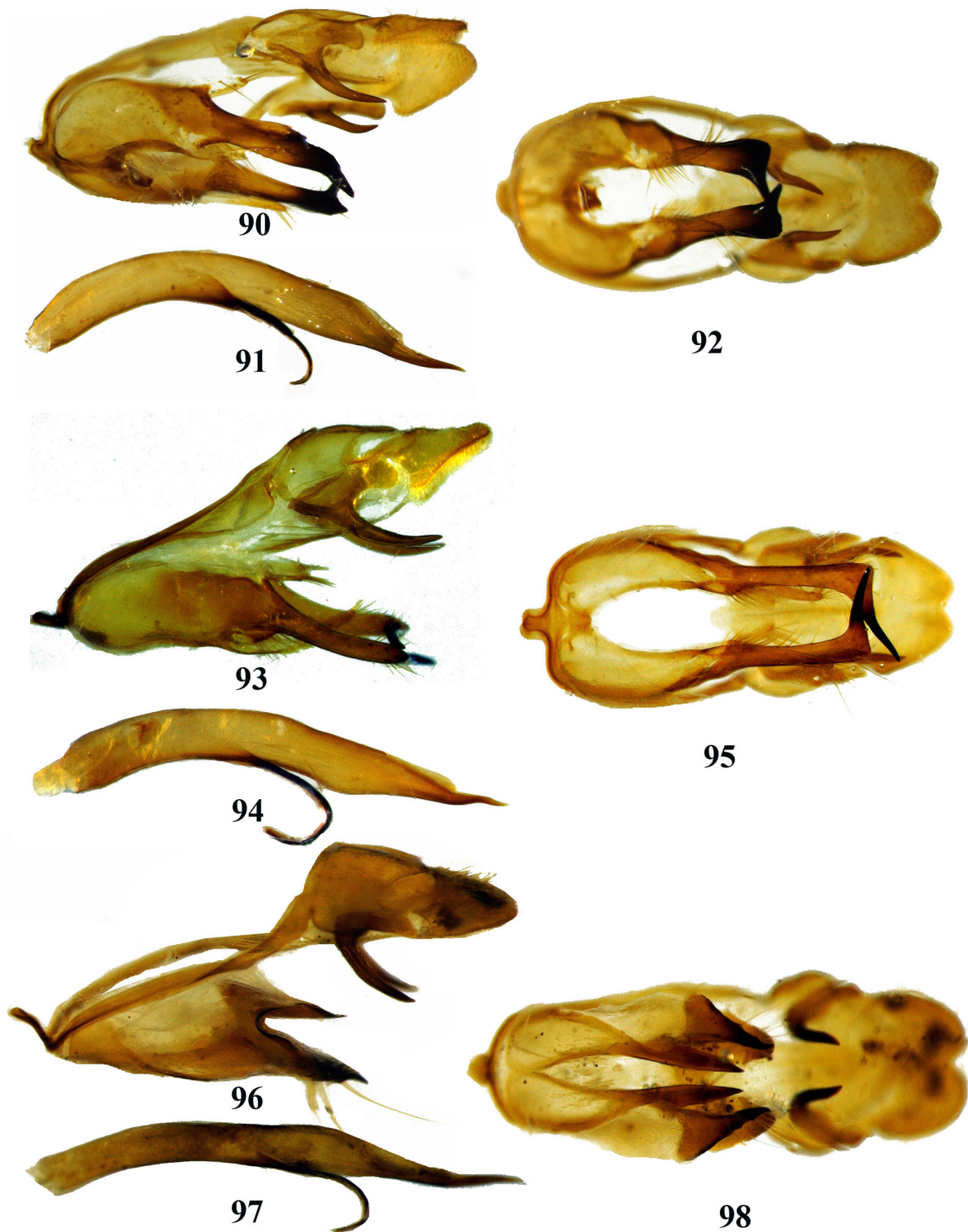
Figuras 61–72. *Eurybia*. 61–62) *E. nicaeus erythinosa* ♂. 63) *E. nicaeus erythinosa* ♀. 64–65) *E. jemima leucolopha* ♀. 66–67) *E. latifasciata* ♂. 68–69) *E. franciscana caerulescens* ♂. 70–71) *E. lycisca* ♂. 72) *E. lycisca* ♀.



