

Faunitaxys

*Revue de Faunistique, Taxonomie et Systématique
morphologique et moléculaire*

*Eduard Vives
&
Sergi Trócoli*



9 (44) · Décembre 2021 · 1 - 50

**Cerambycidae de la Macaronesia (Coleoptera,
Cerambycidae)**

Faunitaxys

*Revue de Faunistique, Taxonomie et Systématique
morphologique et moléculaire*

ZooBank : <http://zoobank.org/79A36B2E-F645-4F9A-AE2B-ED32CE6771CC>

Directeur de la publication, rédacteur, conception graphique et PAO:

Lionel Delaunay

Cette revue ne peut pas être vendue

Elle est distribuée par échange aux institutions (version papier)

et sur simple demande aux particuliers (format PDF)

à l'adresse suivante:

AFCFF (Association française de Cartographie de la Faune et de la Flore)

28, rue Voltaire, F- 42100 Saint Etienne

E-mail: lionel.delaunay@free.fr

Elle est disponible librement au téléchargement à partir du site:

<http://faunitaxys.fr/>

La parution de *Faunitaxys* est apériodique

Faunitaxys est indexé dans / *Faunitaxys* is indexed in:

- **Zoological Record**

Articles and nomenclatural novelties are referenced by:

- **ZooBank** (<http://zoobank.org>)

Online Archives:

- **HAL** (<https://hal.archives-ouvertes.fr>)

- **Internet Archive** (<https://archive.org>)

Imprimée sur les presses de SPEED COPIE, 6, rue Tréfilerie, F- 42100 Saint-Etienne

Imprimé le 27 décembre 2021

Cerambycidae de la Macaronesia (Coleoptera, Cerambycidae)

EDUARD VIVES (1, 2) & SERGI TRÓCOLI (1, 3)

(1) Museu de Ciències Naturals de Barcelona (Entomologia), Passeig Picasso s/n. E-08003, Barcelona, Spain.

(2) - eduard_vives@hotmail.com - ZooBank: <http://zoobank.org/8313D55B-D4A1-4E09-98DF-901E61DE562B>

(3) - sergitrocoli@gmail.com - ZooBank: <http://zoobank.org/C52BC4D4-E8F6-4FAD-A7B4-65906891473A>

Palabras clave:

Coleoptera; Selvages;
Cerambycidae; Canarias;
Macaronesia; Cabo Verde;
Azores; distribución;
Madeira; biología.

Resumen. – Se recopilan todas las especies de la familia Cerambycidae (Coleoptera) procedentes de los archipiélagos de la Macaronesia (Azores, Madeira, Selvages, Canarias y Cabo Verde). Para cada una de ellas se presenta su distribución, biología, fotografía de la especie y su planta nutricia y mapas de distribución. Cuando existe más de una especie del mismo género se proporciona una clave taxonómica para su determinación. En total se ilustran 31 géneros y subgéneros de los que 9 son endémicos, así como 46 especies de las cuales 23 son endémicas. Se designan los Lectotipos de seis especies.

Vives E. & Trócoli S., 2021. – Cerambycidae de la Macaronesia (Coleoptera, Cerambycidae). *Faunitaxys*, 9(44) : 1 – 50.

ZooBank: <http://zoobank.org/2DFE00-0276-473A-9839-2176E8F7933A>

Introducción

Los primeros Cerambycidae conocidos de la Macaronesia fueron descritos por M. Brullé (1839) que estudió el material recopilado por Webb & Berthelot y publicado entre 1835 y 1850 como “Histoire Naturelle des Iles Canaries”. Además de *Lamia gibba* (el antiguo *Leprosoma asperatum* de Dejean), Brullé describió *Cerambyx (Monochamus) annulicornis* y *Cerambyx (Monochamus) albidus* y *Callidium (Hesperophanes) roridum*. Sin embargo, los estudios más importantes sobre Cerambycidae de las Islas Atlánticas fueron publicados por T.V. Wollaston, quien organizó y realizó varias expediciones a Madeira, las Islas Canarias y Cabo Verde. Los insectos recolectados por él mismo y por los coleccionistas locales quedaron registrados en importantes libros y artículos donde describió nueve especies, siete de ellas aún vigentes. Después de estos primeros científicos, las Islas Atlánticas atrajeron a varios naturalistas; durante el siglo XIX principalmente de Francia, entre otros: H. Drouet (1859), F. Tarnier (1860), G.R. Entrepierma (1867), C. Alluaud (1891).

El siglo siguiente, además del científico tinerfeño José M^a Fernández (1947, 1962), fueron zoólogos y entomólogos en su mayoría del norte de Europa, quienes recolectaron, registraron y describieron Cerambycidae: A. Méquignon (1935, 1942, 1946), D.L. Uyttenboogaart (1932, 1937, 1946), O. Lundblad (1958), T. Palm (1967, 1974, 1977, 1978), G. Israelson (1969, 1985), T.E. Leiler (1984). Desde principios de los 70 los austriacos Carl Demelt y P. Schurmann comenzaron a visitar de manera regular el Archipiélago Canario, recolectando gran cantidad de Cerambycidae especialmente buscando estadios preimaginales y su crianza en condiciones de laboratorio. P. Schurmann prosiguió su tarea hasta 1990. Durante veinte años visitaron todas las islas Canarias, el archipiélago de Madeira y las Azores. El material recolectado por Demelt y Schurmann permitió describir nuevas especies desconocidas (Demelt, 1972; Sama & Schurmann, 1983; Sama, 1985, 1996d).

Durante sus viajes a Canarias, estos entomólogos estuvieron en contacto con nuestro amigo y colega Antonio Machado aprovechando su válida colaboración y su conocimiento del territorio. Durante los últimos años, una nueva generación de entomólogos locales llevó a cabo nuevos estudios importantes



Fig. 1. Área geográfica de la Macaronesia (© File Makaronesia.jpg)

sobre Cerambycidae de las islas atlánticas; además de A. Machado antes mencionado, los Cerambycidae fueron recolectados, estudiados, descritos o simplemente enumerados por Pedro Oromí (autor con A. Machado del Catálogo Canario de Coleóptera más actualizado), Rafael García (activo en La Palma, quien, entre otros, describió la última nueva especie conocida del género *Deroplia* Dejean (1835).

Paulo A. Borges (activo en Madeira y en las Azores, que estudió la fauna de estas islas), Arturo R. Serrano (de Portugal, que publicó artículos sobre los coleópteros de Madeira y las Azores). Finalmente, los Cerambycidae de las Islas Atlánticas han sido tratados recientemente por Oromí & al. (2004) (Canarias), Borges & al. (2005) (las Azores, Selvages), y por González & al. (2007) que resumieron todos los registros faunísticos conocidos sobre la familia. La última aportación la debemos a J. Krátký & A. Franquinho

Aguar (2019) con la descripción de *Paradeucalion maderense*, nuevo endemismo de Madeira.

La fauna de coleópteros de las islas de Cabo Verde fue compendiada ya por Wollaston (1867) que catalogó 278 especies de coleópteros, curiosamente ninguno de ellos pertenecientes a la familia Cerambycidae. Alluud (1936) realiza una recopilación de los coleópteros de la Misión de M. A. Chevalier durante el año 1934, entre ellos menciona un ejemplar de *Coptops aedificator* (F.) de la isla de Fogo. Mateu (1956) describe *Macropsina caboverdiana* Mateu de la isla de Santo Antão. van Harten colecta en 1983 *Xystrocera nigrita* Serville y *Ossibia fuscata* (Chevrolat) que fueron citadas por Geisthard (1986). Geisthardt & Harten (1992), en su monografía de recopilación de coleópteros nocivos de Cabo Verde, mencionan por primera vez una leve importación de *Hylotrupes bajulus* (L.) de Santiago. Finalmente, Oromí, Martín, Zurita y Cabrera, (2005) recopilan toda la fauna coleopterológica del archipiélago caboverdiano. Actualmente la fauna macaronésica de la familia Cerambycidae comprende 31 géneros y subgéneros de los que 9 son endémicos, así como 46 especies de las cuales 23 son endémicas.

Material y Metodos

Se designan lectotipos y paralectotipos para los siguientes taxones:

- Blabinotus spinicollis* Wollaston, 1854 (NHML)
- Hesperoferus roridus* (Brullé, 1839) (MNHNP)
- Deucalion oceanicus* Wollaston, 1854 (NHML)
- Paradeucalion desertarum* (Wollaston, 1854) (NHML)
- Deroplia pilosa* (Wollaston, 1862) (NHML)

Acrónimos utilizados

- MNHNP: Muséum National d'Histoire Naturelle, Paris
- MCNT: Museo de Ciencias Naturales de Tenerife
- NHML: Natural History Museum of London
- MNCNM: Museo Nacional de Ciencias Naturales de Madrid
- TZMB: Museo Nacional de Ciencias de Budapest
- CINIA: Colección Inst. Prod. natur. Agrobiología, CSIC (Tenerife).
- CPGS: Colección Privada G. Sama (Cesana, Italia)
- CPPO: Colección Privada Pedro Oromí (La Laguna, Tenerife)
- CPAM: Colección Privada Antonio Machado (Tenerife)
- CPRG: Colección Privada Rafael Garcia (La Laguna)
- CMZSP: Colección Museu de Zoologia de Sao Paulo (Brasil)
- CPEV: Colección Privada Eduard Vives (Terrassa, Spain)
- CPMR: Colección Privada Martin Rejzek (Norwich, UK)
- CPST: Colección Privada Sergi Trócoli (Barcelona, Spain)
- CPJS: Colección Privada Jérôme Sudre (Montpellier, France)

Material fotográfico

- **Fauna:** M. Rajzek, P. Jélinek, P. Oromí, E. Aistleitner, J. P. Botero, M. Lovetnsky, P. Hoskovec, D. Navrátil, G. García, J. V. Rasplus, K. V. Makarov, J. C. Ringenbach & P. Krásenoky.
- **Flora:** A. J. Reyes-Betancort, J. Palenzuela Borges, E. Ojeda Land, G. Casanova, G. González, M. Arechavaleta & M. Vives.

Observaciones faunísticas y biogeográficas

Macaronesia es el nombre colectivo de cinco archipiélagos del Atlántico Norte, al frente de la costa del continente africano y península Ibérica: Azores, Canarias, Cabo Verde, Madeira e islas Selvages. El término procede del griego *makaron nesoi* (islas afortunadas). Las islas de la Macaronesia tienen muchas particularidades naturales (botánicas, zoológicas, geológicas y

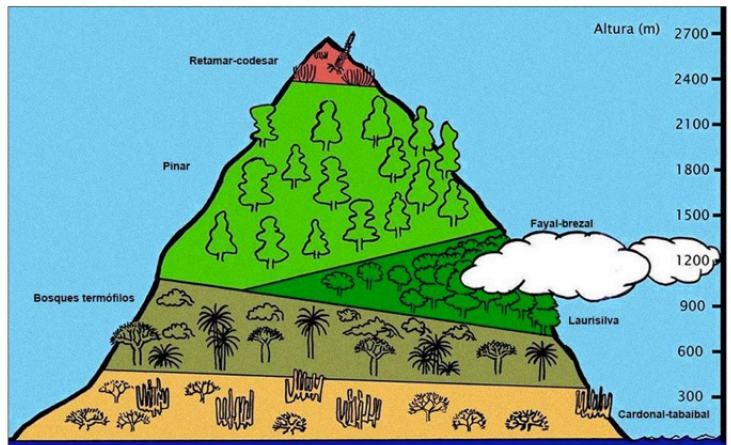


Fig. 2. Esquema típico de las comunidades de flora y fauna en los ecosistemas de algunas islas canarias como Tenerife (<https://floracanaria.com/ecosistemas.html>).

climatológicas) en común: son, por ejemplo, de origen volcánico y acogen una flora particularmente rica y diversa, con abundantes endemismos.

Todas las islas de la Macaronesia tienen un origen volcánico, en el caso de las Azores, que emergen directamente sobre la dorsal central del Atlántico es más evidente. Además, en algunas islas situadas sobre la corteza de transición continental-oceánica, como Lanzarote y Fuerteventura, el ascenso del material piroclástico ha transportado a la superficie material sedimentario del borde continental.

Esta extensa unidad geográfica, se encuentra entre las coordenadas: 39°45'N, 31°17'W de la isla más septentrional que es Corvo (Azores), y 14°49'N, 24°42'W de Brava (Cabo Verde), la más meridional. Por otro lado, Flores (Azores) es la más alejada del continente (a 1.900 km de Europa) y Fuerteventura (Canarias) la más próxima (a 96 km de África). Como es lógico, estas dispares situaciones geográficas propician una variabilidad climática sensible, lo que a su vez, condiciona el poblamiento biológico y si a esto añadimos las notorias diferencias en cuanto a distancias al continente entre unos archipiélagos y otros, se hace evidente la necesidad de tener en cuenta todos esos factores a la hora de hacer estudios y valoraciones biogeográficas y ecológicas. El concepto de Macaronesia como unidad biogeográfica ha sido muy discutido desde tiempos antiguos (Wollaston, 1854; Jeannel, 1946; Peyerimhoff, 1946), en el presente trabajo adoptaremos el concepto de Macaronesia, exclusivamente como unidad geográfica (Fernández-Palacios et al., 2011).

El bosque humedo de laurisilva

La climatología de las islas de la Macaronesia es muy particular, ya que su situación bajo la gran depresión del anticiclón de las Azores ocasiona unas precipitaciones muy escasas e irregulares, especialmente en las zonas bajas, lo que propicia un paisaje árido submediterráneo llamado cardonal-tabaibal en las islas Canarias. A mediana altura entre los 600-1.500 m las vertientes montañosas de barlovento están expuestas a los vientos alisios húmedos y constantes (la llamada lluvia horizontal) que mantiene un suelo fresco y húmedo con temperaturas entre 12° y 16°, es la zona denominada bosque verde donde se desarrollan el fayal-brezal y la laurisilva. En las zonas altas de los 1.500 a los 2.700 m,

Tabla 1. Lista de los Cerambycidae de la Macaronesia, especies endémicas y aclimatadas.

A = Açores, M = Madeira, D = Desertas, S = Selvages, CAN = Canarias, CAB = Cabo Verde.

X = Presencia, X = Nueva presencia, X* = Especie endémica, X^a = Especie aclimatada, * = Género o subgénero endémico.

| Spondylidinae | A | M - D - S | CAN | CAB |
|---|----------------|------------------|----------------|----------------|
| <i>Arhopalus ferus</i> (Mulsant, 1839) | | X | | |
| <i>Arhopalus pinetorum</i> (Wollaston, 1863) | | | X* | |
| <i>Arhopalus syriacus</i> (Reitter, 1895) | X | X | X | |
| <i>Oxypleurus nodieri</i> Mulsant, 1839 | | X | X | |
| Lepturinae | A | M - D - S | CAN | CAB |
| <i>Stictoleptura (Stictoleptura) fontenayi</i> (Mulsant, 1839) | X | | | |
| <i>Stictoleptura (Hesperoleptura*) palmi</i> (Demelt, 1972) | | | X* | |
| Cerambycinae | A | M - D - S | CAN | CAB |
| <i>Crotchiella* brachyptera</i> Israelson, 1985 | X* | | | |
| <i>Phoracantha semipunctata</i> (Fabricius, 1775) | | X ^a | X ^a | |
| <i>Phoracantha recurva</i> Newman, 1840 | | | X ^a | |
| <i>Stromatium auratum</i> (Böber, 1793) | | X | | |
| <i>Blabinotus* spinicollis</i> Wollaston 1854 | | X* | X* | |
| <i>Trichoferus fasciculatus</i> ssp. <i>senex</i> Wollaston, 1854 | | X* | X* | |
| <i>Hesperoferus* roridus</i> (Brullé, 1839) | | | X* | |
| <i>Hesperoferus* machadoi</i> Sama & Schurmann, 1983 | | | X* | |
| <i>Gracilia minuta</i> (Fabricius, 1781) | X | X | X | |
| <i>Penichroa fasciata</i> (Stephens, 1831) | | | X | |
| <i>Nathrius brevipennis</i> (Mulsant, 1839) | X | | X | |
| <i>Stenopterus rufus</i> (Linnaeus, 1758) | | | X ^a | |
| <i>Delagrangaeus (Gertius*) schurmanni</i> Sama, 1985 | | | X* | |
| <i>Phymatodes testaceus</i> (Linnaeus, 1758) | | X ^a | | |
| <i>Hylotrupes bajulus</i> (Linnaeus, 1758) | X ^a | X ^a | X ^a | X ^a |
| <i>Chlorophorus glaucus</i> (Fabricius, 1781) | X | | X | |
| <i>Clytus arietis</i> (Linnaeus, 1758) | | X | | |
| <i>Ossibia fuscata</i> (Chevrolat, 1856) | | | | X ^a |
| <i>Xystrocera nigrita</i> Audinet-Serville, 1834 | | | | X ^a |

| Lamiinae | A | M - D - S | CAN | CAB |
|---|----------------|----------------|----------------|----------------|
| <i>Lepromoris* gibba</i> (Brullé, 1839) | | | X* | |
| <i>Deucalion* oceanicum</i> Wollaston, 1854 | | X* | | |
| <i>Paradeucalion* desertarum</i> (Wollaston, 1854) | | X* | | |
| <i>Paradeucalion* maderense</i> Krátký & Aguiar, 2019 | | X* | | |
| <i>Macropsina* caboverdiana</i> Mateu, 1956 | | | | X* |
| <i>Agapanthia (Agapanthia) suturalis</i> (Fabricius, 1787) | | | X | |
| <i>Monochamus galloprovincialis</i> (Olivier, 1800) | | X ^a | X ^a | |
| <i>Taeniotes cayennensis</i> (Thomson, 1859) | | | | X ^a |
| <i>Coptops aedificator</i> (Fabricius, 1793) | | | | X ^a |
| <i>Aegomorphus jaspideus</i> (Germar, 1824) | X ^a | | | |
| <i>Pogonocherus (Pogonocherus) hispidulus</i> (Piller & Mitterpacher, 1783) | | X | | |
| <i>Deroplia (Deroplia) albida</i> (Brullé, 1839) | | | X* | |
| <i>Deroplia (Deroplia) annulicornis</i> (Brullé, 1839) | | | X* | |
| <i>Deroplia (Deroplia) costigera</i> (Demelt, 1982) | | | X* | |
| <i>Deroplia (Deroplia) gertiana</i> Sama, 1996 | | | X* | |
| <i>Deroplia (Deroplia) gomerae</i> Sama, 1996 | | | X* | |
| <i>Deroplia (Deroplia) hesperus</i> Wollaston, 1863 | | | X* | |
| <i>Deroplia (Deroplia) lorenzoi</i> García, 2002 | | | X* | |
| <i>Deroplia (Deroplia) niveopicta</i> (Demelt, 1982) | | | X* | |
| <i>Deroplia (Deroplia) pilosa</i> Wollaston, 1862 | | | X* | |
| <i>Deroplia (Deroplia) schurmanni</i> Sama, 1996 | | | X* | |

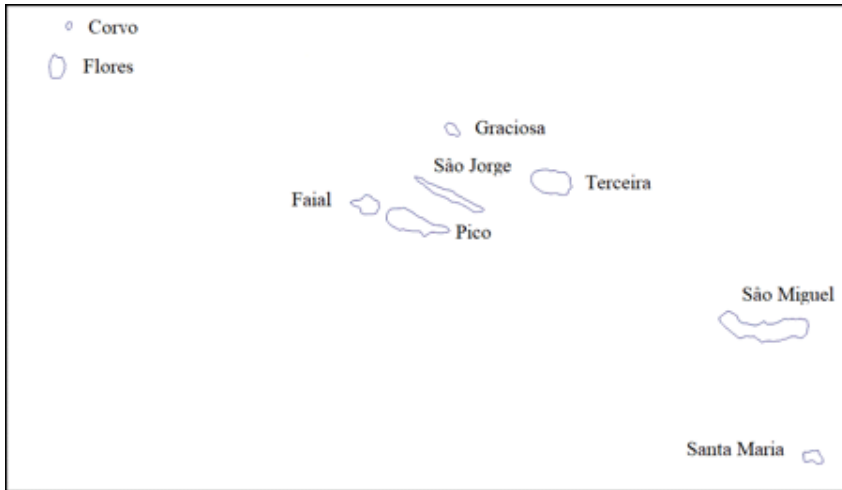
solamente en las islas con mayores elevaciones, se desarrolla un clima seco y frío, generalmente poblado por bosques de pinos o *Juniperus* y flora de alta montaña en el Retamar-codesar.

La presencia del bosque de laurisilva, es una de las características de las islas de la Macaronesia, a pesar que en algunas de ellas (Lanzarote, Fuerteventura y Cabo Verde) no quedan ya restos de su presencia, que ha sido substituida por otras formaciones vegetales subdesérticas.