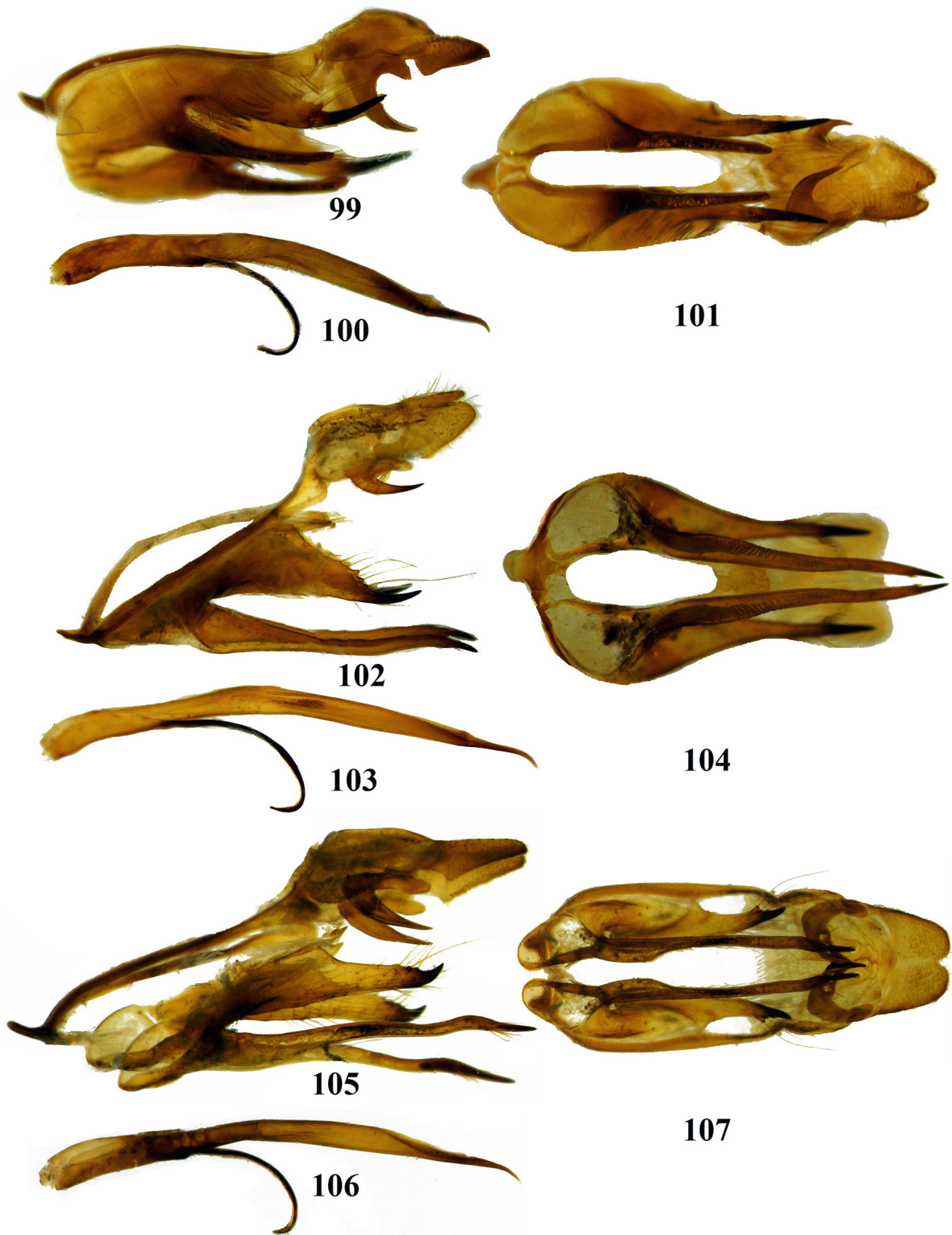
Figuras 73–80. Organos genitales masculinos de *Eurybia*. 73–74) *E. chocoensis* sp. nov. en vista lateral, ventral, y con el aedeagus removido. 75–77) *E. donna*. 78–80) *E. dardus annulata*. Preparación genetal y fotografía Luis M. Constantino.



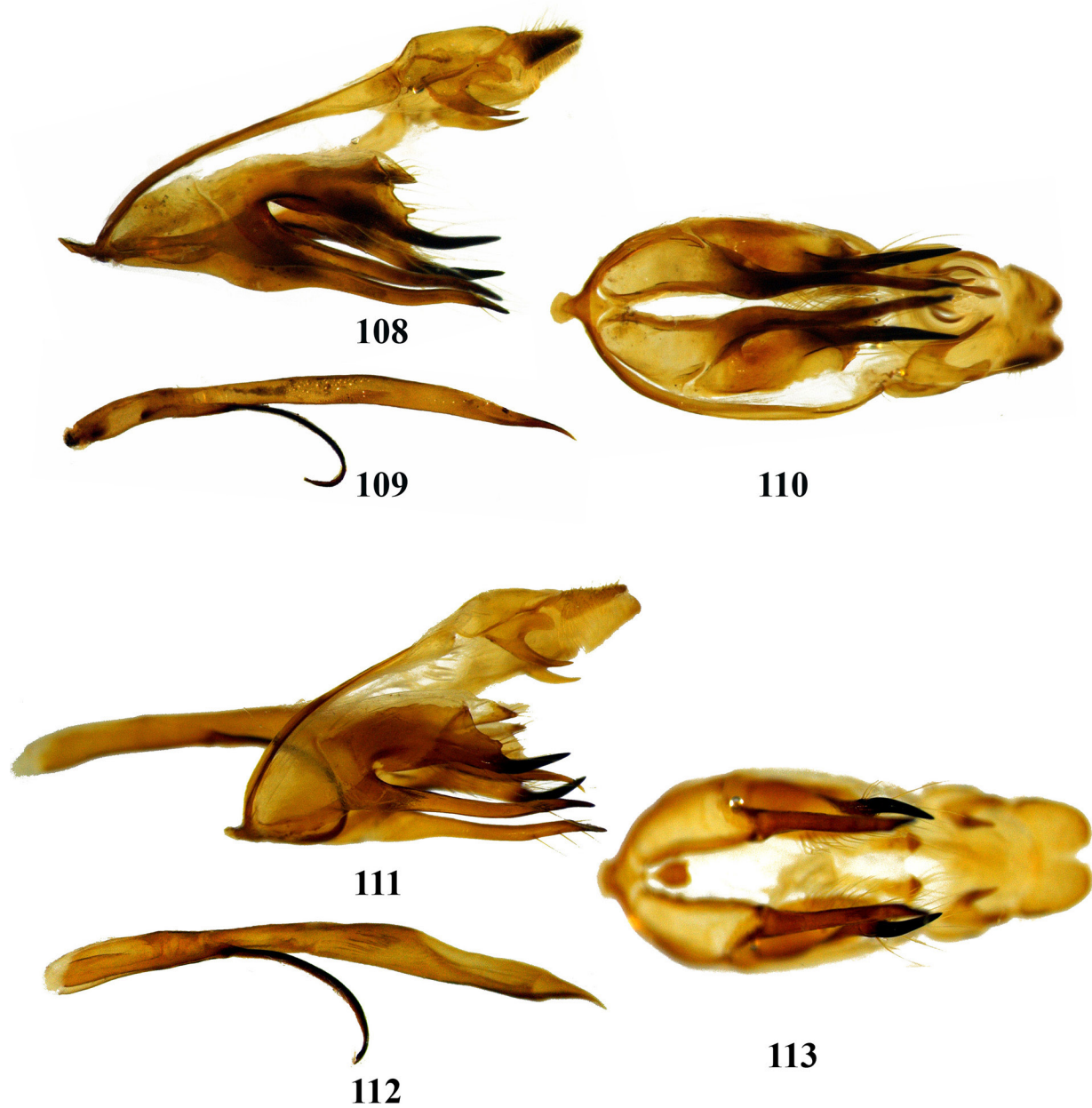
Figuras 81–89. Organos genitales masculinos de *Eurybia*. 81–83) *E. dardus mestiza* en vista lateral, ventral, y con el aedeagus removido. 84–86) *E. albiseriata stellifera*. 87–89) *E. jemima leucolopha*. Preparación genital y fotografía Luis M. Constantino.