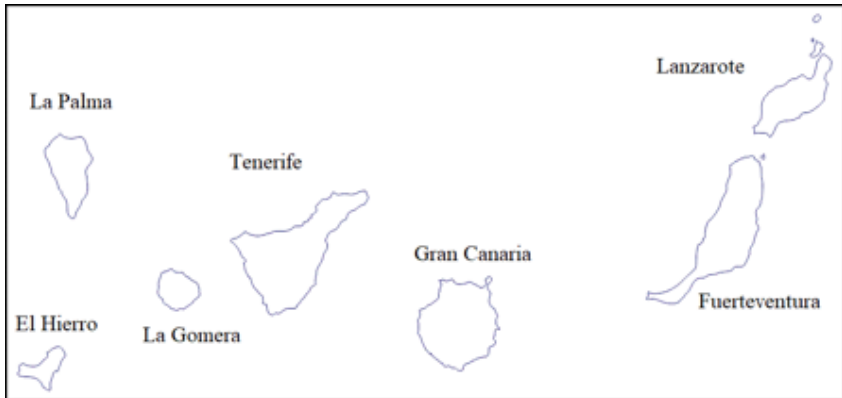
Entre las especies características de la laurisilva podemos destacar *Apollonias barbujana*, *Laurus novocanariensis*, *Ilex perado* ssp. *platyphylla*, *Ocotea foetens*, *Picconia excelsa*, *Persea indica*, *Prunus lusitanica*, y del fayal-brezal *Ilex canariensis*, *Arbutus canariensis*, *Erica arborea*, y *Morella faya* así como numerosas plantas trepadoras y helechos propios

de esta formación, *Asplenium hemionitis*, *Culcita macrocarpa* y *Woodwardia radicans*. Este tipo de bosque subtropical muy antiguo proporciona gran cantidad de las especies de insectos (Cerambycidae) endémicos de Macaronesia.

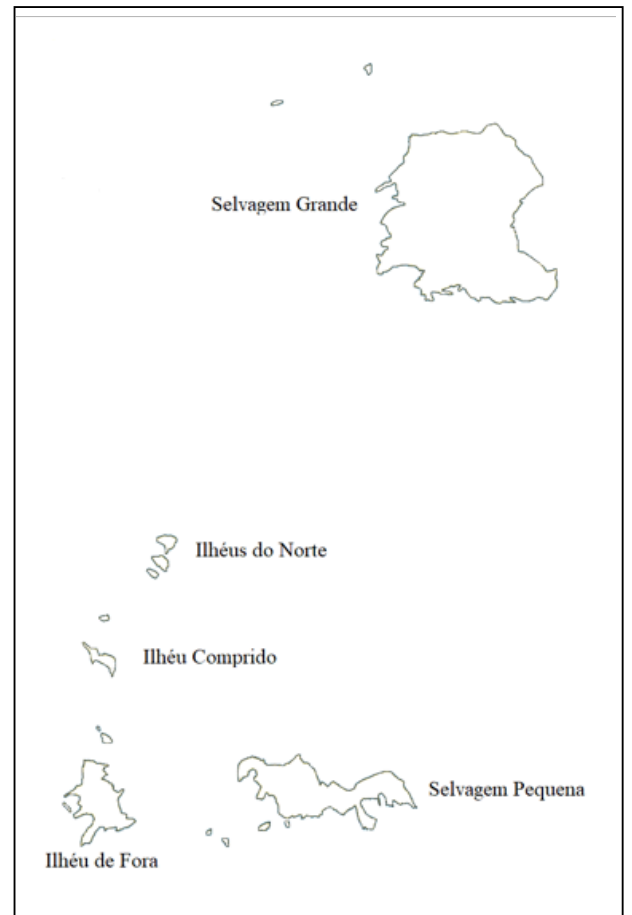
En la zona de bosque termófilo seco a sotavento de las montañas, que no se beneficia casi nunca de los alisios, encontramos otras formaciones sabinares, cardonales, agrupaciones de *Phoenix canariensis*, *Pistacia atlantica*, *Dracena draco* y *Olea cerasiformis*. Esta formación vegetal más xerófila, proporciona también numerosos endemismos, especialmente entre los Cerambycidae que viven en *Euphorbia* sp. arbustos y otras plantas bajas.



Islas Açores (9) = 2.351 km²



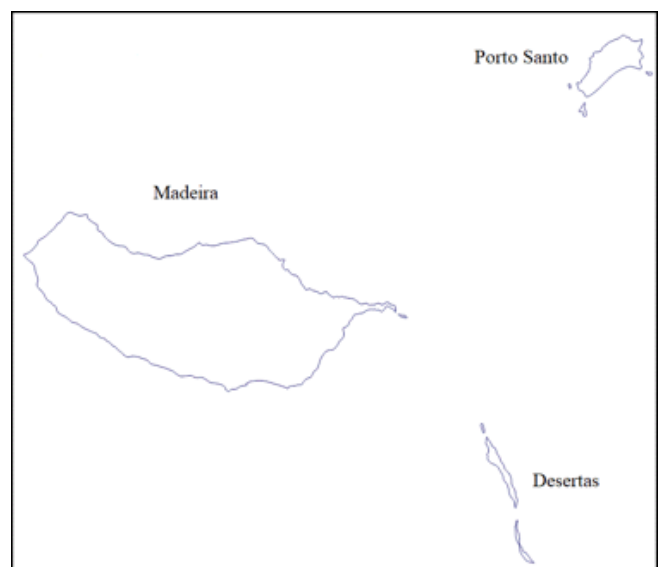
Islas Canarias (7) = 7.493 km²



Islas Selvagens (3) = 2.73 km²



Islas de Cabo Verde (9) = 2.351 km²



Islas Madeira y Desertas (4) = 815 km²

Fig. 3. Nomenclatura própria de las Islas de la Macaronesia (= 14.695 km²).

Taxonomía

Subfamilia **Spondylidinae** Audinet-Serville, 1832

Tribu **Asemini** J. Thomson, 1861

Género ***Arhopalus*** Audinet-Serville, 1834

El género incluye tres especies de la Macaronesia, que se pueden separar mediante la siguiente clave.

1. 3^{er} artejo de los tarsos posteriores escotado únicamente hasta la mitad *A. ferus* (Mulsant)
— 3^{er} artejo de los tarsos posteriores escotado hasta casi la base ... 2
2. Antenas de los machos sobrepasan levemente el ápice de los élitros o casi, en las hembras sobrepasan la mitad elitral *A. syriacus* (Reitter)
— Antenas de los machos sobrepasan levemente la mitad elitral, en las hembras no llegan a la mitad elitral
..... *A. pinetorum* (Wollaston)

1 – *Arhopalus ferus* (Mulsant, 1839)

Criocephalus rusticus var. *ferus* Mulsant, 1839.

Criocephalum polonicum Motschulsky, 1945.

Arhopalus tristis Villiers, 1967.



Fig. 3. *Arhopalus ferus* (Mulsant, 1839), ♀ (Foto: D. Navrátil).

Distribución. – De amplia distribución paleártica, en las islas Atlánticas solo se conoce de Madeira; todos los registros de las Islas Canarias se refieren a *A. pinetorum* o *A. syriacus*.

Madeira:

- Cerca de Funchal (Wollaston, 1857, 1864);
- Madère / Wollaston (MNHNP, determinado como *A. rusticus*);
- Madeira, leg. Wollaston (NHML);
- 2 hembras de Madeira, 1 etiqueta de determinación probablemente con la caligrafía de Sharp: *Criocephalus ferus* Muls., nec *rusticus* L./DS (NHML);
- Queimadas, 1-V-1980, ex larva en *Pinus* (Serrano, 1988);
- Machico, 16.IX.1988 (Erber, 1990).

Biología. – Desarrollo en *Pinus* sp. Biología de las larvas y adultos similares a las otras especies del género.



Fig. 4. *Pinus canariensis* (Foto: M. Vives).



Mapa 1. *Arhopalus ferus* (Mulsant, 1839).

2 – *Arhopalus pinetorum* (Wollaston, 1863)

Criocephalus pinetorum Wollaston, 1863.

Material típico. – En la colección Wollaston del NHML existe un solo ejemplar etiquetado de la siguiente manera: "Tipo" [letrero redondeado, blanco con margen rojo, impreso]; "Criocephalus / pinetorum / Woll." [Caligrafía de Wollaston].

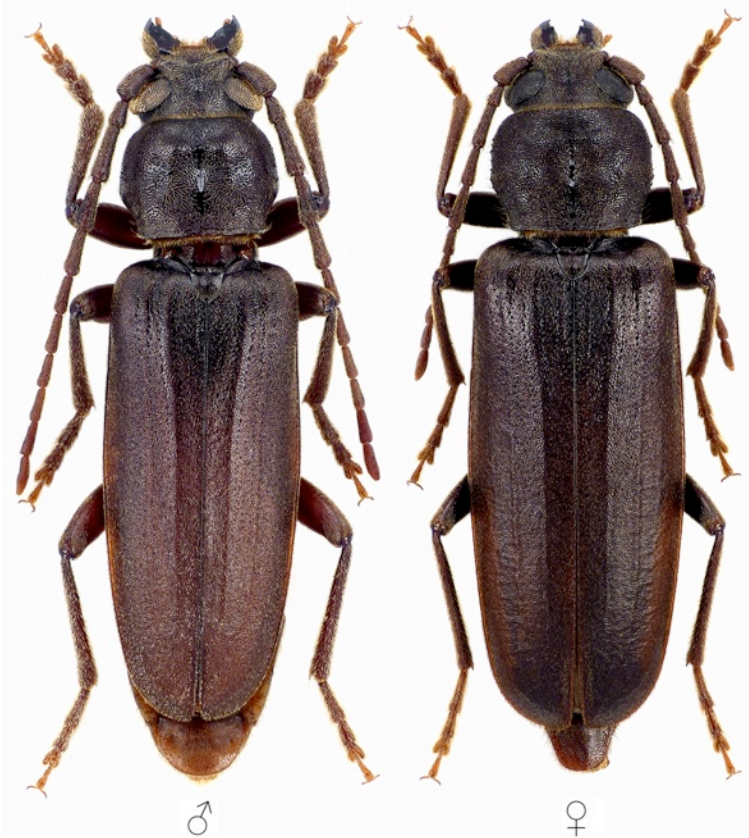


Fig. 5. *Arhopalus pinetorum* ♂-♀ (Foto: D. Navrátil).

Descripción. – Longitud: 7 - 28 mm; similar a *A. ferus*, del cual difiere por tener el protarso hendido a 3/4 de su longitud, cuerpo algo brillante debido a una pubescencia recostada más escasa, pronoto con punteado profundo y disperso, antenas con setas erguidas dispersas en el lado ventral.

Distribución. – Especie endémica de Canarias. Palm (1978) registró *A. ferus* y *A. pinetorum* de Tenerife (La Esperanza) y La Palma (Roque de Faro; La Cumbrecita). Por otro lado, la presencia de *A. ferus* en la localidad de La Cumbrecita, citada por Palm (1978) nunca ha sido confirmada por el entomólogo palmeño García (2005), quien refiere este registro a *A. pinetorum*. Los registros de *A. pinetorum* de Madeira (Heyrovský, 1932; Lundblad, 1958) se refieren sin duda a *A. ferus* Mulsant.

Gran Canaria:

Pinar de Tamadaba S Agaete, 1276 m, 30.XII.2005, se encontraron muchas larvas en las partes bajas de un gran pino caído, y algunos adultos muertos alrededor de la base de este árbol, 2 adultos eclosionaron en III.2006 (M. Rejzek, in litteris, CPMR);

Tenerife:

Aguamansa (Demelt, 1974); (Palm, 1978); Mt. Esperanza, 19-VIII-1963, J. M^a. Fernandez leg. (CPEV); Teide: La Pineta; La Esperanza, El Moquinal (CPGS); Cumbre Realejo, Candelaria, Las Lagunetas, Las Raíces (CPAM); Cumbre de Anaga (MCNT); Tegueste, Los Realejos: Palo Blanco (CPPO, CPRG); La Esperanza,

700 m, 28/29.IV.1967 (Palm, 1978); Agua mansa, 1000 m, 19.X.1969 (Palm, 1978); Las Raíces (CPAM);

La Gomera:

Llanos de Crispin (Israelson & al., 1982, CPAM); Hermigua (CPPO); Igualeto, 31.X.2005, leg. H. Brustel;

La Palma:

Entre Los Llanos y La gran Caldera (Wollaston, 1863, localidad típica); Roque de Faro (Demelt, 1974, CPAM, CPPO); La Cumbrecita (Palm, 1978; García, 2005); Caldera de Taburiente (CPAM); Punta del Carmen, Barranco del Río (CPAM); El Refugio (CPPO); La Portada (CPRG), La Concepcion; Fuente Los Roques (CPRG); El Pinar, 942 m, 27.XII.2003 (CPMR);

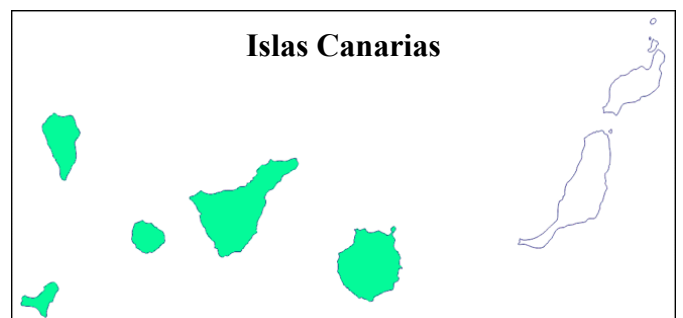
El Hierro:

El Hierro (Wollaston, 1865; Demelt, 1974); El Pinar (Israelson & al., 1982).

Biología. – Desarrollo en *Pinus canariensis* y *P. insignis*. La biología de las fases inmaduras y de adultos son similares a las otras especies del género. Las larvas se desarrollan en madera de árboles muertos altamente húmedos y en descomposición. Adultos nocturnos y crepusculares, vuelan de junio a agosto. Cuando se les molesta, encuentran rápidamente los agujeros de salida más cercanos y desaparecen en el mismo. Morfología larval descrita por Švácha y Danilevsky (1987).



Fig. 6. *Pinus canariensis* (La Palma) (Foto: M. Vives).



Mapa 2. *Arhopalus pinetorum* Wollaston, 1863.

3 – *Arhopalus syriacus* (Reitter, 1895)

Criocephalus syriacus Reitter, 1895.
Arhopalus syriacus Villiers, 1978.
Cephalocrius syriacus Sharp, 1905.



Fig. 7. *Arhopalus syriacus* ♂-♀, del Bosque de la Esperanza, Tenerife (Foto: D. Navrátil).

Distribución. – Especie de amplia distribución mediterránea que en la Macaronesia es conocido de Canarias, Madeira y Azores.

Gran Canaria:

Cruz de Tejeda (Demelt, 1974; Palm, 1978);

Tenerife:

Aguamansa (Demelt, 1974); Agua Mansa, 1000 m (Palm, 1978); Vilafior (CPGS); La Esperanza, 700 m, 28/29.IV.67, ex larva, em. 4.VIII/20.IX.1967 (Palm, 1978); Barranco del Carmen (CPAM); Arico, Cumbre de Anaga, La Esperanza (MCNT), M. Ortuño (CPRG); Santa Cruz de Tenerife, 27-VI-1980, M. Morales leg.; Mt. de La Esperanza, 19-VIII-1967, M. Morales leg. (CPEV); Las Cañadas, 2200 m, 17-I-1971 (Palm, 1978);

La Palma:

Cumbrecita (El Paso) (Demelt, 1974); Cumbrecita, 900 m, 25.IV.1972 (Palm, 1978); Mirca, Santa Cruz (CPAM); El Paso: Lomo María, Roque Faro (CPPO, CPRG).

El Hierro: El Pinar (CPGS).

Madeira:

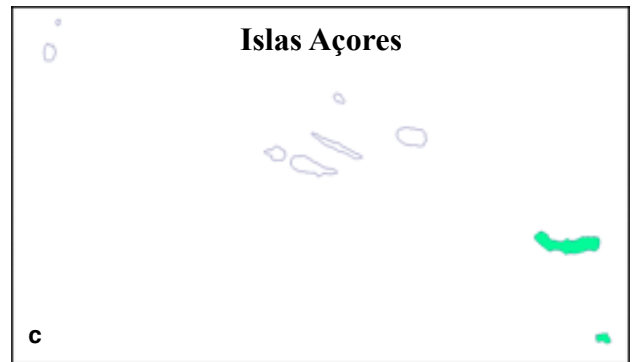
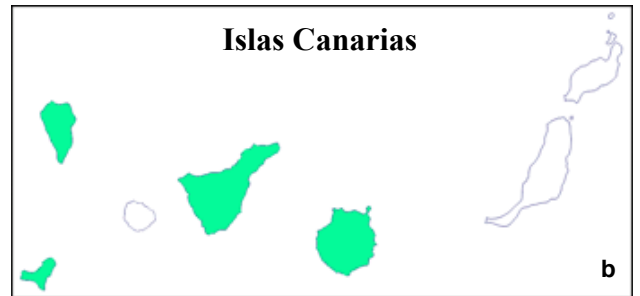
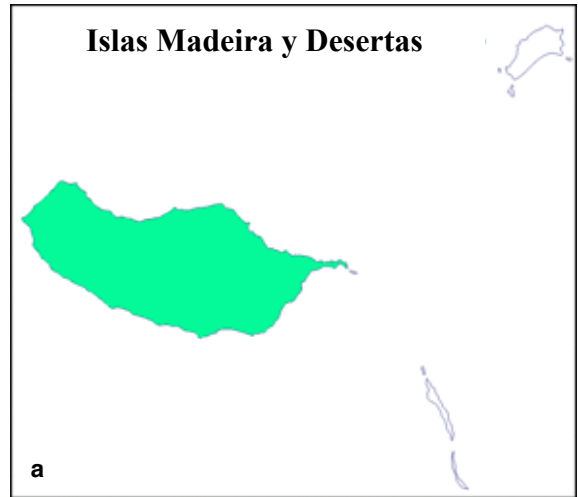
Terairo de Luta (Palm, 1978); Camacha, 7.IX.1973; Queimadas, 1.X.1981 (Serrano, 1988); Porto Santo: Ribeira das Esmeraldas, 11.V.1988 (Serrano, 1988).

Islas Azores:

São Miguel; Santa Maria (Borges, 1990);

Santa Maria: São Pedro, VII.1987, ex larva from *Pinus* (CPGS).

Biología. – Desarrollo en *Pinus* sp. Biología de las larvas y adultos similares a las otras especies del género.



Mapa 3 a-c. *Arhopalus syriacus* (Reitter, 1895).

Tribu **Saphanini** Gistel, 1856

Género ***Oxypleurus*** Mulsant, 1839

4 – *Oxypleurus nodieri* Mulsant, 1839

Oxypleurus bewickii Wollaston, 1857.

Oxypleurus pinicola Wollaston, 1863.

Material típico. – El macho holotipo de *O. nodieri* Mulsant, se encuentra en MNHNP. La descripción original de *O. bewickii* se basa en tres especímenes, solo uno de ellos realmente perteneciente a la colección Wollaston (ex. coll. Mason). Se confirma la sinonimia de *O. bewickii* Wollaston y de *O. pinicola* Wollaston con *O. nodieri* Mulsant.

Distribución. – Es una especie mediterránea de amplia distribución, conocida también de las Islas Canarias y de Madeira.

Gran Canaria (Demelt, 1974, sub *O. pinicola*); Pinar de Tamadaba S Agaete, 1276 m, 30.XII.2005 (CPMR);

Tenerife: Aguamansa (Demelt, 1974, sub *O. nodieri*); Esperanza; Güímar (Demelt, 1974, sub *O. pinicola*); Las Mercedes (CPGS); El Moquinal (CPGS); Guamasa (CPAM); Santa Cruz de Tenerife (MCNT); Guía de Isora (González, 1995);

La Palma: Barranco en Santa Cruz (Wollaston, 1863, MNHL); Refugio forestal El Paso, 1200 m (CPGS); Roque del Faro (CPPO); Playa de Nogales (García, 1998); Roque Faro, 1016 m, 28.XII.2007 (CPMR);

El Hierro: El Pinar (Machado & Oromí, 2000).

Madeira: Palheiro (Wollaston, 1857, MNHL); Palmeira, Funchal (Wollaston, 1865, MNHL); “Madeira” (ex coll. Bates, MNHNP).

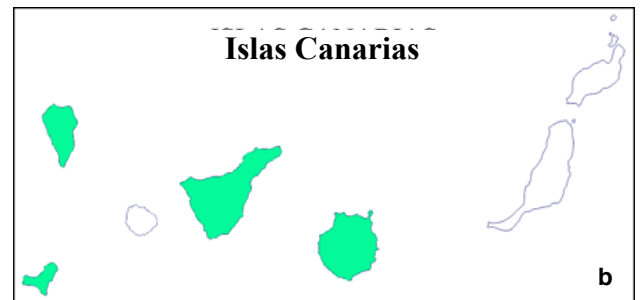
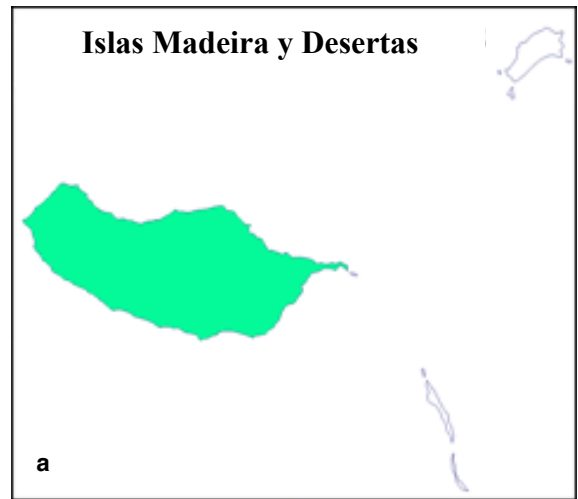
Biología. – Sus larvas se desarrollan en *Pinus* sp. Según Rejzek (in litteris), en La Palma la especie hace las puestas en ramas de árboles vivos. Los adultos a menudo se sienten atraídos por las fuentes de luz.



Fig. 8. *Oxyleurus nodieri* ♂-♀ (Foto: D. Navrátil).



Fig. 9. *Pinus canariensis* (La Palma).



Mapa 4 a-b. *Oxyleurus nodieri* Mulsant, 1839.

Subfamilia **Lepturinae** Latreille, 1802

Tribu **Lepturini** Latreille, 1802

Género **Stictoleptura** Casey, 1924

Subgénero **Stictoleptura** s. str.

5 – *Stictoleptura (Stictoleptura) fontenayi* (Mulsant, 1839)

Leptura fontenayi Mulsant, 1839.

Corymbia fontenayi Villiers, 1978.



Fig. 10. *Stictoleptura (Stictoleptura) fontenayi* ♂ de Punta Delgada (Foto: E. Vives).



Fig. 11. *Laurus azorica* (Foto: M. Vives).

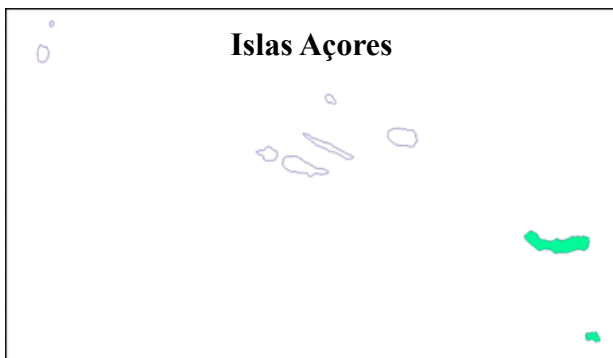
Distribución. – Francia meridional, Península Ibérica, Norte de África (Marruecos, Algeria, Tunisia).

Islas Azores - São Miguel:

Furnas, VIII/IX.1930 (Méquignon, 1942); Vila Franca do Campo, 21.VII.1978 (Luna de Carvalho, 1984); Nordeste, VII.1987 (CPGS); Ponta Delgada, J. Kaglek & Chares leg. (CPEV); Lagoa, VII.1987, ex larva from *Laurus azorica*, varios especímenes emergidos VII/1987 y 6.IX.1989 (CPS);

Santa Maria: Aeroporto, 26.VI.1967 (Luna de Carvalho, 1984).

Biología. – Polífago en coníferas y árboles de hoja caduca. En las Azores ha sido criado sobre *Laurus azorica* (P. Schurmann).



Mapa 5. *Stictoleptura (Stictoleptura) fontenayi* (Mulsant, 1839).

Subgénero *Hesperoleptura* Vives, 2021

6 – *Stictoleptura (Hesperoleptura) palmi* (Demelt, 1971)

Leptura fontenayi: varios autores (nec Mulsant, 1839).

Leptura palmi Demelt, 1971: 74.

Stictoleptura palmi, Svacha & Danilevsky, 1989: 155 (larva).

Corymbia palmi, Miroshnikov, 1998: 930.

Corymbia palmi, Machado & Oromí, 2000: 199.

Stictoleptura palmi, Oromí et al., 2004: 217.

Aredolpona palmi, González, Vives & Zuzarte, 2007: 114.

Stictoleptura (Stictoleptura) palmi, Löbl & Smetana, 2010: 115.

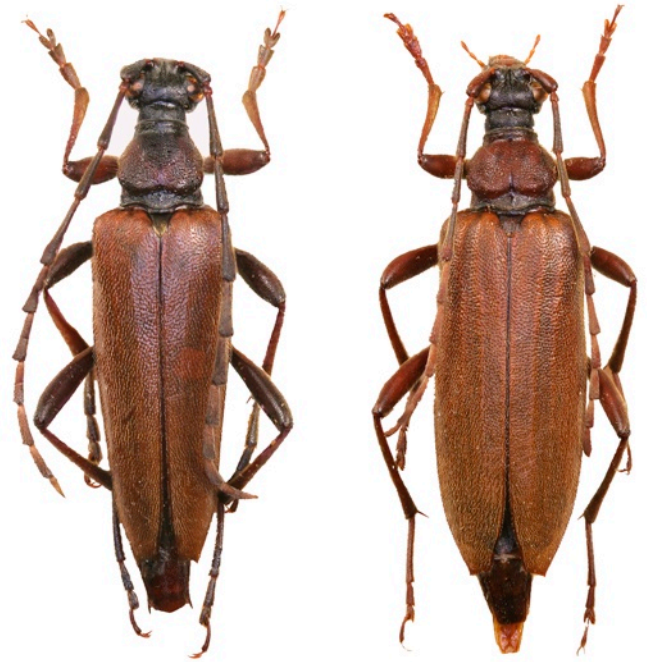


Fig. 12. *Stictoleptura (Hesperoleptura) palmi* (Foto: E. Vives).

Material típico. – Demelt, 1972, describió esta especie como procedente de Aguamansa, y Las Mercedes sin especificar los datos de captura del Holotipo ni de los Paratipos. Este material típico (Palm, 1977) conservado en un principio en la colección de Thure Palm (Upsala), pasó posteriormente al Museo de la Universidad de Lund (Suecia), algunos Paratipos en la colección C. V. Demelt y en la colección G. Sama (ex. coll. Schurmann).

Descripción. – Longitud: 14-21 mm (♂); 16-26 mm (♀). Tegumento negro; élitros marrones pálido, levemente translucido. Cabeza ancha con el cuello muy marcado, negra en los machos, rojiza a ambos lados en las hembras. Pronoto más



Fig. 13. *Laurus novocanariensis* (Foto: M. Vives).



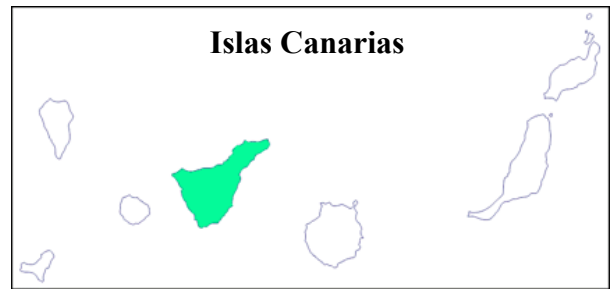
Fig. 14. *S. (H.) palmi* ♂ - ♀ en cópula (Foto: P. Oromí).

largo que ancho, el disco plano, provisto de una gibosidad a cada lado de su base posterior, densa y regularmente punteado, muy escasamente cubierto con sedas doradas. Élitros alargados, provistos de dos leves costillas longitudinales muy visibles en las hembras, que se estrecha notablemente hacia atrás, densa y superficialmente punteado, recubiertos con sedas cortas y oblicuas y amarillentas, ápices emarginados, ángulo externo dentado. Antenas casi tan largas como el cuerpo, segmentos 5 a 10 ligeramente expandidos apicalmente, último segmento apendicular. La hembra difiere del macho por el tegumento rojizo (solo la cabeza y el margen frontal y posterior del pronoto son negro-marrón), la forma más gruesa y las antenas más cortas.

Distribución. – Especie endémica de la Isla de Tenerife.

Tenerife – Monte de Las Mercedes; Aguamansa, 700/800 m (Demelt, 1972, MCNT); Aguamansa, 1000/1100 m (Demelt, 1972), Barranco Bufadero, 10-VI-1973, J. M^a. Fernandez leg.; Las Mercedes 15-VIII-1963, J. M^a Fernandez (CPEV); La Esperanza (Demelt, 1974); La Esperanza (Demelt, 1974; Palm, 1978); M. Teno, Anaga, Iguete (CPGS); Las Mercedes, VII.1971, Paratipos (CPGS); M. Aguirre (MCNT); Anaga, Las Yedras (CPPO); Las Mercedes, M. Teno., ex larva from *Laurus novocanariensis* (CPGS); M. Teno, Anaga, Iguete (CPGS); Monte del Agua (CPAM, CPPO); Barranco del Pino, La Orotava, Los Órganos, Monte Los Silos (González & al., 2007); Puerto de Erjos N Santiago del Teide, 19.XII.2002, leg. M. Rejzek (CPMR). Mazizo de Anaga, cerca de Chamorga, IV-2019, J. Sudre, ex larva, *Laurus* sp. (CPJS). Montes de Aguas Negras, Anaga, 20-V-2915, P. Oromí leg. (CINIA).

Biología. – Desarrollo en *Laurus novocanariensis* y *Pinus canariensis* (Demelt, 1974; Palm, 1978), *Myrica faya*, *Erica arborea*, *Eucalyptus* (Švácha y Danilevsky, 1989). La larva se alimenta de madera podrida, a menudo muy húmeda y en descomposición, en tocones y ramas en el suelo. Las larvas se mantienen en el área que limita entre la madera dura y la podrida. A mediados de mayo, las larvas maduras se desplazan hacia el exterior de la madera más dura donde pupan. Ciclo de vida de 2 o 3 años. Los adultos emergen desde finales de junio hasta finales de julio (Demelt, 1972), en condiciones de laboratorio de marzo a julio. Schurmann obtuvo adultos ex ovo de imagos que ovipositaron en *Laurus*. Los adultos emergieron en mayo. Morfología larval descrita por Demelt (1972) y por Švácha y Danilevsky (1989).



Mapa 6. *Stictoleptura (Hesperoleptura) palmi* (Demelt, 1971).

Subfamilia **Cerambycinae** Latreille, 1802

Tribu **Achrysonini** Lacordaire, 1869

Género **Crotchiella** Israelson, 1985

7 – **Crotchiella brachyptera** Israelson, 1985

Crotchiella brachyptera Israelson, 1985.



Fig. 15. *Crotchiella brachyptera* ♂, de Ponta Delgada (Foto: P. Jélinek).



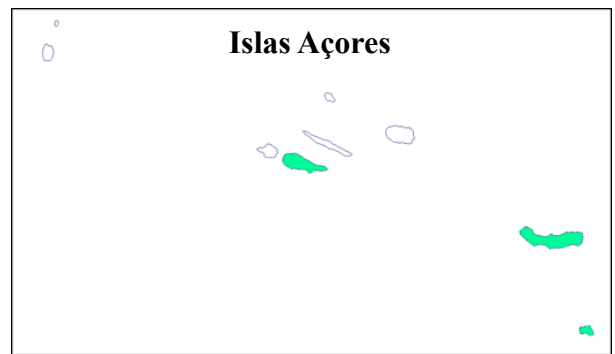
Fig. 16. *Crotchiella brachiptera* machos y hembras, de Ponta Delgada, variabilidad de la coloración elitral y de las patas (Foto: P. Jélinek).

Descripción. – Longitud: 6-10 mm. Coloración de los tegumentos, amarillo pajizo, con manchas negras o pardas, muy variables en extensión. Cabeza, pronoto y escutelo de color marrón a negro, mate, densamente cubierta de pubescencia gris, élitros y apéndices amarillos con marcas marrones y negras, más brillantes, esternón y abdomen marrones. Élitros con denso y grueso punteado, interestrias muy finamente reticuladas, pubescencia de longitud moderada, inclinada hacia atrás. Patas finas, los metafémures no alcanzan el ápice elitral, pubescencia en su mayor parte abatida, tibias rectas.

Distribución. – **Islas Azores.** Especie endémica de dicho archipiélago, conocida de las islas de Pico, São Miguel y Santa María (Borges, 1990). **Pico:** Cabeço do Redondo (Borges in litt.); **São Miguel:** Ponta Delgada, V-2018, J. Kadlec leg. (CPEV). Santa María (Borges, 1990); Pico Longo (Borges, in litt.); Sede Cidades, adultos en celda pupal en *Laurus azorica*, I.2005, O. Mehl leg.



Fig. 17. *Crotchiella brachiptera* macho, sobre *Laurus azorica* planta nutricia (Foto: P. Jélinek).



Mapa 7. *Crotchiella brachiptera* Israelson, 1985.

Santa María: Pico Alto, 11.VII.1982, G. Israelson leg. holotipo (coll. Israelson); São Lourenço, 9.VII.1982, Israelson leg. y coll. paratipos (CMZSP); Sã S. Maria o Lourenço (S. Laurentio), 5.VIII.1983, A.H. Törnvall (CPGS); S. Maria, Pico Alto, 6.VIII.1983, G. Gillerfors (CPGS).

Biología. – Esta especie fue obtenida de *Vitis vinifera* y *Laurus azorica*, pero probablemente sea más polífaga. Las larvas se alimentan subcorticalmente en galerías serpenteantes llenas de un serrín fino y comprimido; cuando maduran, penetran en la madera y pupan en una cámara simple. Los adultos emergen a través de un orificio de salida ligeramente ovalado. Morfología larval y biología en Israelson (1985).

Tribu **Phoracanthini** Newman, 1840

Género **Phoracantha** Newman, 1840

8 – **Phoracantha recurva** Newman, 1840

Phoracantha recurva Newman.

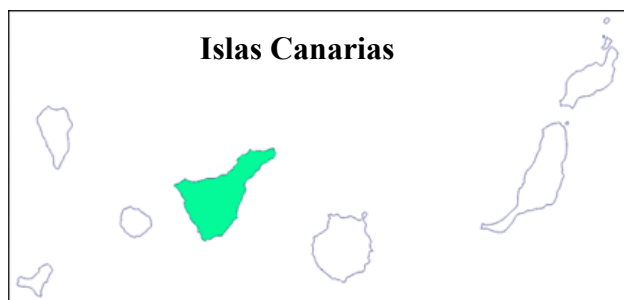
Distribución. – Especie originaria de Australia del que solo se han capturado tres ejemplares en la isla de Tenerife. Habrá que esperar nuevas capturas para ver si se ha aclimatado como su congénere *Phoracantha semipunctata* (Fabricius, 1775).

Tenerife: La Laguna: El Ortigal, 1 ♀, 20/08/2016; El Ortigal, 1 ♀ (muerta y cubierta con tela de araña), 31/08/2016, 700 m, J. Valle leg. (BIOCAN). La Esperanza, carretera gral. km 5,5. Coordenadas: 36643 - 314741, 08/20, Carlos Ruiz, leg. (BIOCAN).

Biología. – Su larva se desarrolla en diversas especies del género *Eucalyptus* sp.



Fig. 18. *Phoracantha recurva* ♂ (Foto: S. Trócoli).



Mapa 8. *Phoracantha recurva* Newman, 1840.

9 – *Phoracantha semipunctata* (Fabricius, 1775)

Stenocorus semipunctatus Fabricius, 1775.

Phoracantha hospita Pascoe, 1864.

Distribución. – Al igual que la especie anterior, se trata de un cerambycido originario de Australia, ha sido introducida y se ha establecido junto con sus plantas hospedadoras (*Eucalyptus* sp.) en varias partes del mundo, incluyendo Europa, Asia Menor, Medio Oriente, Chipre, África del Norte, Islas Canarias y Madeira.

Gran Canaria: Playa del Inglés (R. Pettersson); ídem, leg. Peña (CPAM); Playa de San Juan (CPAM); Teror, San Mateo (CPPO); Barranco de Azuaje (González & al., 2007); Ingenio, Mogán, Barranco Tauro, Moyá, Barranco Los Tiles, San Fernando, Osorio, Santa Brigida, Pino Santo (Peña, 1988); El Risco SW Agaete, 27.XII.2005, larvas en ramas muertas de *Eucalyptus* sp., M. Rejzek leg. (CPMR); Guayadeque NW Agüimes, 383 m, 29.XII.2005, M. Rejzek leg. (CPMR); **Tenerife:** González (1988); La Laguna, 20.II.1990, 2.XII.1991 (CPPO); Geneto (CPRG), Playa de San Juan (CPAM). **Gomera:** La Zarcita, 31.1-4.2.92, I. Jenis leg. (Schedl, 1999).

Madeira: Caniço 12-IV-1998, E. Vives leg. (CPEV); Garajau, 18.X.1988; Funchal-Nazaré (Erber, 1990).

Biología. – Desarrollo en diversas especies del género *Eucalyptus* sp.



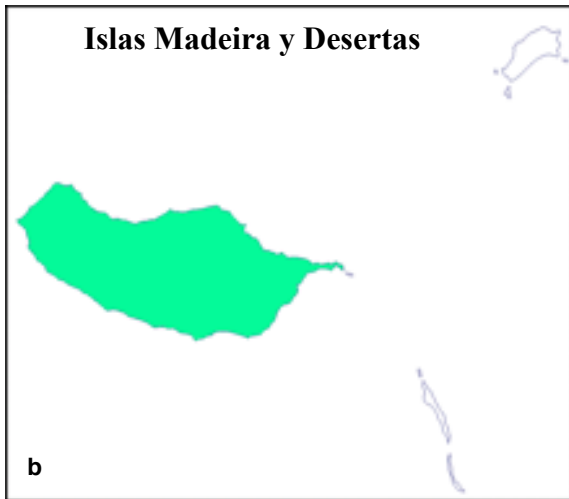
Fig. 19. *Phoracantha semipunctata* (Foto: M. Hoskovec).



Fig. 20. *Eucalyptus globulus* (Foto: M. Vives).



Mapa 9 a. *Phoracantha semipunctata* (Fabricius, 1775).



Mapa 9 b. *Phoracantha semipunctata* (Fabricius, 1775).

Tribu **Hesperophanini** Mulsant, 1839

10 – *Stromatium auratum* (Böber, 1793)

Saperda aurata Böber, 1793.

Callidium unicolor Olivier, 1795.

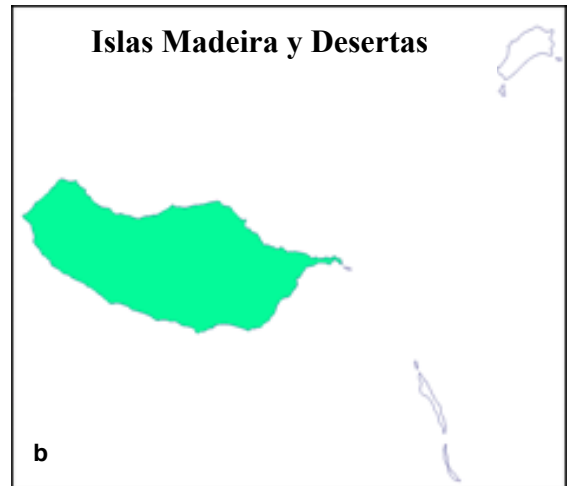
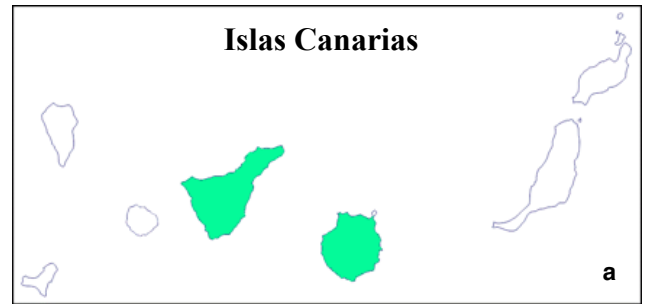
Distribución. – Especie mediterránea, introducida en las islas de Macaronesia.

Gran Canaria: Teide, 18.V.1988 (Machado & Oromí, 2000); **Tenerife:** “Teneriffa”, sin más datos (Demelt, 1974). **Madeira:** Funchal (Wollaston, 1854; 1865); Madeira, sin localidad exacta (Borges & al., 2008).

Biología. – Especie muy polífaga, sus larvas viven sobre numerosas caducifolias, como *Castanea*, *Pistacia*. Ha sido citada también de árboles ornamentales como *Citrus*, *Ceratonia*, *Eucalyptus* y *Morus*, por ello se presta a la importación habiéndose aclimatado en muchos países cálidos. Los adultos vuelan desde mayo a septiembre.