Figuras 90–98. Organos genitales masculinos de *Eurybia*. 90–92) *E. juturna* en vista lateral, ventral, y con el aedeagus removido. 93–95) *E. patrona patrona*. 96–98) *E. latifasciata*. Preparación genital y fotografía Luis M. Constantino.



Figuras 99–107. Organos genitales masculinos de *Eurybia*. 99–101) *E. nycaeus erythinosa* en vista lateral, ventral, y con el aedeagus removido. 102–104) *E. lycisca*. 105–107) *E. franciscana caeruleascens*. Preparación genital y fotografía Luis M. Constantino.



Figuras 108–113. Organos genitales masculinos de *Eurybia*. 108–110) *E. rubeolata silaceana* en vista lateral, ventral, y con el aedeagus removido. 111–113) *E. rubeolata nielseni* n. ssp. Preparación genital y fotografía Luis M. Constantino.

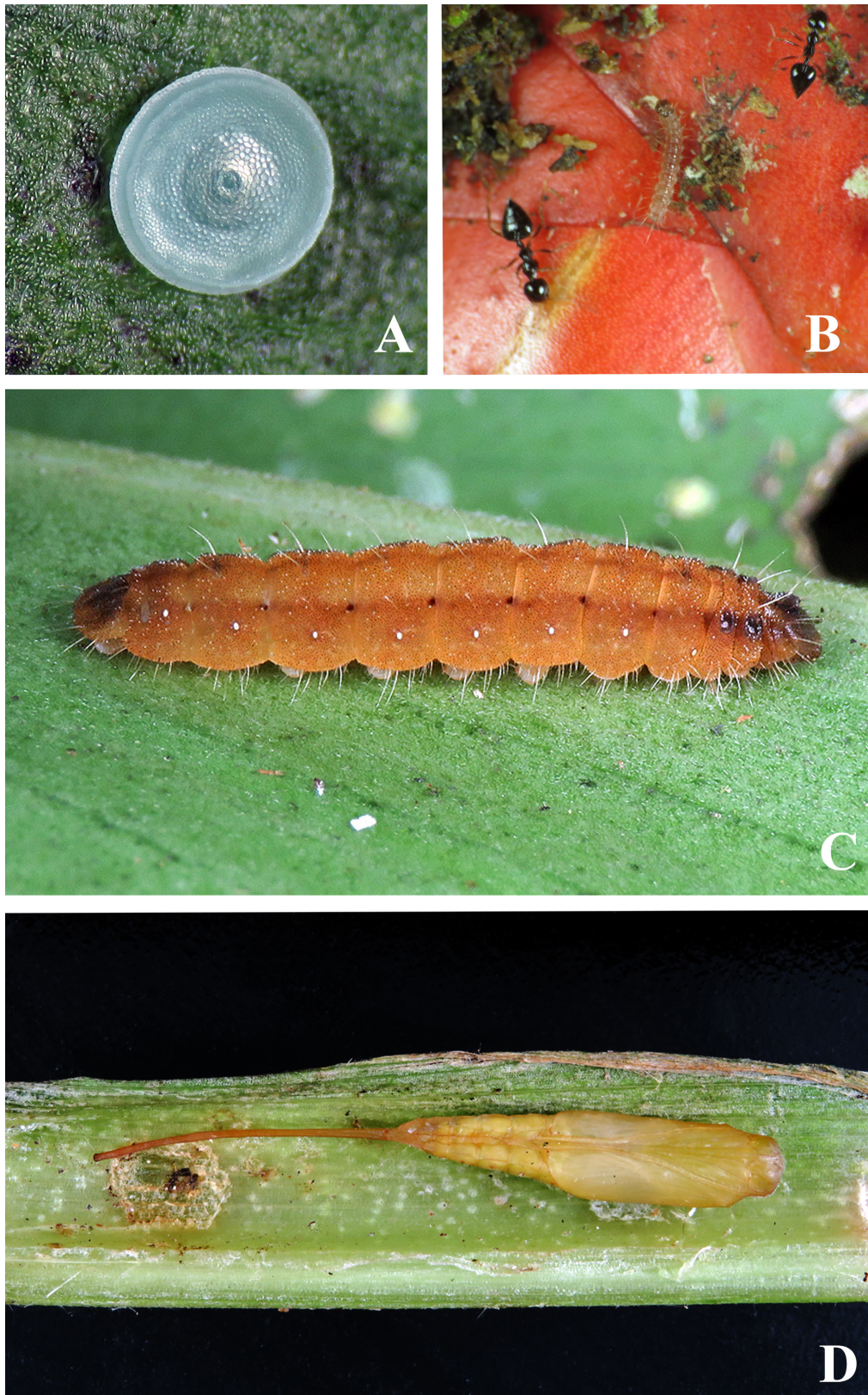


Figura 114. Ciclo de vida de *Eurybia elvina*. A) Huevo. B) Larva 1er instar. C) Larva 5to instar. D) Pupa. Fotografías de Gregory Nielsen, Las Brisas, Villavicencio, Meta.

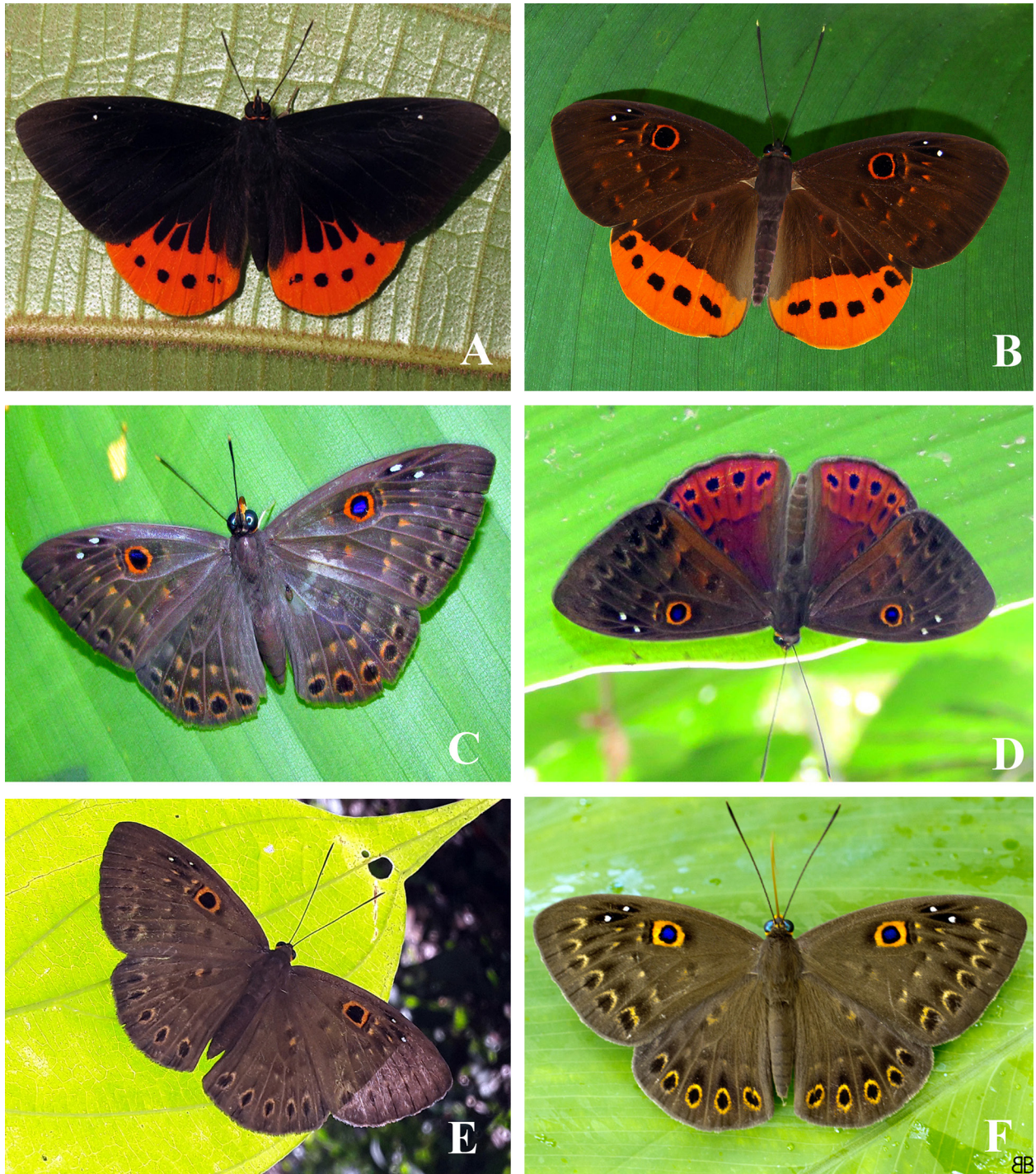


Figura 115. Habitus de *Eurybia* de Colombia. A) *E. donna* macho. B) *E. donna*, hembra. C) *E. nicaeus* hembra. D) *E. rubeolata nielsenii* n. ssp. E) *E. dardus mestiza*. F) *E. nicaeus* hembra. Fotografías: David Geale, Luis M. Constantino, Julián A Salazar E., Gregory Nielsen, Juan Guillermo Jaramillo.