Fig. 21. *Stromatium auratum* ♂ (Foto: M. Hoskovec).



Mapa 10 a-b. *Stromatium auratum* (Böber, 1793).



Fig. 22. *Stromatium auratum* ♂ (Foto: M. Hoskovec).

Género *Blabinotus* Wollaston, 1854

11 – *Blabinotus spinicollis* Wollaston, 1854

Blabinotus spinicollis Wollaston, 1854.

Material típico. – La colección Wollaston (NHML) incluye diez especímenes, pero solo uno, que lleva la etiqueta roja original como tipo, puede referirse a la serie original. Este es el que designamos como Lectotipo, una hembra de 10 mm de largo, perfectamente conservada, etiquetada de la siguiente manera: "Blabinotus / spinicollis / type Woll" [etiqueta blanca, escrita a mano por Wollaston]; "Tipo" [etiqueta redonda pequeña, blanca con borde rojo]; "Lectotipo hembra / Blabinotus spinicollis / Wollaston, 1854 / G. Sama des., 2005". Seis ejemplares, longitud de 10 a 18 mm, pertenecientes a las colecciones J. J. Thomson y R. W. Bates, actualmente depositados en MNHNP, fueron reconocidos como paralectotipos y etiquetados por Sama en 1992.

Observación. – El género se comparó originalmente con *Trichoferus*; J. Thomson (1861) lo incluyó erróneamente en la tribu Apomecynini (actualmente en la subfamilia Lamiinae), cerca de *Deroplia*, pero unos años más tarde reconoció su error y lo asignó a su "división Asemitae", cerca de *Oxypleurus* y *Saphanus*; Lacordaire enumeró *Blabinotus* entre Saphanini (subfamilia Spondylidinae) Demelt (1974) transfirió *Oxypleurus* y *Blabinotus* a la subfamilia Cerambycinae. Danilevsky, en Švácha y Danilevsky (1988), basado en la morfología larval, confirmó su posición entre los Cerambycinae, pero lo colocó en una posición ambigua sistemática entre *Icosium* (Achrysonini) y *Cerambyx* (Linnaeus, 1758). Sin duda alguna pertenece a la tribu Hesperophanini, tal como recoge Danilevski 2020. en el último catálogo paleártico de Cerambycidae.



Fig. 23. *Blabinotus spinicollis*, ♂ del Barranco de los Tilos, Gran Canaria (Foto: D. Navrátil).

Descripción. – Largo: 9-19 mm. Forma alargada, subcilíndrica. Tegumento de color marrón rojizo a marrón negro, densamente revestido con pelos, sedosos, cinéreos y amarillentos y con otros más largos y erectos entremezclados. Antenas muy largas y extremadamente hirsutas, especialmente hacia su base. Protórax bastante pequeño, con los lados angulosos con un diente central robusto; disco pronotal es desigual, con una prominencia glabra tuberculada transversal algo pequeña (aunque muy elevada y distinta) a cada lado del disco, y una oscura, alargada, escasamente elevada, central detrás; bastante rugoso y con el margen anterior un poco elevado. Élitros más o menos moteados con pubescencia cinérea. Antenas y patas de color marrón-ferruginoso.

Distribución. – Especie endémica de las Islas Canarias y Madeira.

Gran Canaria: Los Tilos (Demelt, 1974); Monte Los Tilos, IV.1973, leg. J. M. Fernández (CPEV); Tilos de Moya (CPAM); Barranco Oscuro (CPRG); **Tenerife:** Las Mercedes (Wollaston, 1863, 1864; Demelt, 1974); Aguamansa, M. Teno, Icod los Vinos (Demelt, 1974); Monte Aguirre, VI-1989, (CPJS); Montes de Anaga, Erjos, Tamaimo, El Moquinal (CPGS); Monte del Agua (!), Pijaral, Los Silos (MCNT); La Orotava: Palo Blanco; Aguirre, 12-II-1949, J. Vives leg. (CPEV); **Gomera** (Wollaston, 1864); El Cedro (Demelt, 1974); Agua de los Llanos (CPPO); 6 km S Hermigua, 517 m, 3.I.2004 (Rejzek); **La Palma:** Barranco de La Galga (Wollaston, 1863, 1864); Cubo (Demelt, 1974); Cubo de La Galga (MCNT); Cubo de La Galga: Puntallana (CPPO); Barranco Franceses (Garafía), Barranco del Río, Los Tilos (San Andrés y Saucés), San Antonio del Monte (Garafía),

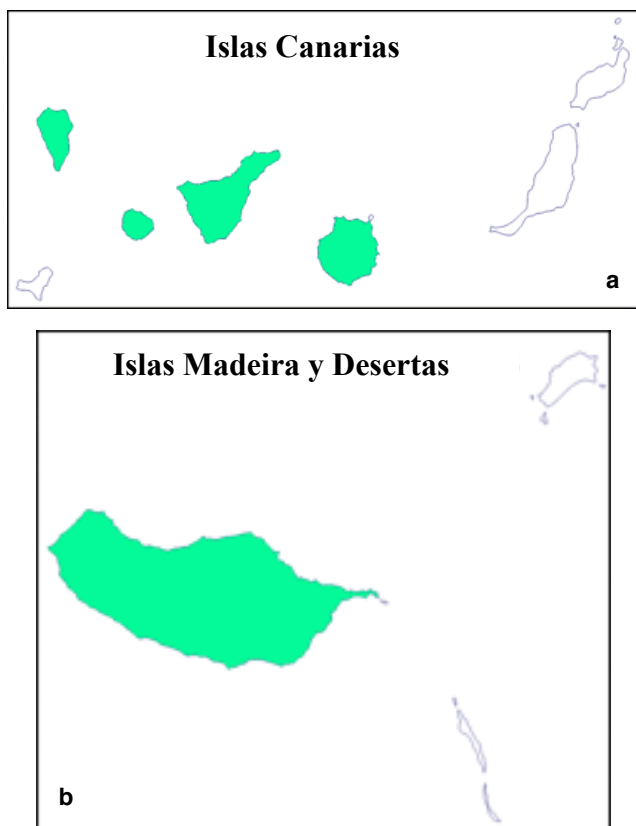


Fig. 24. *Blabinotus spinicollis* (Foto: P. Oromí).

Pared Vieja (Breña Alta), Barranco del Agua (San Andrés y Saucés), Laguna de Barlovento (Barlovento), Barranco Monte Hueco (Barlovento) (García, 2005); **Madeira:** Curral da Freiras; Ribeiro Frio (Wollaston, 1854); Fanal, 1231 m, 13. V. 1980, en *Ocotea foetens* (Serrano, 1988); Ribeiro Frio, 22.VI. 82, ex larva de *Laurus*, emergido VIII.82 (CPGS); Ribeiro Frio, 26.IV.1989 (Erber, 1990); Monte, 30.X.2007, Ilha (Vale da Lapa), Ribeiro Frio, Funchal, Curral das Freiras, Santana

(Caldeirao verde), adultos bajo corteza y larvas principalmente en *Ocotea foetens* (H. Brustel, pers. com.).

Biología. – Desarrollo principalmente en Lauraceae; *Laurus novocanariensis*, *Ocotea foetens*, *Apollonias barbujana*, pero también en *Salix* (Demelt, 1974). Los registros de *Laurus nobilis* (Wollaston, 1863) probablemente se refieren a *L. novocanariensis*. Esta especie es un habitante típico de los bosques húmedos de laurisilva, generalmente atacando ramas muertas o nuevos brotes (aproximadamente 5-10 cm de diámetro). Las hembras ovopositan principalmente en las partes inferiores de los brotes recientemente muertos del huésped que crecen en posiciones sombreadas o en ramas dentro del dosel. Las larvas jóvenes primero se alimentan subcorticalmente creando galerías bastante amplias llenas de excrementos no fibrosos. Las larvas de los estadios posteriores penetran en la albura y crean allí celdas pupales. Las larvas, o incluso los



Mapa 11 a-b. *Blabinotus spinicollis* Wollaston, 1854.

adultos en las celdas pupales, se pueden encontrar ocasionalmente en madera muy húmeda, caída en el suelo, cuando se rompen tales ramas. El ciclo larval generalmente dura dos años; los adultos, que emergen durante todo el año, son crepusculares y nocturnos y a menudo se sienten atraídos por la luz. Durante el día permanecen debajo de la corteza suelta o en agujeros de salida en las ramas muertas de las plantas hospedadoras, cuando se les molesta simulan catatonia. Biología larval en Švácha y Danilevsky (1988).

Género *Trichoferus* Wollaston 1854

12 – *Trichoferus fasciculatus* ssp. *senex* Wollaston, 1854

Trichoferus senex Wollaston, 1854.

Descripción. – Muy similar a la subespecie típica *Trichoferus fasciculatus* s. str. (Falderman, 1837); difiere de ella tan solo por el tegumento algo más brillante, las antenas algo más largas y la doble pubescencia elitral.



Fig. 25. *Trichoferus fasciculatus* ssp. *senex* (Foto: D. Navrátil).

Distribución. – Madeira e Islas Canarias.

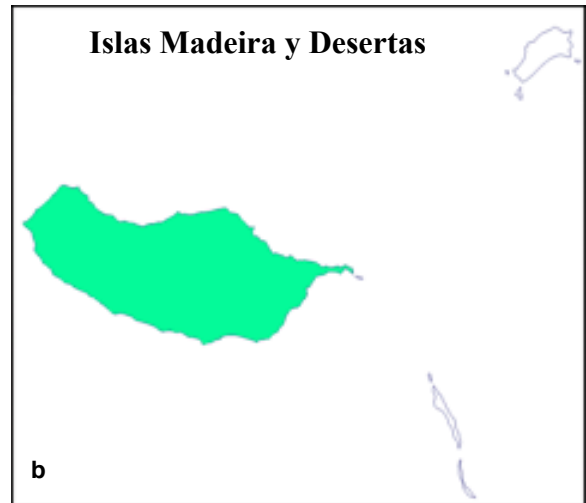
Gran Canaria: Telde (Israelson & al., 1982); Mogán, Bandama (Israelson & al., 1982), S. Bartolome (CPGS); Maspalomas, Gillefors leg. (!); Los Frailes (CPAM); Las Goteras, 18.XII.1984 (CPGS); Maspalomas, 26.XII.1984 (CPGS); San Mateo, 25.XII.1984 (CPGS); M. Lentiscal, 21.XI.1988 (CPS); Tejeda (CPRP); Tocodomán near La Aldea de San Nicolás, 477 m, 28.XII.2005, larvas en ramitas muertas de una planta trepadora *Periploca laevigata* (Aslepiadaceae), 7 adultos colectados en V.-VI.2006, leg. M. Rejzek (CPMR); Fatanga, V-1992, Kurdna leg. (CPEV). **Tenerife:** Tenerife (sin localidad) (Wollaston, 1863); Santa Cruz de Tenerife, 13-VI-1949, J. Vives leg. (CPEV); Güímar, Icod los Vinos, Puerto de La Cruz (Taoropark) (Demelt, 1974), Aguamansa, Arafo, Güímar, Tegueste, Santa Cruz, Las Mercedes, Arona (CPGS); Guía de Isora (CPAM); dint. Vilaflor, Capo Teno c/o Buenavista; El Medano, 11-VI-1970, J.Mª. Fenandez (CPEV) y (MCNT); Güímar: Barranco del Agua (CPPO); Malpaís de Güímar (García & Campos, 1987); Tenerife, VII-1999, A. Sermet leg. (CPJS). **El Hierro:** Frontera (CPGS); **La Palma:** Roque Mazo (MCNT); Botazo, Cumbre (Oromí, 1984); S.C. de La Palma; La Grama; Los Cancajos (CPRG). Más localidades en

González & al. (2007). **Madeira**: Ribeiro Frio; Funchal (Wollaston, 1854, type loc.); Funchal (ex *Ricinus communis*), Machico (ex *Acacia* sp.) (CPGS); Curral das Freiras (CPEV); Eira do Serrado, ex larva de *Castanea*, V.2008, leg. H. Brustel.

Biología. – Polífago en plantas de hoja caduca: *Ficus carica*, *Prunus dulcis* (Israelson y otros, 1982); *Persea americana* (aguacate), *Ceratonia siliqua*, *Spathodea campanulata*, *Ficus nitida* (Demelt, 1974); *Castanea sativa*, *Acacia* sp., *Ricinus* sp., *Eucalyptus*, *Pistacia atlantica*, *Vitis vinifera* (CPGS); *Morus* sp.; *Periploca laevigata* (Reyzek, in litteris). Biología larval similar a *T. fasciculatus fasciculatus*. Aparición durante todo el año, pero principalmente de mayo a septiembre.



Fig. 26. *Pistacia atlantica* (Foto: A. J. Reyes-Betancort).



Mapa 12 b. *Trichoferus fasciculatus* ssp. *senex* Wollaston, 1854.

Género *Hesperoferus* Demelt, 1971

Hesperophanes subgen. *Hesperoferus* Demelt, 1971, Koleopt. Rundsch., 49: 6.

Observación. – El género *Hesperoferus* fue originalmente descrito como un subgénero de *Hesperophanes* (Demelt, 1971a), luego fue elevado a género por (Demelt, 1971b), nuevamente considerado como un subgénero (Demelt, 1974) y finalmente reconocido como un género distinto por Danilevsky (en Švácha y Danilevsky, 1989).

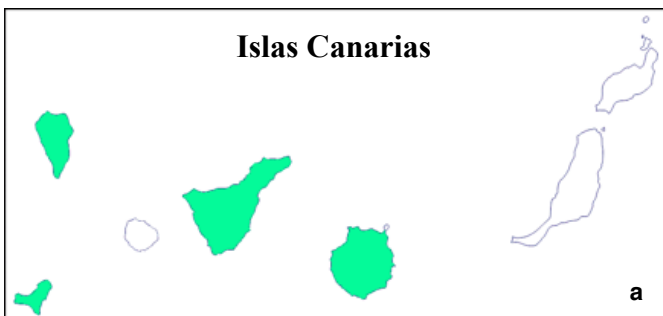
Distribución. – El género incluye dos especies endémicas de las Islas Canarias, que se pueden separar mediante la siguiente clave.

1. Pronoto del macho, con varias zonas brillantes más grandes a los lados, principalmente en la base; hembra, densamente cubierta de pubescencia blanca, puntuación de la superficie muy densa y fina, no ocelada; élitros, en el macho, densamente revestidos con pubescencia blanca, en ambos sexos, con una costilla longitudinal elevada *H. roridus* (Brullé)
- Pronoto del macho, sin zonas brillantes distintivas, en la hembra, escasamente revestida de pubescencia blanca, la puntuación de la superficie es gruesa y densa; élitros, en el macho, densamente revestido con pubescencia gris, en ambos sexos, sin costilla distinta *H. machadoi* (Sama & Schurmann)

13 – *Hesperoferus roridus* (Brullé, 1839)

Callidium (Hesperophanes) roridum Brullé, 1839.

Material típico. – Designamos Lectotipo un macho depositado en (MNHN), etiquetado como sigue: "3.41" [etiqueta redonda, azul verdoso arriba, blanco abajo]; "Museum Paris / Iles Canary Isl.s / 1841 / Webb et Berthelot" [azul, impreso y manuscrito por Villiers, reciente]; "Roridus Br." [blanco, manuscrito de Brullé]; "H. roridus / Brullé / Iles Canary Isl.s / M.M. Webb et Berthelot" [etiqueta grande, azul arriba, blanco en la parte inferior]; "Holotipo" [rojo, impreso, reciente]; "Lectotypus / Hesperophanes / roridus Brullé / G.Sama des. 2004". Dos hembras de paralectotipos de 21 y 22 mm de longitud, con las mismas etiquetas originales que el Lectotipo y las etiquetas de designación "Paralectotipo" G. Sama, 2004. Quedan finalmente aquí designados para contribuir a su estabilidad nomenclatural.



Mapa 12 a. *Trichoferus fasciculatus* ssp. *senex* Wollaston, 1854.



Fig. 27. *Hesperoferus roridus*, ♂ y ♀ del Bosque de La Esperanza (Tenerife). Foto: D. Navrátil.

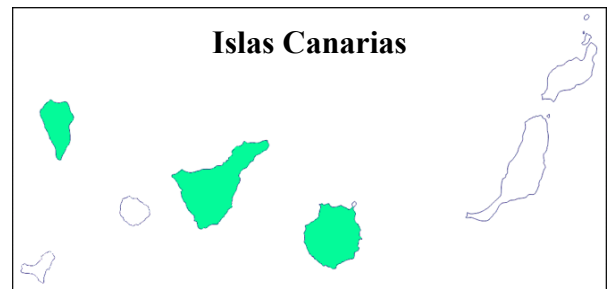
Distribución. – Especie endémica de las Islas Canarias, conocidas de Tenerife, Gran Canaria y La Palma.

Gran Canaria: Telde (Demelt, 1974); Fataga S San Bartolomé de Tirajana, 857 m; Mirador de Fataga N Maspalomas, 314 m; Embalse de los Pérez S Agaete, 908 m (CPMR); **Tenerife:** Pico de Teide, 2300 m (Demelt, 1971a; 1975); Las Cañadas, 2300 m (Uyttenbogaart, 1937); Demelt, 1971b, Demelt, 1974 (MCNT, CPGS); Vilaflor (CPGS), Arafo (Güímar), Tamaimo, Masca (CPGS); El Portillo; Fuente de la Cañada del Portillo; Cañadas (MHNG); Hoyos NE Guía de Isora, 1700 m; Montaña del Alto SW La Orotava, 1800 m (CPMR); Puerto de la Cruz, 2013, P. Jelinek leg. (CPEV). Tenerife, la Cordillera, 1700 m. 4-XI-1948, J. Vives leg. (CPEV); VI-1989 (CPJS). **La Palma:** La Cumbrecita (El Paso), 1300 m, 18.IX.2002, ex ovo; idem, 24.10.2002; Llano las Cuevas (El Paso), 870 m, 24.XI.2002, 23.XII.2002, 12.I.2003 (García, 2005).

Biología. – Sus larvas se desarrollan en Fabaceae: *Adenocarpus viscosus*, *Spartocytisus supranubius* (*S. binubia* en Demelt, 1971a, 1971b) (*S. nubigenus* en Demelt, 1974), *Lotus campylocladus* (Demelt, 1971a, 1974); *Chamaecytisus prolíferus*, *Teline stenopetala spachiana*, *T. stenopetala sericea*, *S. supranubius* (García, 2005; Rejzek). Las ovoposiciones tienen lugar en ramas cercanas al suelo y en raíces de plantas sanas. El ciclo larval generalmente dura dos años, la pupación tiene lugar en primavera y dura 22-25 días (Uyttenbogaart, 1937). los imagos vuelan de mayo a septiembre, principalmente en junio-agosto; Según García (2005), se encuentran adultos en La Palma de septiembre a enero. Biología larval en Demelt (1971b); morfología larval en Švácha y Danilevsky (1989).



Fig. 28. *Adenocarpus viscosus* (Foto: J. Palezuela Borges).



Mapa 13. *Hesperoferus roridus* (Brullé, 1839).

14 – *Hesperoferus machadoi* (Sama & Schurmann, 1983)

Trichoferus machadoi (Sama, 1983).

Distribución. – Endémico de la isla de Tenerife.

Tenerife: Iguete (Sama & Schurmann, 1983, type loc.) (*Argyranthemum*, *Artemisia*); Tamaimo (CPGS) (*Argyranthemum*); Iguete de S. Andrés (CPGS), *Rumex*, *Argyranthemum*, *Nicotiana glauca*; La Pris (CPGS); Güímar, Masca (CPGS); Iguete, nord S. Andrés (Leiler, 1984); El Pris (Valle Guerra), Anaga, Barranco Balayo (CPAM); Los Picachos (Arico) (CPPO); Tamaimo NE Puerto de Santiago, 22-IX-2013, P. Jelinek leg. (CPEV), 21.XII.2002, 5 larvas en un arbusto moribundo de *Argyranthemum gracile*, 4 hembras y 1 macho nacieron de mayo a junio, 2003 (CPMR).

Biología. – Polífago en plantas y arbustos herbáceos, principalmente en compuestos como *Argyranthemum* (aparentemente el huésped primario), *Artemisia*, *Lavandula*, *Rumex* y también una planta introducida: *Nicotiana glauca*. El insecto ataca perfectamente los arbustos sanos del huésped. Las larvas primero se alimentan subcorticalmente en las partes inferiores de los troncos que a menudo rodean la albura para impedir el flujo de agua y nutrientes. El sistema de defensa de la planta primero disminuye bastante y lentamente la planta muere. De esta manera, las larvas se proveen de un sustrato conveniente. Más tarde, las larvas ingresan en la albura del tronco y alcanzan las raíces. Con frecuencia regresan a la parte sobre el suelo y continúan alimentándose allí hasta que alcanzan el último estadio larval. La pupación ocurre dentro de

la madera. El adulto emerge a través de un orificio de salida ovalado en el tronco, justo por encima del nivel del suelo (M. Rejzek). Ciclo de dos años, período de vuelo de abril a octubre, principalmente en julio y agosto (P. Jélinek). Morfología larval en Švácha y Danilevsky (1989).

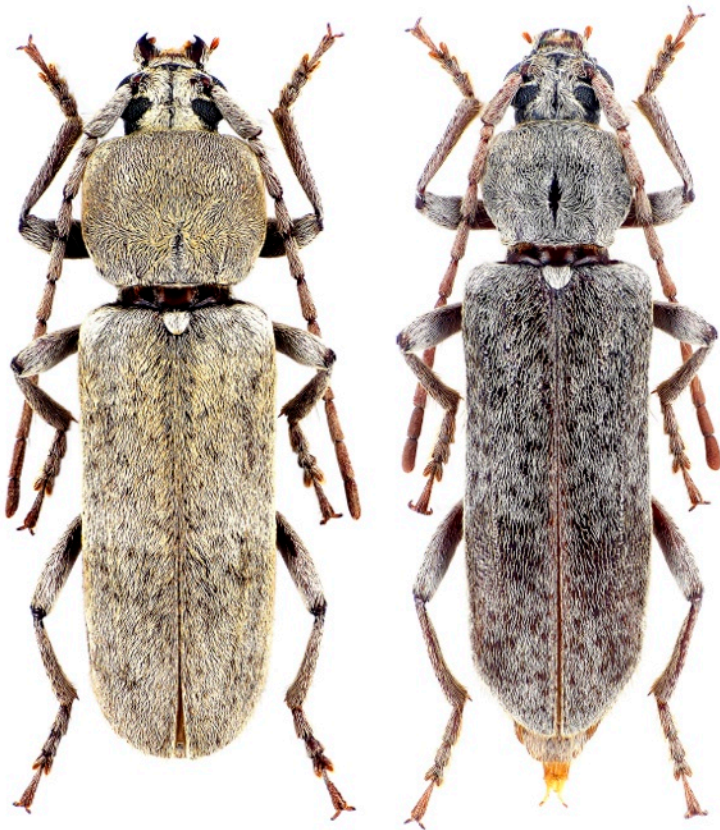
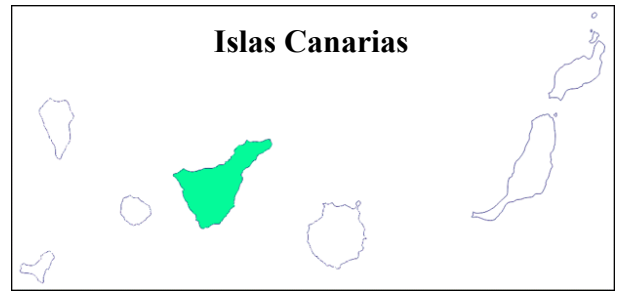


Fig. 29. *Hesperoferus machadoi*, ♂ y ♀ de Tenerife (Foto: D. Navrátil).



Mapa 14. *Hesperoferus machadoi* (Sama & Schurmann, 1983).

Tribe **Graciliini** Mulsant, 1839

Género **Gracilia** Audinet-Serville, 1834

15 – **Gracilia minuta** (Fabricius, 1781)

Saperda minuta Fabricius, 1781.

Gracilia pygmaea Wollaston, 1863.

Distribución. – Especie subcosmopolita, introducida en varios continentes y establecida en la mayoría de las islas del Atlántico.

Fuerteventura: Río Palmas (Wollaston, 1863); **Gran Canaria:** La Breña, 15.V.1988 (*Rubus* sp.) (García, 1991); **Tenerife:** Capo Teno c/o Buenavista, adult in pupal cell in *Rubus* sp., 19.III.96; Los Sauces (MCNT); Barranco de Igueste, leg. García (Machado & Oromí, 2000); **Gomera:** (Wollaston, 1863, 1864, 1865; Demelt, 1974); **La Palma:** Los Sauces (Wollaston, 1863, 1865; Demelt, 1974); Belhoco, 5-VI-1973, J. Vives leg. (CPEV); La Grama (CPPO); diversas localidades in García (2005); **Madeira:** Funchal (Wollaston, 1858, 1864; Méquignon, 1946); **Islas Azores:** Santa Maria, Faial (Serrano, 1982); Faial, Terceira, São Miguel, Santa Maria (Borges, 1990); **Faial:** Horta, en una casa (Crotch, 1867; Méquignon, 1942); **Terceira:** Angra do Heroísmo, 30.VII.1982 (Serrano & Borges, 1987); **Santa Maria:** Vila do Porto, 25.V.1967 (Luna de Carvalho, 1984).

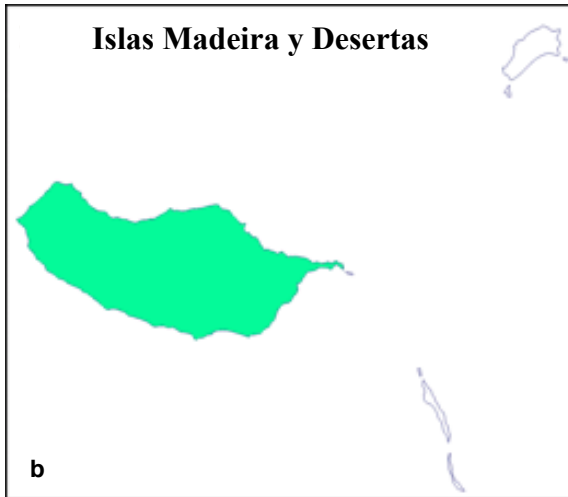
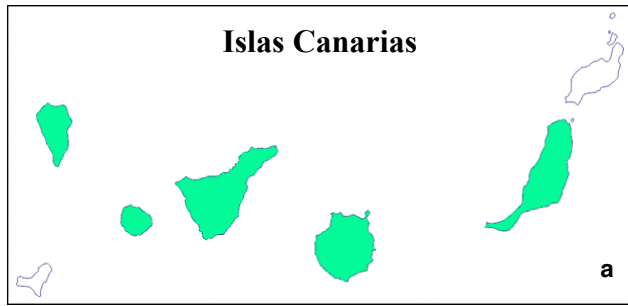


Fig. 30. *Argyanthemum adauctum* (Foto: E. Ojeda Land).



Fig. 31. *Gracilia minuta*, ♂ y ♀ (Foto: D. Navrátil).

Biología. – Especie muy polífaga; colectada en Gran Canaria y Tenerife en ramas muertas de *Rubus* sp. (CPRG), en La Palma principalmente sobre *Rubus* sp. y *Pistacia atlantica* (García, 2005).



Mapa 15 a-c. *Gracilia minuta* (Fabricius, 1781).



Fig. 32. *Pistacia atlántica* (Foto: E. Vives).



Fig. 34. *Ficus carica* (Foto: E. Vives).

Género *Penichroa* Stephens, 1839

16 – *Penichroa fasciata* (Stephens, 1831)

Callidium fasciatum Stephens, 1831.

Distribución. – Especie holomediterránea que se cita por primera vez como procedente de la Macaronesia.

Gran Canaria: Teror, I.1992, A. Kudrna leg. (CPEV).



Fig. 33. *Penichroa fasciata* (Foto: E. Vives).

Biología. – Especie muy polífaga cuyas larvas se alimentan de diversos caducifolios y de numerosos arbustos leñosos (*Ficus*, *Ceratonia*, *Morus*, *Quercus*, *Prunus*, *Pistacia*, *Cystus* (Svacha & Danilevsky, 1978). Los adultos vuelan al anochecer y suelen ser atraídos por la luz. Los ejemplares de Gran Canaria fueron recolectados diversos días sobre ramas muertas de higuera común.



Mapa 16. *Penichroa fasciata* (Stephens, 1831).

Tribe **Nathriini** Linsley, 1963

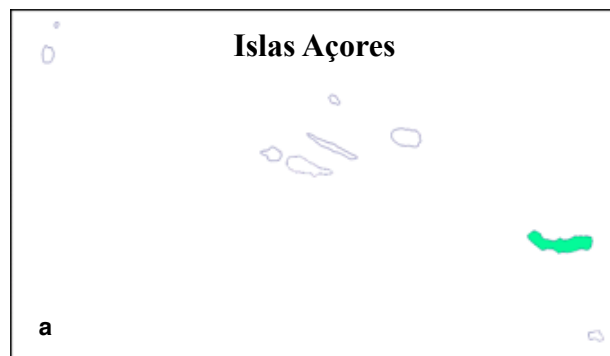
Género *Nathrius* Brèthes, 1916

17 – *Nathrius brevipennis* (Mulsant, 1839)

Leptidea brevipennis Mulsant, 1839.

Distribución. – Subcosmopolita, en la Macaronesia tan solo registrada de Tenerife y de las islas Azores.

Tenerife - Puerto de La Cruz (Las Arenas); Bajamar (Demelt, 1974, CM); Bajamar, 6.VI.1972 (Oromí & García, 1995); Totes; Puerto de La Cruz; Las Arenas (González & al., 2007); **Islas Azores** – São Miguel: Ponta Delgada (Borges, 1990).



Mapa 17 a-b. *Nathrius brevipennis* (Mulsant, 1839).

Tribu **Stenopterini** Gistel, 1856

Genus *Stenopterus* Illiger, 1804

18 – *Stenopterus rufus* (Linnaeus, 1767)

Necydalis rufa Linné, 1767.



Fig. 35. *Nathrius brevipennis* (Foto: D. Navrátil).

Biología. – Polífago; en las islas del Atlántico encontrado muerto en *Pinus* sp. y criado a partir de la protección de garrafas de vino (Demelt, 1974), que generalmente se recubren con tallos secos de *Salix* sp. También puede vivir sobre *Ficus*, *Rosa*, *Morus*. Esta especie suele importarse con artículos de cestería.



Fig. 36. *Stenopterus rufus* (Foto: Jean-Yves Rasplus).

Distribución. – Especie de amplia distribución mediterránea.

Gran Canaria: Barranco Oscuro, 3-V-2006 y 14-IV-2004, Eriberto López leg. y coll.; Santa Lucía, 1984, P. Oromí leg. (CPPO); Tenteniguada, Daniel Suárez leg.

Biología. – Sus larvas son muy polífagas, habiendo sido citadas de varios caducifolios, *Ficus*, *Pistacia*, *Salix*, *Juglans*, *Prunus*.



Fig. 37. *Pistacia atlantica* (Foto: A. J. Reyes-Betancort).

Tribu **Deilini** Mulsant, 1862

Género **Delagrangeus** Pic, 1892

Subgénero **Gertius** Sama, 1994

19 – **Delagrangeus (Gertius) schurmanni** Sama, 1985

Delagrangeus schurmanni Sama, 1985.



Fig. 38. *Delagrangeus (Gertius) schurmanni* (Foto: D. Navrátil).

Descripción. – Longitud: 6 - 11 mm. Alargado, de lados subparalelos. Tegumento marrón claro, el cuerpo cubierto irregularmente con pubescencia gris plateada; pronoto, base de élitros, lado ventral del cuerpo, fémures, lado interno de meso y metatibias y antenas con pelos largos y erectos. Patas robustas, fémures aplanados, fusiformes, primer artejo de tarsos posteriores más largo que los dos siguientes juntos, todos los artejos de los tarsos con almohadilla en su parte inferior, no surcada longitudinalmente.

La hembra difiere del macho por las antenas mucho más cortas, extendidas hasta aproximadamente la mitad de los élitros; 1er artejo casi tan largo como el 3er, 4to; 6 y 7; El 5to segmento, el más largo; últimos dos artejos, aproximadamente la mitad más cortos que el quinto.

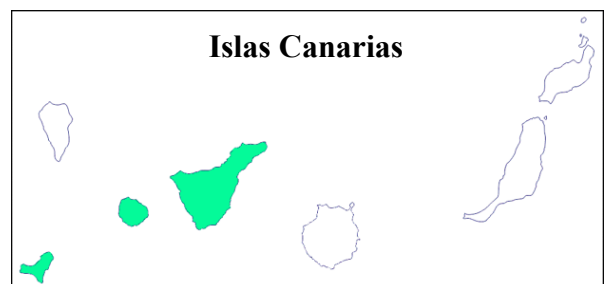
Distribución. – El género *Delagrangeus* tiene una distribución mediterránea oriental. El subgénero *Gertius* es endémico de las Islas Canarias. La especie es endémica de las Islas Canarias, conocida de El Hierro, Tenerife y La Gomera.

Tenerife: Sabinar de Afur (CPGS); Machado & Oromí (2000); **La Gomera:** Las Rosas, Alojera, 557 m; Vallehermoso, 40 m, M. Rejzek leg. (CPMR); **El Hierro:** El Sabinar, XII-1985, P. Schurmann leg. (CPJS), (CPGS); La Sabinosa; La Dehesa (González & al., 2007).

Biología. – Desarrollo en ramas muertas de *Juniperus turbinata canariensis*. Biología de estadios inmaduros análogos a *Icosium tomentosum* Lucas, 1854 y *Lucasianus levaillanti* (Lucas, 1846). Ataca a las ramas pequeñas de plantas vivas moribundas o recientemente muertas, muy a menudo ramas muertas cortadas y caídas en el suelo; los huevos se depositan en grietas de la corteza, las larvas se alimentan debajo de la corteza, excavan profundas galerías en la albura exterior; cuando maduran penetran la madera para la pupación. Ciclo de dos años, emerge de septiembre a mayo, principalmente durante el invierno. Adultos crepusculares o nocturnos. Morfología larval desconocida.



Fig. 39. *Juniperus turbinata* ssp. *canariensis*. (Foto: G. G. Casanova).



Mapa 19. *Delagrangeus (Gertius) schurmanni* Sama, 1985.

Tribu **Callidiini** Kirby, 1837

Género **Phymatodes** Mulsant, 1839

20 – **Phymatodes testaceus** (Linnaeus, 1758)

Cerambyx fennicus Linné, 1758.

Cerambyx testaceus Linné, 1758.

Distribución. – Especie de amplia distribución paleártica que alcanza Norte América. En la Macaronesia tan solo se conoce de Madeira, donde se ha introducido y aparentemente naturalizado desde hace mucho tiempo.

Madeira – “Madeira propiamente dicha, se encuentra debajo de la corteza suelta dentro de los distritos cultivados” (Wollaston, 1857); Santana “se encuentra escasamente en el castaño de elevaciones intermedias en Madeira”. Wollaston, (1865); Cural das Freiras, Eira do Serrado, ex larva de *Castanea sativa*, VI. 2008, Brustel. leg.



Fig. 40. *Phymatodes (Phymatodes) testaceus* (Foto: K. V. Makarov).



Mapa 20. *Phymatodes testaceus* (Linnaeus, 1758).

Biología. – Polífago en plantas de hoja caduca. En Madeira aparentemente se asocia con *Castanea sativa*.

Género **Hylotrupes** Audinet-Serville, 1834

21 – **Hylotrupes bajulus** (Linnaeus, 1758)

Cerambyx bajulus Linné, 1758.

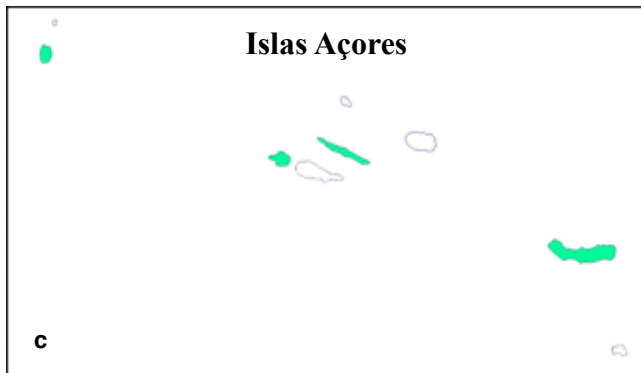
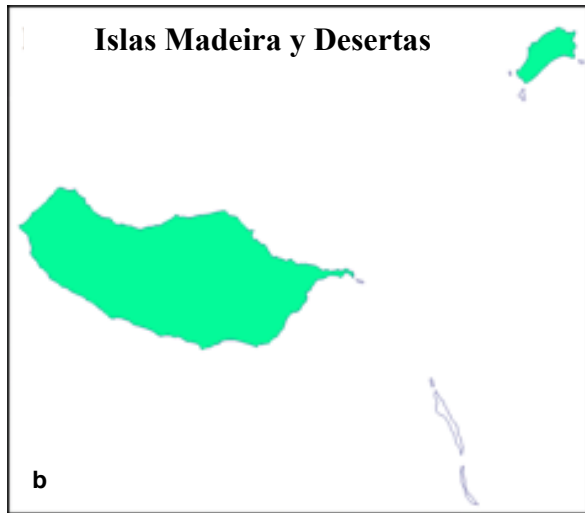
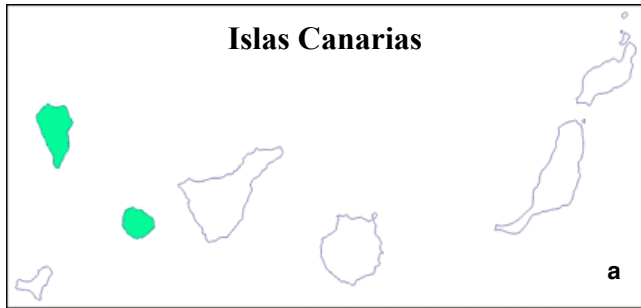
Distribución. – Especie cosmopolita; introducido en casi todas las islas del Atlántico, donde se estableció desde hace mucho tiempo.

Gran Canaria: El Calero, 19.V.1988; Melenara, 20.V.1988 (García, 1991); **Tenerife:** S. Cruz de Tenerife (Wollaston, 1863, 1864, 1865; Demelt, 1974, CPAM, MCNT); Icod los Vinos, Puerto de La Cruz (Demelt, 1974); La Esperanza, La Laguna (CPAM); La Orotava, S. Cruz de Tenerife, Granadilla, Las Caletillas, Las Cañadas, S. Diego, San Andrés (MCNT); Tejina (CPPO); Guía de Isora (González, 1995); **Gomera:** Hermigua (CPPO); **La Palma:** Puntallana (CPAM; Israelson & al., 1982); Santa Cruz de La Palma (MCNT); Las Ledas (CPPO). **Madeira:** Funchal (Wollaston, 1857, 1863, 1864, 1865); Porto Santo, 20.VII. 1988 (Serrano, 1988). **Islas Azores:** Faial; Terceira (Drouet, 1859); Azores (Wollaston, 1864 ; Crotch, 1867); Santa Maria, São Miguel, São Jorge, Faial, Flores (Serrano, 1982) ; Flores, Pico, São Jorge, Terceira, São Miguel, Santa Maria (Borges, 1990); **Flores:** Santa Cruz, 1.VI.1946 (Uytenboogaart, 1946); **Faial:** Horta, 1.VI. 1946 (Uytenboogaart, 1947); **São Jorge** (Marsden & Wright, 1967); **São Miguel:** Punta Delgada (Crotch, 1867; Méquignon, 1942); Furnas, 1946 (Uytenboogaart, 1947); Aeroporto, 9.VII. 1979 (Serrano, 1982); **Santa Maria:** Aeroporto, 13.VI.1969, 5.VIII.1969 (Luna de Carvalho, 1984); **Cabo Verde:** Isla Santiago, Gesithardt & Harten, 1992).

Biología. – Especie muy polífaga, sus larvas se desarrollan en ramas secas de caducifolios y coníferas. En las islas del Atlántico, probablemente *Ficus carica* y en *Pinus* sp.; la mayoría de los especímenes se han encontrado cerca de construcciones humanas, por lo que se sospecha que se trata de una especie introducida con la madera de construcción. Su larva ha sido estudiada profusamente por Duffy (1953).



Fig. 41-42. *Hylotrupes bajulus* (Foto: M. Hoskovec).



Mapa 21 a-d. *Hylotrupes bajulus* (Linnaeus, 1758).

Tribu **Clytini** Mulsant, 1839

Género ***Chlorophorus*** Chevrolat, 1863

22 – ***Chlorophorus glaucus*** (Fabricius, 1781)

Callidium glaucum Fabricius, 1781.

Clytus webbii Brullé, 1839.

Clytus quadrimaculatus Drouet, 1859 (Azores).

Distribución. – Esta especie, ampliamente distribuida en el norte de África, la Península Ibérica, el sur de Francia y Cerdeña (Italia), ya fue citada de Tenerife por Castelnau & Gory (1836) y de las Islas Canarias, sin localidad exacta, por Brullé (1839, bajo los nombres *Clytus webbii* para los especímenes machos y *Clytus griseus* para las hembras). Algunos especímenes antiguos, aparentemente recolectados en Tenerife y las Azores, se conservan en diferentes colecciones (por ejemplo, MNHB, CPGS; NHML, 1863, 1865). Creemos que, aunque se introdujo repetidamente en otras Islas Atlánticas, *C. glaucus* aparentemente solo se ha establecido en las Azores.