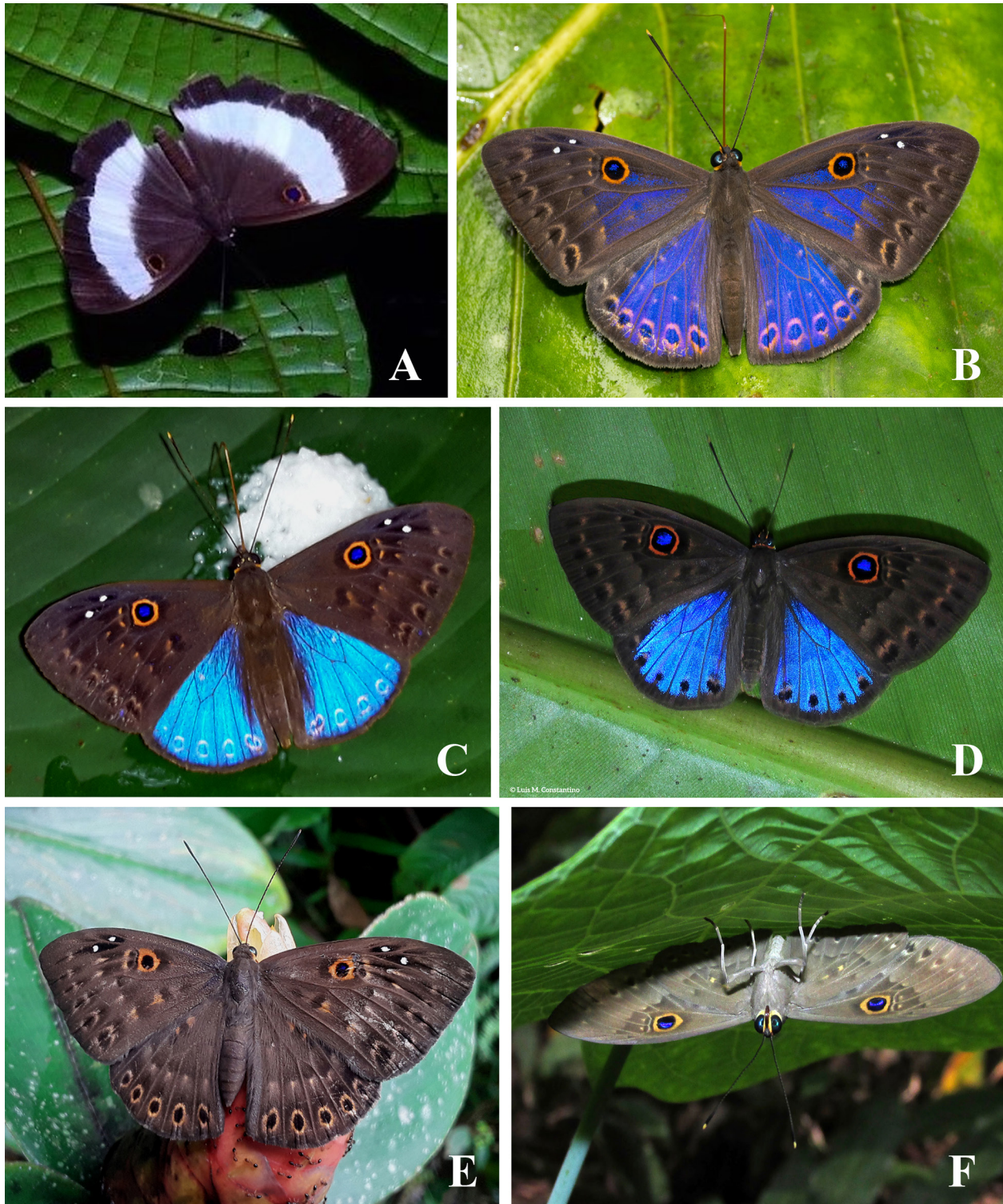
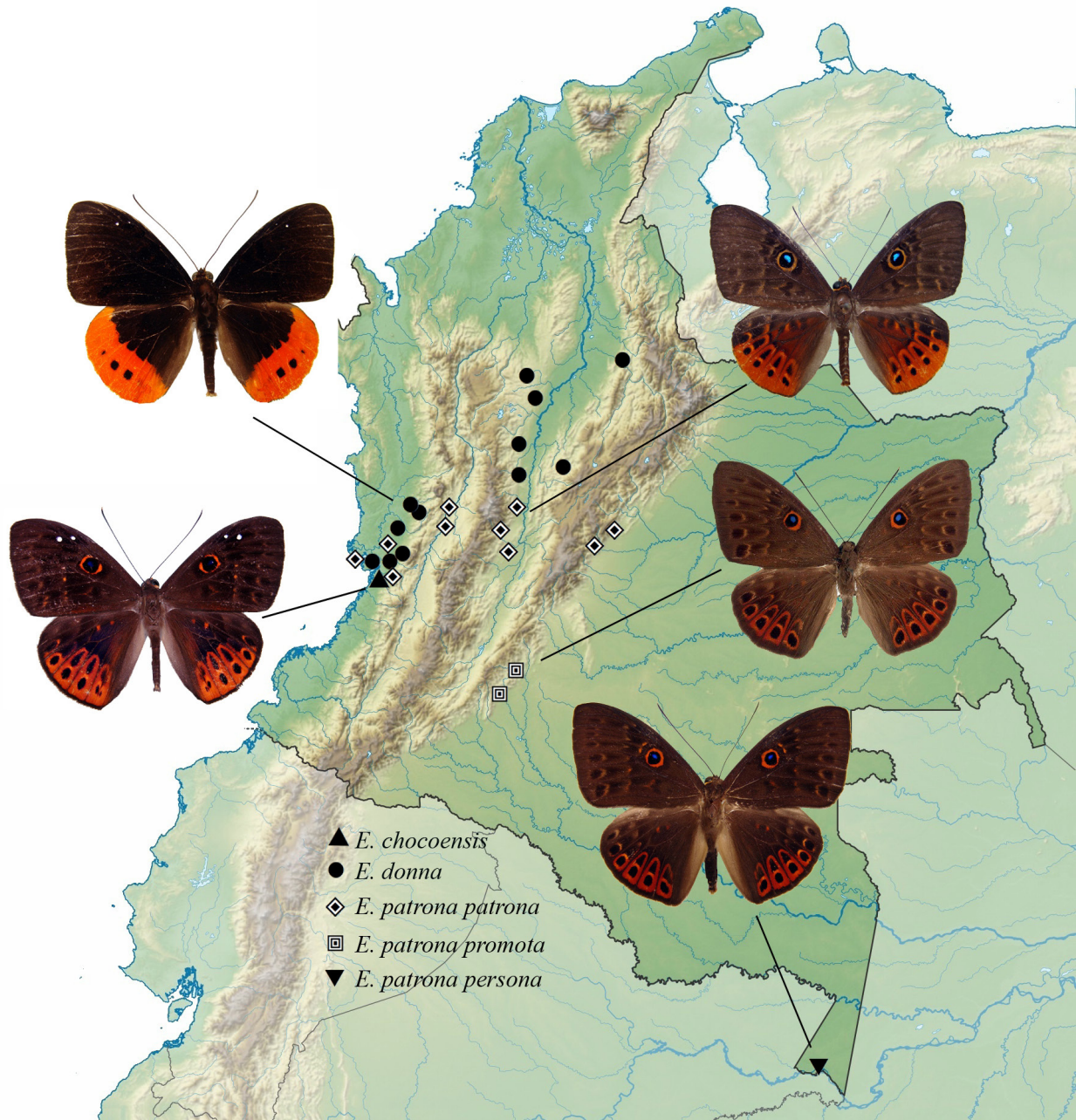