Tenerife: Sin localidad y fecha exacta (Brullé, 1839; Castelnau & Gory, 1836, MNHUB, CPGS). **The Azores:** Azores (4 especímenes, NHML); **Flores,** Pico, São Jorge, Terceira; **São Miguel, Santa Maria** (Borges, 1990); **Pico:** Costa Cachorro, 10.VIII.1987, en flores de *Crithmum maritimum* (CPPO) (Borges, 1990); **Terceira** (Drouet, 1859); Terra Chã, 16.VI.1989; 25.VII.1990 (Borges, 1990); Angra do Heroísmo, 23.X.1978, P. Luna de Carvalho leg.; **São Miguel:** “En un fruto de castaño en Punta Delgada” (Crotch, 1867); Punta Delgada, 1 ind. var., en agosto (Méquignon, 1942); Punta Delgada (MNHUB); Azoren, Ponta Delgada, Simroth (CPGS); San Miguel, Lagoa, VII.87 (CPGS); Ponta Delgada, 16.IX.1979, coll. B. Sousa (Serrano, 1982); **Santa Maria:** Aeroporto, 15.IX.1968 (Luna de Carvalho, 1984).

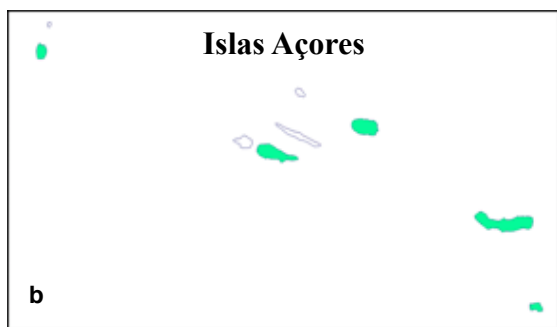
Biología. – Polífago en plantas de hoja caduca. Citado en las Azores en *Castanea* (Méquignon, 1942; Luna de Carvalho (1984).



Fig. 43. *Chlorophorus glaucus* (Foto: P. Jelinek).



Mapa 22 a. *Chlorophorus glaucus* (Fabricius, 1781).



Mapa 22 b. *Chlorophorus glaucus* (Fabricius, 1781).

Género *Clytus* Laicharting, 1784

23 – *Clytus arietis* (Linnaeus, 1758)

Leptura arietis Linnaeus, 1785.



Fig. 44. *Clytus arietis* (Foto: M. Hoskovec).



Mapa 23. *Clytus arietis* (Linnaeus, 1758).

Distribución. – Especie paleártica, que en Madeira se ha naturalizado desde hace mucho tiempo.

Madeira: “Madeira propiamente dicha, e indudablemente importada a la isla” (Wollaston, 1857), 1 ejemplar, sin etiqueta de localidad (NHML); Funchal (Wollaston, 1865); Curral das Freiras: Eira do Serrado, ex larva de *Castanea*, IV.V. 2008, leg. H. Brustel (4 ejemplares).

Biología. – Polífago en plantas de hoja caduca. En Madeira aparentemente se asocia con *Castanea sativa*.

Tribu **Obrini** Mulsant, 1839

Género **Ossibia** Pascoe, 1867

24 – *Ossibia fuscata* (Chevrolat, 1856)

Obrium fuscatum Chevrolat, 1856.

Ossibia fuscata Gaisthard & Harten, 1992.

Distribución. – Especie distribuida por todo el continente africano, al parecer introducida en Cabo Verde. – Isla Santiago, (Gaisthard & Harten, 1992)



Fig. 45. *Ossibia fuscata* (Foto: E. Vives).



Mapa 24. *Ossibia fuscata* (Chevrolat, 1856).

Biología. – Probablemente introducida con el cultivo de algunos vegetales de explotación agrícola. Ha sido citada sobre diversas fabáceas ornamentales, *Albizia coriaria*, *Acacia lovoa* y la morácea *Bosqueria angolensis*.

Tribu **Xystrocerini** Blanchard, 1845

Género **Xystrocera** Audinet-Serville, 1834

25 – **Xystrocera nigrita** Audinet-Serville, 1834

Xystrocera nigrita Audinet-Serville, 1834.

Xystrocera nigrita Gaisthard & Harten, 1992.

Distribución. – Senegal y toda el África tropical.

Cabo Verde: Isla Santiago, San Jorge dos Órganos, atraída a la luz en 1983 por A. van Harten (Gaisthard & Harten, 1992).

Biología. – Probablemente introducida con el cultivo de algunas fabáceas ornamentales del género *Acacia*. Duffy, 1957, ha estudiado su biología y ha descrito su larva, cita sus larvas sobre los géneros africanos *Samanea* sp. y *Albizia coriaria*.



Fig. 46. *Xystrocera nigrita* (Foto: S. Trócoli).



Mapa 25. *Xystrocera nigrita* Audinet-Serville, 1834.

Subfamilia **Lamiinae** Latreille, 1825

Tribu **Agapanthiini** Mulsant, 1839

Género **Agapanthia** Audinet-Serville, 1835

26 – **Agapanthia** (s. str.) **suturalis** (Fabricius, 1787)

Saperda suturalis Fabricius, 1787.

Distribución. – Especie de amplia distribución mediterránea que en la Macaronesia solo se conoce del archipiélago canario.

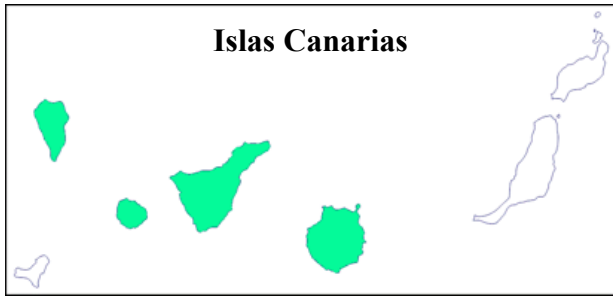
Gran Canaria: El Monte (Wollaston, 1863); Telde (Demelt, 1974); S. Bartolomé (CPAM); **Tenerife:** Las Mercedes (Brullé, 1839; Wollaston, 1863); San Andrés, El Bailadero, Bajamar, Tafanya (CPAM); Igueste de S. Andrés (MCNT); Barranco del Cercado, 31-III-1993, M. Morales leg. (CPEV); La Palma de Anaga (CPPO); El Sabinar; Bajamar, 50/300m, 20.2/5.3.2004, leg. E. Hajdaj; varias localidades en González & al. (2007).

Goмера: El Cedro (MCNT; Machado & Oromí, 2000); **La Palma:** La Palma (Brullé, 1839; Wollaston, 1863); Mazo (CPAM, MCNT); Breña Alta, San Pedro (CPPO); La Fajana NW Franceses, 28 m, 28.XII.2007, en varias Apiaceae (CPMR); El Paso, 28.II.1983, Hieke & Wendt leg. (CPEV), más localidades de La Palma in García (2005).

Biología. – Polífago en plantas herbáceas. Ver también García (2005). Adultos a fines del invierno y primavera en las plantas hospedadoras.



Fig. 47. *Agapanthia* (str.) *suturalis* (Foto: M. Hoskowec).



Mapa 26. *Agapanthia* (s.str.) *suturalis* (Fabricius, 1787).

Tribu **Parmenini** Mulsant, 1839

Clave para las especies de Parmenini de la Macaronesia

1. Elitros provistor de sedas, que cubren densamente la superficie 2
 — Elitros glabros, a veces con manchas de sedas en la parte basal y apical, la mayor parte del tegumento glabro y claramente visible 3

2. Frente entre los ojos mucho más estrecha que el ancho de un ojo; cuerpo más grande, longitud 9-16 mm; pronoto transversal con espinas laterales largas y afiladas; élitros ampliamente ovalados, mucho más anchos que la base pronotal; antenas mucho más largas que el cuerpo.
 Islas Canarias *Lepromoris gibba* (Brullé, 1838)
 — Frente entre los ojos ancha, aproximadamente dos veces más grandes que el ancho de un ojo; cuerpo más pequeño, longitud 9-14 mm; pronoto subcilíndrico con espinas laterales pequeñas y romas; élitros ovalados largos, fuertemente convexos en dirección transversal; antenas más cortas que el cuerpo. Islas Selvages
 *Deucalion oceanicum* Wollaston, 1854

3. Especie grande, longitud corporal 13,8-20,9 mm; élitros casi glabros, a veces con manchas laterales insinuadas de escamas ligeras como pelos cerca del ápice; frente marrón oscura, casi glabra, no cubierta por densas sedas doradas. Islas Desertas *Paradeucalion desertarum* (Wollaston, 1854)
 — Especie más pequeña, longitud corporal 9,1-11,5 mm; élitros glabros con conspicuas manchas laterales de sedas doradas en la parte basal y apical; frente rojiza, cubierta por densas sedas doradas
 *Paradeucalion maderense* Krátký & Aguiar, 2019

Género *Deucalion* Wollaston, 1854

Distribución. – Endémico del archipiélago de Selvages, con una especie.

27 – *Deucalion oceanicum* Wollaston, 1854

Deucalion oceanicum Wollaston, 1854.

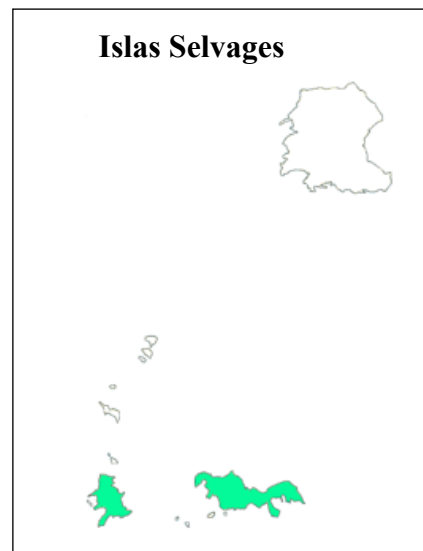
Material típico. – Según Erber & Wheeler (1987), la mención original de "Great Piton" (Wollaston, 1854) se debe a un error y la localidad tipo correcta es Ilheu de Fora. Wollaston examinó ocho especímenes de esta especie; seis de ellos se conservan actualmente en NHML: el lectotipo es un macho perfectamente conservado, etiquetado de la siguiente manera: "Tipo" [redondo, impreso, blanco con margen rojo]; "En s. Salvamentos / pequeña isla"; Oceanicus Woll. "[Ambos escritos a mano por

Wollaston]; Designamos Lectotipo macho / *Deucalion* / *oceanicus* / Wollaston, 1854 / G. Sama des., 2005". Los paralectotipos son 2 machos y 3 hembras de largo 17, 10, 19, 16, 11 mm respectivamente, con etiquetas similares como el lectotipo. Longitud: 9 - 19 mm.



Fig. 48. *Deucalion oceanicus*, Islas Selvages (Foto: E. Vives).

Distribución. – Especie endémica de las Islas Selvages, en el archipiélago de Madeira, Ilhéu de Fora (Erber y Wheeler, 1987; González y otros, 2007). Selvagem Pequena: "Gran Pitón" (Wollaston, 1854); "Pitón Grande", 9.IV.1968, González Padrón leg. (CPEV); *idem*, ex larva de *Euphorbia anachoreta*, emergieron adultos IX.1999, P. Oromí leg. (CPPO); *idem*, surgieron adultos, V.2000, Arechavaleta leg. Ilhéu de Fora: 8. IV.1968, González Padrón (CPGS); *idem*, 9.IV.1968, leg. González Padrón (MCNT); *idem*, 18 especímenes recolectados por Backhuys (Erber & Wheeler, 1987); "Pequeño Pitón", 12.V.1953 (MNHNP).



Mapa 27. *Deucalion oceanicum* Wollaston, 1854.

Biología. – La biología de las fases inmaduras y las plantas huésped son poco conocidas. Todos los especímenes adultos descritos por Wollaston se encontraron debajo de piedras; algunos adultos han sido criados más recientemente a partir de tallos muertos de *Euphorbia anachoreta* (Arechavaleta, Zurita, Oromí, 2001 Erber & Wheeler, 1987), bajo el nombre *E. obtusifolia* var. *desfoliata*. Morfología larval desconocida.



Fig. 49. *Deucalion oceanicum*, Illhéu de Fora (Foto: P. Oromí).



Fig. 50. *Euphorbia anachoreta* (Foto: Plantnet).

Género *Paradeucalion* Breuning, 1950

Descripción. – Muy similar al anterior, del cual puede distinguirse por su cuerpo algo más alargado, negro profundo, brillante y casi libre de pubescencia, ojos subdivididos, lóbulos superior e inferior unidos por un espacio sin omatidios; pronoto más largo que ancho, lados con un pequeño tubérculo agudo en su mitad, estrechada posteriormente, siendo la banda estrechada plisada transversalmente; el disco pronotal con algunas protuberancias irregulares y escasamente elevadas; élitros alargados, ovoides, imbricados, húmero surcado, la sutura más bien deprimida, el disco convexo, sin estrías longitudinales distintas y con fositas más superficiales, impresiones y tubérculos, son más numerosos y más elevados hacia los ángulos humerales y la base, pero más escasas que en *Deucalion*; prosterno similar a *Deucalion*, pero con el proceso oblicuamente truncado posteriormente, antenas casi tan largas como el cuerpo (macho) o ligeramente más cortas que él (hembra).

Distribución. – Endémico del archipiélago de Madeira, con dos especies.

28 – *Paradeucalion desertarum* (Wollaston, 1854)

Deucalion desertarum Wollaston, 1854.

Material típico. – Lectotipo macho: 14 mm largo, en muy buen estado: "Tipo" [redondo, impreso, blanco con margen rojo], *Deucalion / desertarum / type* Woll. [blanco, escrito a mano por Wollaston]; y otra roja: Designamos Lectotipo macho "/ Lectotypus/ *Deucalion / desertarum / Wollaston, 1854 / G. Sama des., 2006*". Paralectotipo hembra: 16 mm de largo, con una pequeña etiqueta cuadrada, azul oscuro, sin palabras y una pequeña etiqueta redonda, blanca, con el número 770 y otra roja: "/Paralectotypus/ *Deucalion/ desertarum/ Wollaston, 1854/ G. Sama des. 2006*" (MNHL).

Descripción. – Longitud: 14-16 mm. Piceo negro, antenas y patas de color marrón rojizo. Similar a *D. oceanicum*, del que se separa por sus élitros sin pilosidad y casi todo el cuerpo glabro.

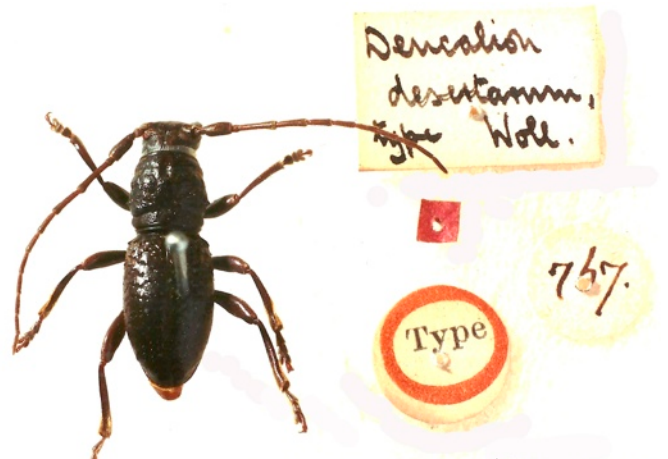


Fig. 51. *Paradeucalion desertarum*. Lectotipo ♂ (Foto: E. Vives © NHML).

Distribución. – Especie endémica de los islotes de Deserta Grande y Bugio en el archipiélago de Madeira. Aparte de los dos ejemplares de la serie típica que se conservan en MNHL, solamente hemos podido estudiar tres ejemplares de Deserta Grande, conservados en la colección del Museo de Historia Natural de Funchal.

Biología. – La biología de las fases inmaduras y las plantas huésped son desconocidas, pero muy probablemente similares a las especies anteriores. Los ejemplares tipo se recolectaron en la cumbre de las islas de Deserta Grande y Bugio respectivamente en enero y bajo piedras en julio.

29 – *Paradeucalion maderense* Krátký & Aguiar, 2019

Distribución. – Madeira Island; 1 km S of Ribeira da Janela; 530 m; leg. I. Silva 27.1.2019 // HOLOTIPO; *Paradeucalion maderense* sp. n. ♂; J. Krátký & A. Aguiar des. 2019 [coll. NHML]. Paratipos: *idem*: 16.11.2016, 1 ♀, leg. P. Krásenský, coll. PKPC; 10.11.2018, 1 ♂, leg. M. Andrade, coll. MAPC; 11.11.2018, 1 ♂, leg. I. Silva, coll. ISPC; 16.12.2018, 1 ♀, leg. I. Silva, coll. ISPC; 5.1.2019, 2 ♂♂, 1 ♀, leg. I. Silva, coll. ISPC; 27.1.2019, 2 ♂♂, 4 ♀♀, leg. I. Silva, coll. MMF 47922 & 47923, ISPC, JKPC, JVPC, MAPC; 3.2.2019, 3 ex., leg. I. Silva, coll. ISPC // PARATYPE; *Paradeucalion maderense* sp. n.; J. Krátký & A. Aguiar des.



Fig. 52. *Paradeucalion maderense* (Foto: Pavel Krásenský).



Mapa 29. *Paradeucalion maderense* Krátký & Aguiar, 2019.

Biología. – Según Krátký & Aguiar, todos los especímenes fueron encontrados durante el invierno en un bosque degradado de *Laurus sp.* en la parte noroeste de la isla. Tres ejemplares fueron recolectados vareando *Rubus vahlii*, que parece ser la planta hospedadora más probable. Otros ejemplares fueron recolectados bajo cortezas de árboles del género *Eucalyptus*, troncos muertos de *Sphaeropteris cooperi* y ramas de *Arundo donax*. Se puede confirmar que esta especie cuando se sostiene entre los dedos produce un ruido estridulante alto (Krátký & Aguiar, 2019).

Género *Lepromoris* Pascoe, 1864

Descripción. – De tamaño moderado, ovoide. Cabeza con antenas cortas, bases antenares prominentes, cercanas entre sí, el espacio entre ellas casi plano, con un surco longitudinal mediano; ojos groseramente facetados, fuertemente emarginados; mandíbulas alargadas, acuminadas. Pronoto transverso, armado con una espina acuminada lateral dirigida hacia atrás, el disco con tres tubérculos elevados. Élitros ovoides, bastante globosos, sin húmero, los ápices truncados con los ángulos externo y sutural dentados. Patas alargadas y finas, fémures fusiformes, tibias anteriores con surco interno, tibias medias con surco externo, todas las tibias con dos espinas apicales cortas y obtusas; tarsos cortos, uñas tarsales divaricadas.

Distribución. – Género monotípico, solo conocido de las Islas Canarias.

30 – *Lepromoris gibba* (Brullé, 1839)

Lamia (Acanthoderus) gibba Brullé, 1839.

Lepromoris gibba Pascoe, 1864.

Descripción. – Longitud: 13-20 mm. Tegumento de color marrón rojizo o marrón negro, densamente cubierto con una fina pubescencia grisácea mezclada con pubescencia marrón dorado denso en el élitro formando ocho manchas discales, a menudo reducidas o parcialmente ausentes. Pronoto escasamente y profundamente punteado, zona discal con tres callosidades. Escudete transversal, redondeado por detrás. Élitros con dos o tres costillas longitudinales más o menos elevadas que llevan una hilera de cortos pelos dorados; la superficie con varias impresiones o fositas, muy variable en número y profundidad, y con tubérculos más numerosos y distintos hacia la base y los lados. Las costillas, las impresiones y los tubérculos son evanescentes o faltan en la cuarta o tercera apical. Antenas de los machos, tres segmentos más largos que el ápice elitral, alcanzando el cuarto apical en la hembra, el escapo a menudo con el ápice cubierto de pubescencia blanquecina, los artejos restantes anillados más o menos ampliamente de blanco en la base, más oscuro en la mitad apical; 2° artejo alargado, 3° ligeramente más largo que 1° y 5°, el 4° más largo que el 3°; 1.er artejo de tarsos posteriores, casi tan largo como los dos siguientes juntos.

Distribución. – Especie endémica de las Islas Canarias, común en las comunidades vegetales con *Euphorbia canariensis* y otras euphorbiáceas en todo el archipiélago.