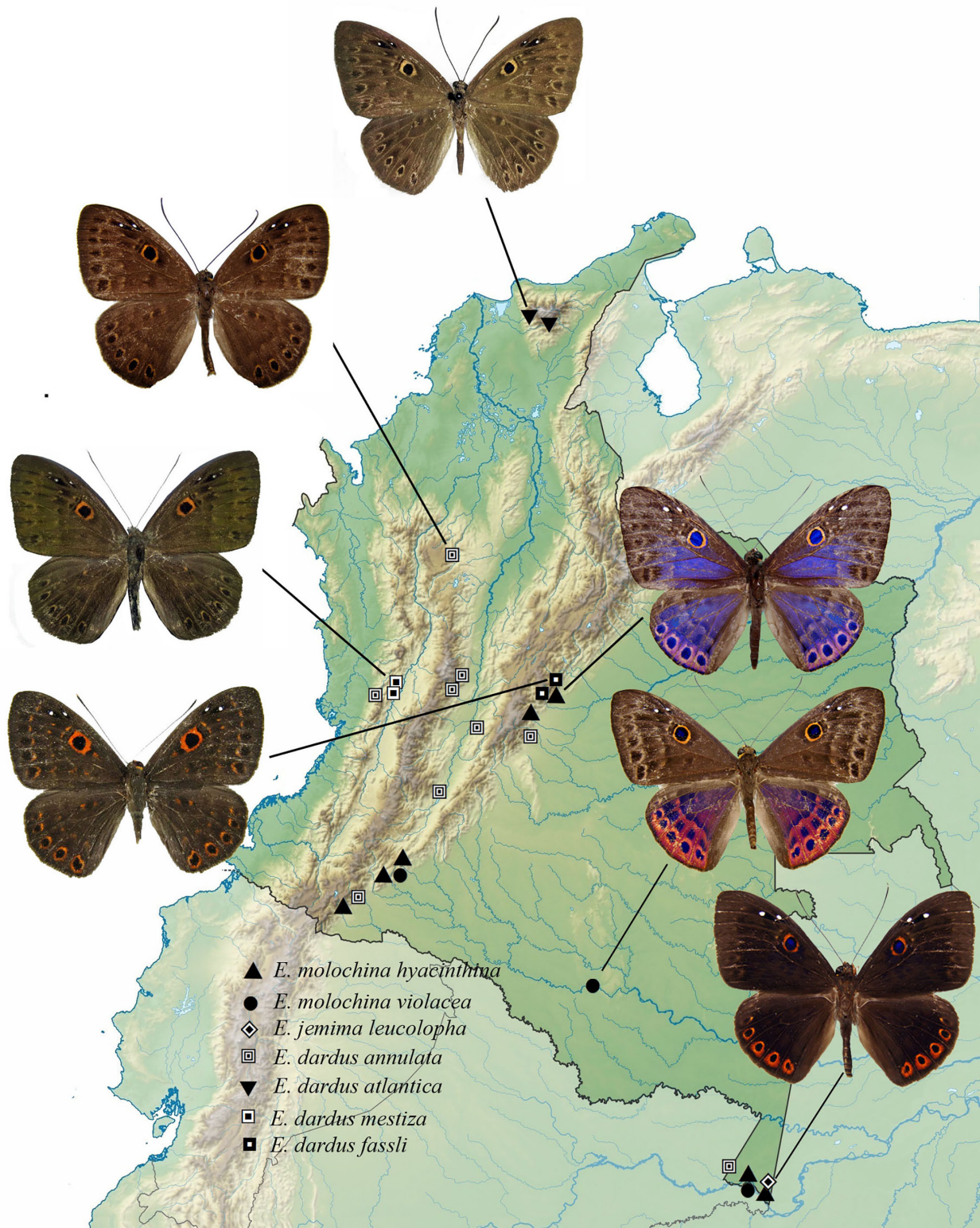
Figura 116. Habitus de *Eurybia* de Colombia. A) *E. latifasciata*. B) *E. molochina caeruleus*. C) *E. franciscana caeruleus* D) *E. lycisca*. E) *E. nicaeus*. F) *E. lycisca*, posada debajo de una hoja. Fuente: fotografías de Gerlando Delgado, Juan Guillermo Jaramillo, Julián A. Salazar E., Luis Miguel Constantino.