Gran Canaria: La Isleta, Barranco de Silva (Uytenboogaart, 1937); Barranco Fataga (CO); Las Breñas; Temisas; Santa Lucía (García coll.); Andén Verde SW Agaete, 530 m, 27.XII.2005, 1 adulto y varias larvas en tallos muertos de *Euphorbia canariensis* (M. Rejzek, pers. comm.); **Fuerteventura:** colinas arriba de Santa María Betancuria, in the Río Palmas (Wollaston, 1863); La Oliva; Pájara (CPS); Península Jandía (Valle de los Mosquitos (Demelt, 1974); Valle Cierva (CM); **Lanzarote:** Haría (Machado & Oromí, 2000); **Tenerife:** laderas de las montañas entre Sta Cruz and Las Mercedes y hacia La Laguna (Wollaston, 1863); Los Cristianos, El Médano (Demelt, 1974); Barranco Jiménez;

Barranco de Santos; Porís de Abona; Tenbel; Barranco Hondo; Barranco Bufadero (CPEV); Buenavista; Güímar; San Andrés (!); Puerto de Güímar; Masca; Punta Teno (CPGS); Candelaria; Teno (MCNT); Buenavista; Güímar; San Andrés, 10.III.1963, J. Vives leg. (CPEV); Igeste, 1.XI.1961, M. Morales leg. (CPEV); Barranco Santo (MNCN); Masca NW Santiago del Teide, 19.XII.2002; Tamaimo NE Puerto de Santiago, 21.XII.2002 (Rejzek); La Cuesta, Tenerife, 300 m, V1976 (CPJS). Playa de las Américas, Tenerife, 20.V.2005 (CPJS). Güímar, Pozo de la Montañeta, V.2019, J. Sudre leg. (CPJS). **Gomera:** (Wollaston, 1865); San Sebastián de la Gomera (Demelt, 1974); Camino de Las Lecheras, 25.X.1973, M. Morales leg. (CPEV). **La Palma:** varias localidades en García (2005). **El Hierro:** (Wollaston, 1865); Las Casillas; El Julán, La Dehesa, La Caleta (CPGS); Frontera; Punta de la Dehesa NW Sabinosa, 20 m, 28.XII.2003, 1 adulto y 2 larvas en tallos muertos de *Euphorbia lamarckii* (CPMR); Charco Manso NW Valverde, 16 m, 29.XII.2003 (CPMR); Sabinar (CPNM).

Biología. – Desarrollo en tallos y troncos podridos de plantas suculentas: *Euphorbia canariensis*, *E. regisjubae*, *E. handiensis* (Uyttenboogaart, 1932, 1937; Demelt, 1974), *E. balsamifera* (García, 2005), *Euphorbia broussonetii*, *E. lamarckii* y *Kleinia neriifolia*. Las larvas se alimentan de tejidos muertos o moribundos en galerías llenas de astillas gruesas; cuando maduran, construyen en el tallo un capullo de fibra leñosa en el que pupan. Según Demelt (1971b), la pupación dura de 20 a 22 días. Los adultos emergen durante todo el año, son nocturnos; durante el día permanecen ocultos dentro de viejos agujeros de emergencia, debajo de las cortezas sueltas o tallos secos caídos de las plantas hospederas. Hábitos larvarios descritos por Escalera (1923), Uyttenboogaart (1932), Demelt (1971b). Morfología preimaginal en Lorenzo y Prendes (1987) y Vitali y Touroult (2006).



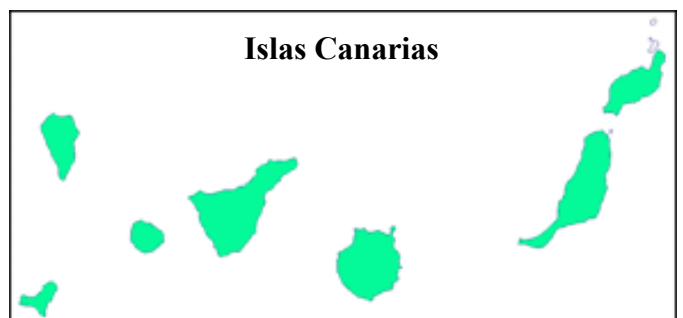
Fig. 54. *Lepromoris gibba* (Foto: P. Oromi).



Fig. 53. *Lepromoris gibba* (Foto: Hoskovec).



Fig. 55. *Euphorbia canariensis* “cardón”, Tenerife (Foto: M. Vives).



Mapa 30. *Lepromoris gibba* (Brullé, 1839).

Tribu **Phrissomini** Lacordaire, 1869

Género **Macropsina** Mateu, 1956

Descripción. – Especie áptera. De tamaño moderado, machos de 24-26 mm y hembras de 17 – 29 mm de longitud. Cabeza grande, rugosa en el occipucio, punteada en la frente. Ojos bilobulados y con omatidios no muy grandes. Antenas largas y finas, alcanzando el ápice elitral en los machos, más cortas en las hembras. Escapo cilíndrico con una fuerte cicatriz apical. El 3.º artejo antenar arqueado y casi tan largo como el escapo. Pronoto más ancho que largo con una fuerte espina a cada lado. Zona discal con cinco protuberancias poco salientes. Cavidades procoxales cerradas, las mesocoxales abiertas. Élitros largos y estrechos, de lados espinosos y arqueados. Presentan tres costillas longitudinales de gránulos lisos y brillantes. Solamente la costilla lateral alcanza el ápice. Metasterno punteado y muy corto. El último ventrito de los machos tiene su borde posterior escotado. Patas cortas y robustas con las tibiae provistas de un cepillo de pelos dorados en su tercio apical. Las mesotibiae con una hendidura en su mitad. Tarsos cortos y anchos. Uñas divergentes.

Distribución. – Género monotípico, solamente conocido de Cabo Verde. Bastante alejado sistemáticamente de los Phrissomini africanos, de los cuales probablemente procede. Se trata del único elemento de los Cerambícidos de Cabo Verde que es totalmente original de su fauna antigua.

31 – *Macropsina caboverdiana* Mateu, 1956

Macropsina caboverdiana Mateu, 1956.

Distribución. – Cabo Verde, Isla Santo Antão, Cha da Lagõa, 15-18.II.1955. J. Mateu leg y coll. (Mateu, 1956); Cabeço da Caldeira, 30.I.1998, Zino leg; Isla de Fogo: Chã das Caldeiras, 1700m, 31.XII.2004 (CPEV); Mosteiros-Fajazinha, Rib, Tagunda, 280 m, 17.I.2006, E. Aistleitner leg y coll. (Aistleitner, 2007; Garcia & Medina, 2012).



Fig. 56. *Macropsina caboverdiana*, ♂ (Foto: E. Vives).



Fig. 57. Idem 56, natural en Chã das Caldeiras (Foto: E. Aistleitner).

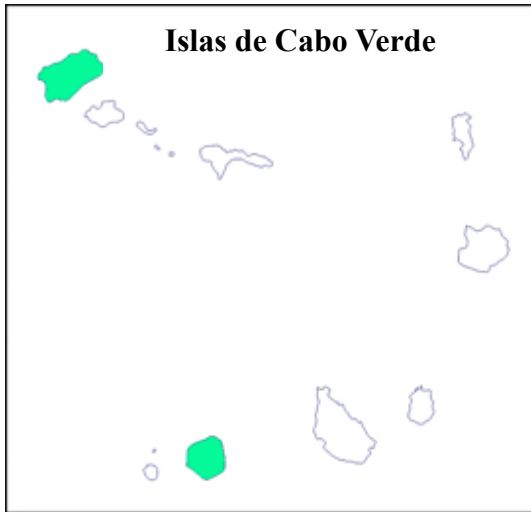


Fig. 58. Idem 56, celda pupal (Foto: E. Aistleitner).



Fig. 59. *Cajanus caja* L. (Fabacea).

Biología. – Aistleitner, 2007, ha estudiado el desarrollo de varias larvas sobre *Cajanus cajan* Linneo, leguminosa originaria de la India, que se cultivaba en abundancia en la isla de Fogo. Describe e ilustra su larva y celda pupal. Pero se desconoce la planta nutriente de la flora caboverdiana que debería albergar originalmente esta especie. Los Phrisomini africanos y asiáticos se desarrollan bajo la corteza de árboles de gran porte como *Ficus* sp., *Cinnamomum camphora*, *Machilus longifolia* (Duffy, 1968).



Mapa 31. *Macrospina caboverdiana* Mateu, 1956.

Tribu **Agniini** Thomson, 1864

Género ***Monochamus*** Dejean, 1821

32 – *Monochamus galloprovincialis* (Olivier, 1795)

Cerambyx galloprovincialis Olivier, 1795.



Fig. 60. *Monochamus galloprovincialis* (Foto: S. Trócoli).

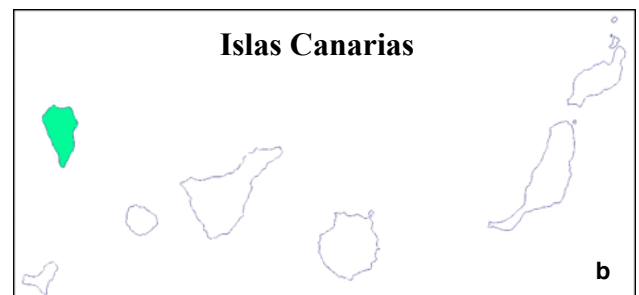
Distribución. – Especie europea que alcanza Siberia, Mongolia y el norte de África. Recientemente introducido en La Palma y Madeira y aparentemente establecido en esta última isla.

La Palma: Santa Cruz de La Palma, 1 ejemplar encontrado en el Museo Insular de Santa Cruz de La Palma (García, 2005; González & al., 2007). **Madeira:** Funchal, Club de Tiro, 26.IX.1992; Garaju, centro de la villa, 8.IX.1992; Caniço, 30.V.1995; Camacha, Sitio da Riberinha, 28.VII.1995; 7.IX.1995 (Erber & Aguiar, 1996); Ilha, 11.XI.2007, un adulto y agujeros de salida., H. Brustel leg. y coll. **Azores:** **Tercera** y (Borges, 2013).

Biología. – Se trata de una especie ligada a las coníferas, principalmente sus larvas se desarrollan sobre varias especie de *Pinus* sp. probablemente introducida en Madeira con las replantaciones de pinos.



Fig. 61. *Monochamus galloprovincialis* sobre *Pinus* sp. (Foto: M. Hoskvec).



Mapa 32 a-b. *Monochamus galloprovincialis* (Olivier, 1795).

Género *Taeniotres* Audinet-Serville, 1835

Distribución. – El género incluye alrededor de 25 especies distribuidas en toda América Central y del Sur. Una especie se ha aclimatado en el archipiélago de las Azores. Los especímenes encontrados en las Azores fueron identificados originalmente por Drouet (1859) como *T. scalaris* (Fabricius, 1781) y esta fue la única especie del género registrada en estas islas (Borges y otros, 2005) hasta hace poco, cuando su verdadera identidad fue establecida (Sama, 2006c) y se refirió a *T. cayennensis* (J. Thomson, 1859) ver Sama, 2006.

33 – *Taeniotres cayennensis* Thomson, 1859

Taeniotres cayennensis Thomson, 1859.

Taeniotres scalaris Drouet, 1859.

Taeniotres scalaris var. *azoricus* Kolbe, 1888.

Taeniotres scalatus Sama, 1991.

Descripción. – Longitud: 25 - 36 mm. Marrón oscuro, brillante, escasamente cubierto con pubescencia de color gris amarillento y un patrón de manchas y bandas amarillas, de la siguiente manera: cabeza con cinco bandas, una mediana que se extiende desde el frente hasta la base, dos laterales, detrás de cada lóbulo superior de los ojos a la base y una delineando el margen inferior del ojo que se extiende hasta detrás de las mandíbulas. Pronoto ligeramente transversal, estrechado apicalmente, el disco irregularmente rugoso y con dos tubérculos elevados débiles; tubérculos laterales anchos en la base, que terminan en una espina corta y aguda con cinco bandas, una mediana, una fina a cada lado por encima de los tubérculos laterales, una debajo de cada tubérculo entero; escutelo totalmente vestido con pubescencia amarillenta. Élitros con lados casi rectos, estrechándose en su tercio posterior, vértices con una espina corta. Apice con dos bandas irregulares de máculas grandes, una a lo largo de la sutura y otra desde el húmero hasta el ápice, más estrecha en la base y con una hilera de pequeños puntos a lo largo del borde lateral y dispersos en el disco.



Fig. 62. *Taeniotres cayennensis* (Foto: J. P. Botero).

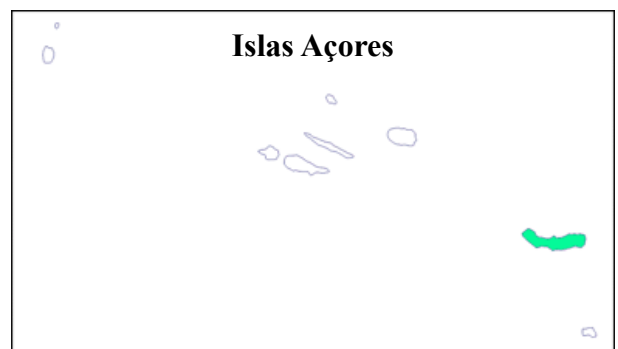
Distribución. – Esta especie se distribuye desde la parte norte de América del Sur: Guyana Francesa, norte de Brasil (Monné, 2005b); según Monné y Giesbert (1994) también en Perú y Ecuador; introducido y establecido en las Azores desde el siglo XIX.

Islas Azores: São Miguel, Fajal, Terceira (Drouet, 1859; Méquignon, 1942 ; Borges, 1990); **São Miguel:** (Crotch, 1867) ; Nordeste, ex larva *Ficus carica*, VII.1987 (CPGS); Ribeira Grande, I.2005, ex larva *Ficus carica*, 2/16.IV.2005, O. Mehl leg. y coll.; Pico Pedra, 26.VIII.1980, Borges leg. y coll.

Biología. – Plantas hospedadoras y período de vuelo. En la Guyana francesa se ha criado a partir de *Artocarpus altis* (Parkinson) Fosberg (Moraceae). En Azores se desarrolla en ramas vivas de *Ficus carica* (Drouet, 1859; Crotch, 1867; Méquignon, 1935).



Fig. 63. *Ficus carica* (Foto: M. Vives).



Mapa 33. *Taeniotres cayennensis* Thomson, 1859.

Tribu **Mesosini** Mulsant, 1839

Género *Coptops* Audinet-Serville, 1835

34 – *Coptops aedificator* (Fabricius, 1775)

Lamia aedificator Fabricius, 1775.

Coptops aedificator Duvivier, 1892.

Distribución. – Esta especie es de amplia distribución africana, que alcanza la India y Sri Lanka, pero se ha aclimatado a otras regiones africanas, como Madagascar, Islas Mauricio, Isla Santa Helena y **Cabo Verde**. Muy probablemente ha sido introducida con las plantas de cultivo agrícola como, *Adamsonia*, *Citrus*, *Coffea*, *Cassia* y *Ficus*. Detectada por Allaud, 1936, Mateu, 1956, Geisthardt & Harten, 1992. Es conocida de la isla de Santiago, la isla de Fogo y la isla Brava, Nova Sintra, 450m, 4.XI. 2004-20.XI.2005, Aistleitner, 2007.

Biología. – Se trata de una especie muy polífaga que puede vivir sobre diversos árboles de zonas tropicales o subtropicales. (Duffy,

1957) cita más de sesenta plantas huésped y ha estudiado su ciclo larval que habitualmente tiene uno o dos años de duración. Wollaston (1877) la cita sobre *Ficus*. Mateu, 1956 obtuvo varios ejemplares a partir de un tocón muerto de *Jatropha curcas* Linneo, euforbiácea mesoamericana muy cultivada en toda África.



Fig. 64. *Coptops aedificator* (Foto: M. Vives).



Fig. 65. *Jatropha curcas* (Euphorbiacea).



Mapa 34. *Coptops aedificator* (Fabricius, 1775).

Tribu **Acanthoderini** J. Thomson, 1860

Género ***Aegomorphus*** Haldeman, 1847

35 – ***Aegomorphus jaspideus*** (Germar, 1824)

Lamia jaspidea Germar, 1823.

Aegomorphus jaspideus Santos-Silva, Botero-Wappes, 2020.

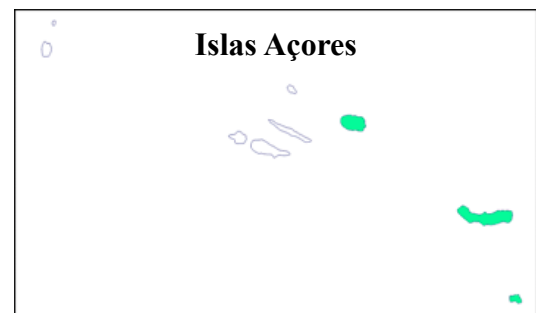
Distribución. – Originario de América del Sur (se conoce desde Brasil hasta Argentina y Uruguay), introducido y establecido desde 1880 en las Azores (Méquignon, 1935, 1942).

Islas Azores: São Miguel, Terceira (Borges, 1990); **São Miguel:** 1880 (Sédillot); Ponta Delgada, VIII.1930 (Méquignon, 1935; 1942); Ponta Delgada, 16.IX.1979 (Serrano, 1982); Nordeste, 7.VIII.1969; Ponta Delgada, 6/12.XII.1978 (Carvalho, 1984); Ponta Delgada, ex larva from *Populus* sp., leg. O. Mehl; Lago da Furna, ex larva from *Populus*, adultos eclosionados en marzo y abril, leg. O. Mehl; **Santa Maria:** Santa Maria, VIII.85 (CPPO); **Terceira:** Angra do Heroísmo, 23.X.1978.

Biología. – Polífago en árboles de hoja caduca. En las Azores se ha criado de *Castanea* (Luna de Carvalho, 1984) y *Populus* (O. Mehl, comunicación personal). Hábitos larvarios similares a *Aegomorphus clavipes*; las larvas realizan galerías bajo la gruesa corteza de grandes ramas y troncos recientemente muertos.



Fig. 66. *Aegomorphus jaspideus* (Foto: P. Jelinek).



Mapa 35. *Aegomorphus jaspideus* (Germar, 1824).

Tribu **Pogonocherini** Mulsant, 1839

Género **Pogonocherus** Dejean, 1821

36 – **Pogonocherus (Pogonocherus) hispidulus** (Piller et Mitterpacher, 1783).

Cerambyx hispidulus Piller & Mitterpacher, 1783.

Distribución. – Se trata de una especie paleártica que se distribuye por toda Europa, norte de Turquía, Cáucaso, Transcaucasia; Breuning (1975) la cita erróneamente del norte de África. Las citas antiguas de Madeira quizás se deban a su introducción, sin embargo, su aclimatación en el archipiélago está probada por recolecciones recientes.

Madeira: Cerca de Funchal, Mason leg., (Wollaston, 1857); [Cabo Girão] (Wollaston, 1865); Jardín botánico, dentro de una casa, VIII.1983; Funchal, 17.V.1991; Gorgulho-Lido, 31.V.1992, Erber & Franquinho, Aguiar (1996); Caniço, III.1997, E. Vives leg. (CPEV).

Biología. – Se desarrolla en ramitas muertas y pequeñas ramas de árboles de hoja caduca; muy a menudo en rosáceas. En Madeira se encontró en *Myrtus communis* (Wollaston, 1865).



Fig. 67. *Pogonocherus hispidulus* (Foto: Milan Lovetnsky).



Mapa 36. *Pogonocherus (Pogonocherus) hispidulus* (Piller et Mitterpacher, 1783).

Tribu **Desmiphorini** Thomson, 1860

Género **Deroplia** Dejean, 1835

Observación. – Género de amplia distribución mediterránea y africana. En la Macaronesia solamente es conocido de las Islas Canarias, donde se han desarrollado diez especies endémicas.

Distribución. – Las diez especies canarias incluidas en el género *Deroplia* pertenecen todas al subgénero *Deroplia* s. str. que pueden dividirse en dos grupos principales. En el primer grupo, los machos tienen las metatibias armadas con un fuerte espolón; este grupo incluye cuatro especies asociadas ecológicamente con plantas suculentas. Dos de ellas, las más primitivas de este grupo, son macrópteras (a veces braquípteras en *D. annulicornis*) y capaces de volar y habitar en el área de distribución más amplia del archipiélago: *D. albida* se distribuye por todas las Islas, excepto El Hierro (donde ha sido reemplazada por *D. costigera* y *D. schurmanni*) y *D. annulicornis* se encuentran en todas las islas, excepto en Fuerteventura y Lanzarote (donde están reemplazadas por *D. pilosa*, perteneciente al segundo grupo). Las especies restantes (*D. costigera* y *D. schurmanni*) son braquípteras, incapaces de volar y endémicas de la isla de El Hierro, donde ocupan diferentes biotopos y muestran una preferencia de hospedador diferente.