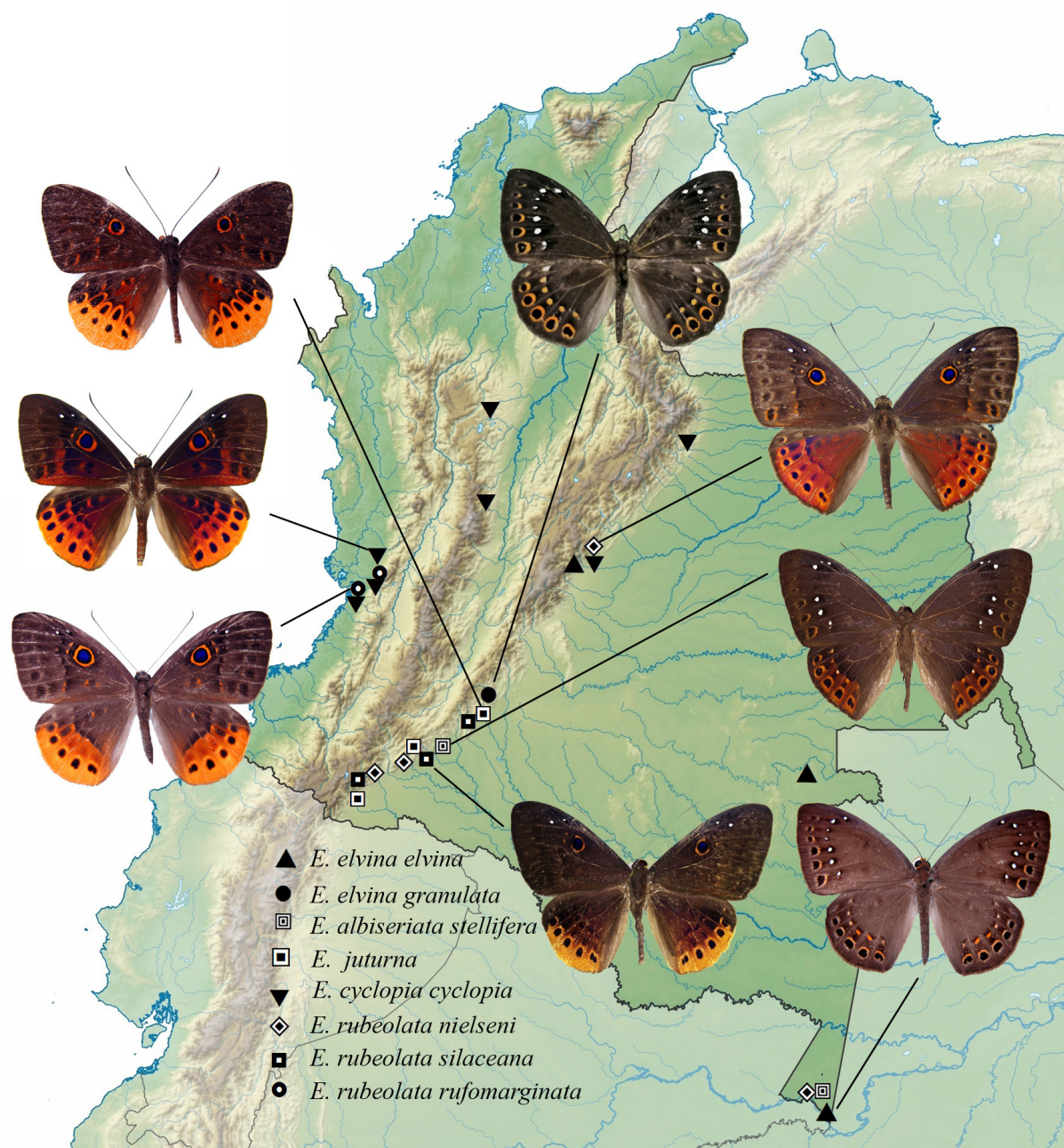
Figura 117. Habitats de *Eurybia*. **A)** *E. dardus fassli*, Acacias, km 8, Meta. **B)** *E. leucolopha* y *E. albiseriata*, Piamonte, Bota Caucana. **C)** *E. jemima*, Agape, Amazonas. **D)** *E. nicaeus erythinosa*, Rio Mocoa, Putumayo. **E)** *E. latifasciata* y *E. franciscana*, Piamonte, Bota Caucana. Fotografías de Julián A. Salazar E.



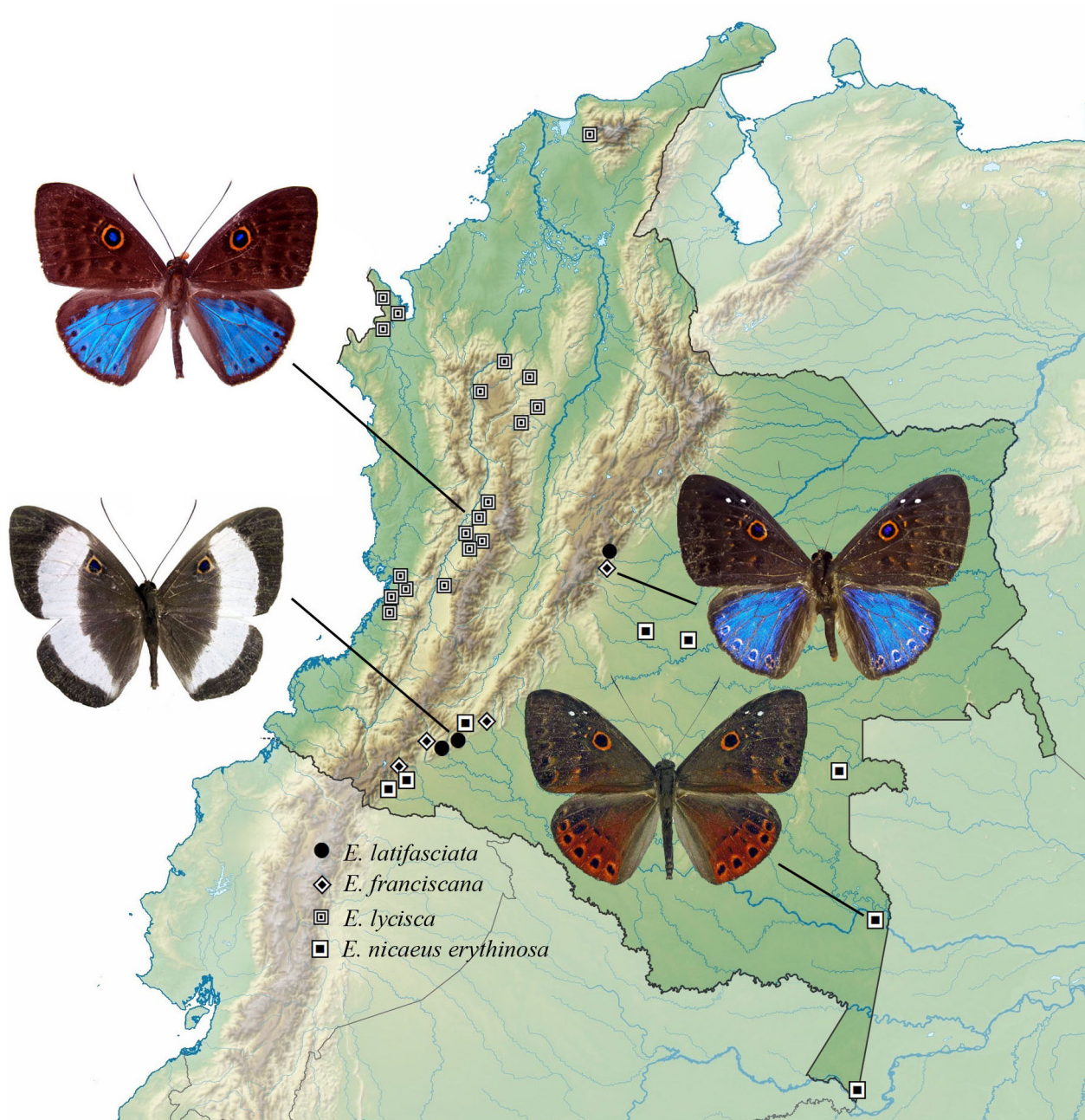
Mapa 1. Localidades de colecta de las especies del genero *Eurybia* en Colombia: *E. chocoensis*, *E. donna*, *E. patrona patrona*, *E. patrona promota*, *E. patrona persona*. Mapa elaborado por Luis M. Constantino.



Mapa 2. Localidades de colecta de las especies del género *Eurybia* en Colombia: *E. molochina hyacinthina*, *E. molochina violacea*, *E. jemima leucolopha*, *E. dardus annulata*, *E. dardus atlantica*, *E. dardus mestiza*, *E. dardus fassli*. Mapa elaborado por Luis M. Constantino.



Mapa 3. Localidades de colecta de las especies del género *Eurybia* en Colombia: *E. elvina elvina*, *E. elvina granulata*, *E. albiseriata stellifera*, *E. juturna*, *E. cyclopia cyclopia*, *E. rubeolata nielsenii*, *E. rubeolata silaceana*, *E. rubeolata rufomarginata*. Mapa elaborado por Luis M. Constantino.



Mapa 4. Localidades de colecta de las especies del género *Eurybia* en Colombia: *E. latifasciata*, *E. franciscana caerulescens*, *E. lycisca*, *E. nicaeus erythinosa*. Mapa elaborado por Luis M. Constantino.