El segundo grupo, incluye seis especies de menor tamaño, con metatibias sin el fuerte espolón apical en ambos sexos, asociadas ecológicamente con árboles, arbustos o plantas herbáceas; esta área está ocupada por las seis especies restantes, todas endémicas del Archipiélago, donde cada una habita en una isla diferente. Tres especies de este grupo son macrópteras y bastante similares entre sí: *D. gertiana*, endémica de Tenerife, *D. gomerae* de La Gomera y *D. niveopicta* de Gran Canaria. El resto son braquípteras y aparentemente incapaces de volar: *D. hesperus* (solo conocida de El Hierro), *D. pilosa* (de Fuerteventura y Lanzarote) y *D. lorenzoi* (de La Palma).

37 – **Deroplia (Deroplia) albida** (Brullé, 1839)

Cerambyx (Monochamus) albidus Brullé, 1839.

Stenidea albida Wollaston, 1863.

Belodera albida Thomson, 1867.

Deroplia albida Palm, 1967.

Distribución. – Especie endémica de las Islas Canarias, comun en todas las islas excepto El Hierro, donde es reemplazada por *D. costigera* y *D. schurmanni*. Ocasionalmente introducida, no establecida, en el sur de España (González-Vives-Zuzarte, 2007). J. Thomson (1867) la citó erróneamente de las Islas Selvages.

Islas Canarias. – **Lanzarote:** (Wollaston, 1863); Masdache (Demelt, 1974); Orzola, Ye (Sama, 1996d); Puerta Mujeres (CPAM); **Fuerteventura:** (Wollaston, 1863); Vega de Río Palma (Demelt, 1974), La Oliva (Sama, 1996d); Riscos Carnicero, Lomo Aceituno (CPPO); Antigua (CPRG); Órzola, 10 m, 24.XII.2007, adultos y larvas en una planta muerta de *Euphorbia balsamifera* (M. Rejzek, com. pers.); **Gran Canaria:** Maspalomas (Demelt, 1974); Mirador del Balcón, Santa Lucía, Temisas (Sama, 1996d); Punta Las Arenas (CPRG); Agaete; El Risco SW Agaete, 31 m, 27.XII.2005; Andén Verde SW Agaete, 530 m, 27.XII.2005; Tasartico, La Aldea de San Nicolás, 28.XII.2005; Santa Lucía N Maspalomas, 714 m, 29.XII.2005, M. Rejzek leg y coll.; **Tenerife:** La Cuesta 16.IV.1961, J. Vives leg. (CPEV); Taganana, Santa Cruz (Wollaston, 1863); Buenavista, Güímar, El Médano, Los Cristianos, San Andrés, Cuevas Blancas, Taco (Demelt, 1974); Pta. Hidalgo, Puerto de Güímar, Punta Teno, Masca, Igueste, Santiago (Sama, 1996d); Tenbel, La Laguna,

Clave para las especies de *Deroplia* de las Islas Canarias.

1. Tibias posteriores de los machos armadas con una gran espina apical; especies generalmente de mayor tamaño, cuerpo convexo, que se estrecha hacia su parte posterior, muy fuertemente punteado, generalmente de color marrón oscuro; si el color es claro y élitros de lados paralelos (*D. albida*), entonces el pronoto está muy dilatado lateralmente 7
 - Tibias posteriores en el macho solo con dos espinas cortas ocultas por las setas apicales. Especies de tamaño generalmente más pequeño, cuerpo estrechado y dorsalmente aplanado, generalmente de color pálido, más finamente punteado, élitros de lados paralelos; si el color es más oscuro y los élitros son convexos (*D. pilosa*), entonces el pronoto es mucho más largo que ancho y con un diente romo en ambos lados 2
2. Lóbulos inferiores de los ojos muy grandes, que alcanzan las mandíbulas; especies endémicas de Gran Canaria que viven en Lauráceas *D. niveopicta* (Demelt)
 - Lóbulos inferiores de los ojos claramente más pequeños, su margen inferior lejos de las mandíbulas 3
3. Antenas más oscuras, claramente anilladas con pubescencia blanca 4
 - Antenas densamente recubiertas de pubescencia blanquecina, los segmentos tercer y cuarto algo oscurecidos apicalmente 6
4. Macróptera. Élitros de lados paralelos, casi aplanados en el disco, densamente recubiertos de pubescencia comprimida y con escaso tomento erecto; pronoto ligeramente más largo que ancho, sin manchas oscuras en la base, lados estrechados antes de los ángulos anterior y posterior, tubérculo mediano, saliente y agudo; 3er y siguientes segmentos de las antenas solo en la base con un amplio anillo de pubescencia blanca. Especies endémicas de la isla de La Gomera *D. gomerae* Sama
 - Braquíptera, élitros convexos, alargados y ovalados, claramente estrechados detrás; especies respectivamente endémicas de La Palma y de Lanzarote / Fuerteventura 5
5. Todo el cuerpo densamente recubierto de tomento gris pubescente; pronoto mucho más largo que ancho, con un pequeño diente obtuso a cada lado; élitros densamente recubiertos con pubescencia abatida y numerosos pelos oblicuos más largos. Especies de Lanzarote y Fuerteventura *D. pilosa* (Wollaston)
 - Cuerpo cubierto con pubescencia más escasa, por lo tanto, aparece más oscuro; pronoto casi tan largo como ancho o débilmente más largo que ancho, con un diente agudo en cada lado; élitros escasamente recubiertos de pubescencia gris y con sedas largas y erectas escasas. Especie endémica de La Palma *D. lorenzoi* García
6. Especie braquíptera. Antenas cubiertas uniformemente con densa pubescencia gris comprimida, algo ennegrecida en el ápice; élitros densamente cubiertos de pubescencia grisácea, marcados con hileras longitudinales de pequeñas manchas o líneas de pubescencia negruzcas, sin pelos erectos. Especie endémica de la isla de El Hierro *D. hesperus* (Wollaston)
 - Especie alada; élitros subparalelos, casi aplanados en el disco, densamente recubiertos de pubescencia gris, con puntos no delimitados de pubescencia más clara, sin líneas longitudinales de puntos negruzcos; pronoto con tubérculo lateral más sobresaliente. Especie endémica de la isla de Tenerife *D. gertiana* Sama
7. Pronoto muy densamente cubierto de pubescencia parduzca que oculta la punción del tegumento y con una mancha de pubescencia marrón cerca de cada ángulo basal 8
 - Pronoto escasamente pubescente, la pubescencia del tegumento es visible; ángulos basales sin manchas de pubescencia parduzca 9
8. Especie braquíptera cuerpo marrón oscuro, con fémures ennegrecidos; tubérculos antenares menos prominentes, separados por un surco longitudinal medio más amplio; élitros fuertemente convexos, claramente estrechados posteriormente, con cuatro líneas longitudinales de puntos negruzcos que se extienden desde la base hasta el ápice; la sutura cubierta con una banda casi continua de pubescencia negruzca; antenas más cortas, que se extienden 2-3 segmentos más allá del ápice elitral en ambos sexos *D. costigera* (Demelt)
 - Especie macróptera o braquíptera; cuerpo marrón claro con fémures rojizos; tubérculos antenares más prominentes, separados por un surco longitudinal mediano más angosto; élitros moderadamente convexos, ligeramente estrechados en su parte posterior, generalmente densamente recubiertos con pubescencia amarilla oscura y con algunas manchas vagas de pubescencia más oscura que forman líneas longitudinales fragmentadas *D. annulicornis* (Brullé)
9. Pronoto mate, densamente cubierto, como la base de los élitros, con granulación robusta y escasamente recubierto con una pubescencia oscura uniforme que no oscurece el tegumento; élitros algo deprimido en el disco, después de su mitad, el disco con rayas longitudinales de puntos negruzcos, muy distintos en la pubescencia del tegumento de color marrón grisáceo. Especie endémica de El Hierro *D. schurmanni* Sama
 - Pronoto brillante, finamente punteado y escasamente cubierto de pubescencia gris blanquecina; élitros claramente convexos elevados por detrás del escutelo y con una carena longitudinal; la superficie está muy densamente cubierta de pubescencia grisácea, ocultando casi totalmente la puntuación fina del tegumento *D. albida* (Brullé)

Barranco Bufadero (CPAM); Barranco de Los Santos, 24.II.1963, J. M. Fernández (CPEV); Santa María del Mar, Candelaria, Las Galletas (MCNT); Bajamar (CPRG); Malpaís de Güimar (García & Campos, 1987); alrededores de Puerto de Santiago, 18.XII.2002 and 19.XII.2002 adultos por la noche en plantas vivas de *E. broussonetii* y *E. balsamifera* Ait.; Masca NW Santiago del Teide, 19.XII.2002, 1 adulto en una célula pupal construida en un tronco muerto de *E. atropurpurea* y 2 adultos y varias larvas en un tronco muerto de *E. broussonetii*; Arona env., 20.XII.2002, 2 adultos (durante el día) en un arbusto vivo de *E. broussonetii*; Tamaimo NE Puerto de Santiago, 21.XII.2002, 22 adultos en un arbusto vivo de *E. broussonetii* y *E. balsamifera* por la noche (M. Rejzek, com. pers.). Pico del Inglés, 6.IX.1987, M. Morales leg. (CPEV); Villaverde, 10.V.1988, M. Morales leg. (CPEV); Abadejo, Barranco del Infierno, 15.II.2020, A. Kurdna leg. (CPEV); **Gomera**: (Wollaston, 1865); Hermigua (Demelt, 1974; Sama, 1996d; CPPO), Agulo (Demelt, 1974; Sama, 1996d); Vallehermoso, 40 m, 1.I.2004: 1 adulto en un tallo muerto M. Rejzek leg y coll.; La Vizcaína in Valle Gran Rey, 327 m, 1.I.2004, colectados por la noche, 14 adultos en tallos y ramitas de varias plantas M. Rejzek leg. y coll.; San Sebastián de la Gomera, 4.I.2004, 1 adulto en un tallo muerto de *E. balsamifera* M. Rejzek leg y coll.; Barranco Juan de Vera, 8.V.1992, Colonnelli leg; **La Palma**: Santa Lucía, Los Cancajos (Israelson & al., 1982); La Palma, Puerto Naos (CPAM); Fuencaliente, Las Mesas, S. María del Mar, El Remo (CPPO); Jedey; Fuencaliente (CPRG); Teno, Buenavista, Barranco del Monte, Casa Blanca, 9.V.1993, leg. P. Pone; Tigalate NE Fuencaliente de la Palma (or SW Villa de Mazo), 421 m, 26.XII.2007; Los Cancajos, Breña Baja, 2/15.XII.96, Boness (NMS); Los Cancajos S Santa Cruz, 20 m, 26.XII.2007; Los Hondos SW Garafia, 235 m, 27.XII.2007; La Fajana NW Franceses, 28 m, 28.XII.2007, leg. M. Rejzek leg. y coll.; Localidades adicionales en González, Vives, Zuzarte, 2007.

Biología. – Biología larval similar a las especies anteriores, desarrollo en *Euphorbia balsamifera*, *E. regis-jubae*, *E. broussonetii*, *E. atropurpurea*, *E. lamarckii* (Wollaston, 1865; Demelt, 1971b; 1974; Sama, 1996d; Rejzek, com. pers.). Adultos en tallos muertos y ramitas de las plantas hospedadoras, durante todo el año, pero principalmente de septiembre a diciembre. Morfología larval en Sama (1996b) y Vitali y Touroult (2006).



Fig. 69. Idem 68, sobre *E. balsamifera* (Foto: P. Oromí).

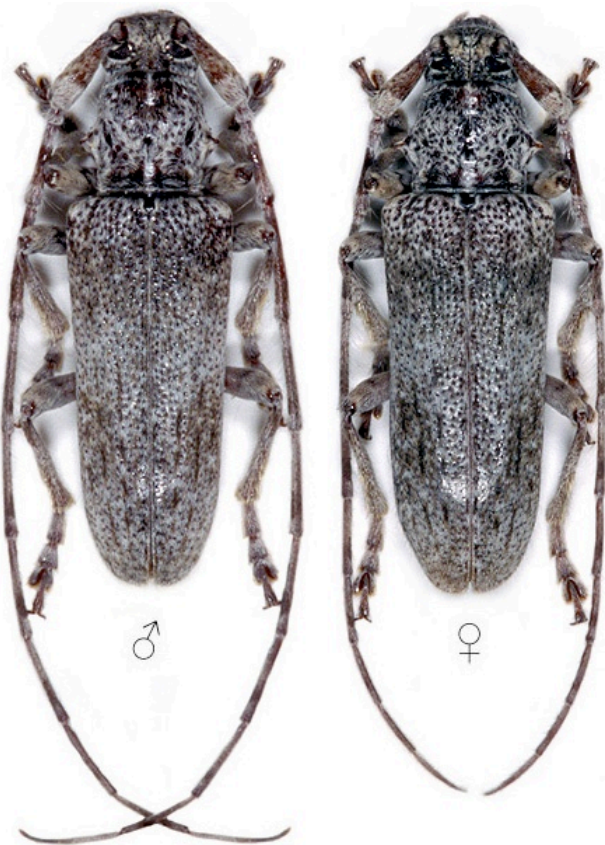
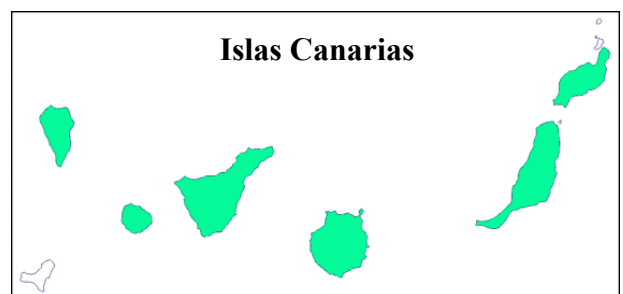


Fig. 68. *Deroplia (Deroplia) albida*, ♂ y ♀. (Foto: P. Hoskovec).



Mapa 37. *Deroplia (Deroplia) albida* (Brullé, 1839).

38 – *Deroplia (Deroplia) annulicornis* (Brullé, 1839)

Cerambyx (Monochamus) annulicornis Brullé, 1839.

Stenidea annulicornis Wollaston, 1863.

Belodera albida Thomson, 1867.

Deroplia annulicornis Palm, 1967.

Distribución. – Especie endémica de Canarias, común en cinco islas, ausente en Fuerteventura y Lanzarote. Citada erróneamente de las Islas Selvages (J. Thomson, 1867).

Islas Canarias. – **Gran Canaria:** Isleta (Uytenboogaart, 1937); Anden Verde (Israelson & al., 1982); Las Goteras (leg. Gillerfors); Barranco Oscuro, Barranco Cernicalos (CPAM);

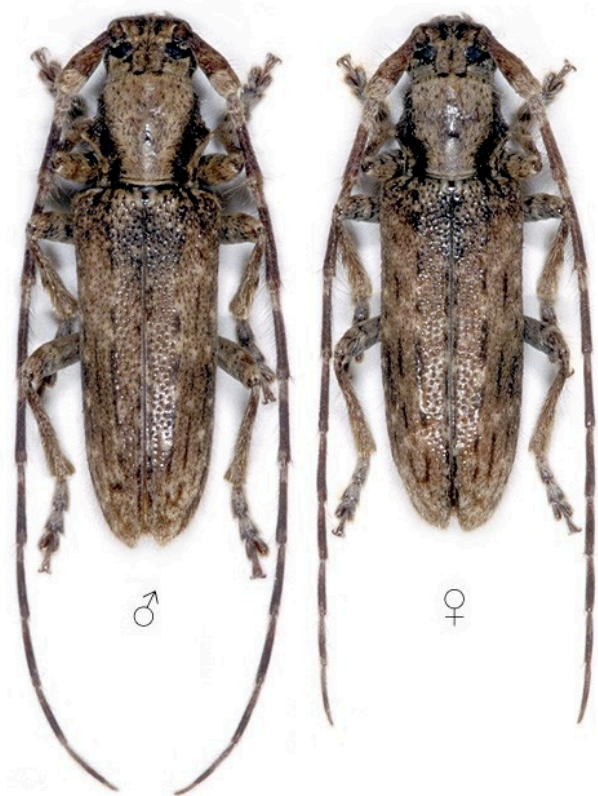


Fig. 70. *Deroplia (Deroplia) annulicornis*, ♂ y ♀ (Foto: P. Hoskovec).

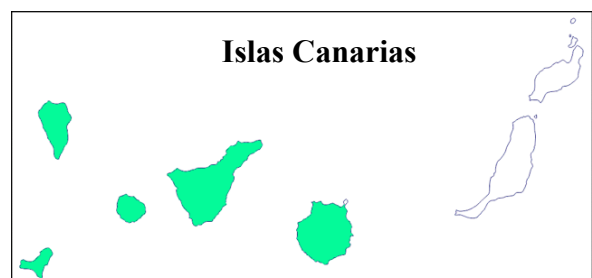
Cote Lentiscal (CPPO); Monte Lentiscal, 21.X.1988; Moya, 20.VI.83; Tocodomán, La Aldea de San Nicolás, 477 m, 28.XII.2005; Valle de Agaete, 10-250 m, 28.XII.2005; Tasartico La Aldea de San Nicolás, 28.XII.2005 leg. M. Rejzek; **Tenerife:** Mountains above S. Cruz of Tenerife (Wollaston, 1863); San Andrés, 9.X.1967, J.M. Fenandez leg.; Punta Hidalgo, XII.1971, J.M. Fernandez leg.; La Laguna, 15.III.1964, J.M. Fernandez leg. (CPEV). Tegueste, Taborno, Icod, Tamaimo, Taoro Park, Garachico, Iguete, Puerto de La Cruz, El Tanque, Buenavista, Masca, Guía de Isora, Chío, Arafo, San Andrés, Güímar, Anaga, El Sauzal (Sama, 1996d); El Draguillo, La Laguna, Candelaria, El Socorro, El Médano, Sabinar de Afur (CPAM); Granadilla, Las Mesas, Arico, Sauzal, Guamasa, Valle Guerra (MCNT); Güímar: Barranco del Agua (CPPO); Taganana (CRG); Teno, Buenavista, Barranco del Monte, Casa Blanca, 9.V.1993, leg. P. Ponel; Malpaís de Güímar (García & Campos, 1987); Tamaimo NE Puerto de Santiago, 21.XII.2002; 24 adultos por la noche en rama muerta de *Kleinia neriifolia* y *Ficus carica*, leg. M. Rejzek leg. y coll.; Tacoronte-Acentejo (Álvarez de la Paz & al., 2004); **Gomera:** (Wollaston, 1865); Hermigua, Agulo (Demelt, 1974; Israelson & al., 1982; Sama, 1996b); Barranco de La Villa, La Carbonera (CO); **La Palma:** Breña Baja, 25.VIII.1986, M. A. Sobrino leg. (CPEV); Hoyo, Santa Lucía, Los Cancajos, Barranco del Carmen (Israelson & al., 1982); Jedey, Fuencaliente (Sama, 1996d; CPRG); Brezal (MCNT), Juan Adalid, Tijarafe, La Grama (CPPO); Barranco Juan Mayor (CPRG); Playa de Nogales (García, 1998); Los Cancajos, Breña Baja, 2/15.XII.96, Boness (NMS); Tigalate NE Fuencaliente de La Palma, 421 m, 26.XII.2007; 3 km N Puerto Naos, 265 m, 26.XII.2007; Los Cancajos S Santa Cruz, 20 m, 26.XII.2007; Barlovento, 340 m, 28.XII.2007; La Fajana NW Franceses, 28 m, 28.XII.2007, leg. M. Rejzek, leg. y coll.; **El Hierro:** El Golfo (El Hierro E.) (Wollaston, 1863); Frontera, El Golfo, Sabinosa (Israelson & al., 1982); Las Playas (CPAM); Valverde; Casa Los Pasos Grandes in Isora, 850 m, 27.XII.2003 M. Rejzek leg. y coll. Mirador de Isora, 720 m,

27.XII.2003, sobre *Ficus carica*; 1 adulto en planta viva de *Kleinia neriifolia* M. Rejzek leg. y coll.; Punta de la Dehesa NW Sabinosa, 20 m, 28.XII.2003, 2 adultos en ramitas muertas de *Rumex lunaria* M. Rejzek leg. y coll.; Tamaduste NE Valverde, 11m, 30.XII.2003, 6 adultos en tallos muertos de *K. neriifolia* M. Rejzek, leg. y coll. Localidades adicionales en González, Vives, Zuzarte, 2007.

Biología. – Plantas hospedadoras y período de vuelo. Muy polífaga en plantas herbáceas, arbustos y árboles. "Sub cortice Euphorbium emortuarum (Wollaston, 1864); *Euphorbia* sp. (Wollaston, 1863); *Kleinia neriifolia*, *Foeniculum*, *Wigandia*, *Pelargonium*, *Ricinus*, *Ficus carica*, *Salvia*, *Rumex*, *Castanea*, *Carduus*, *Crambe*, *Vitis vinifera*, *Argy vinifera*, *Vifé vinifera*, *Arife vinifera*, *Argen vinifera* *Echium* sp. (Uyttenboogaart, 1937; Sama, 1996b), *Ricinus communis*, Lukat leg. y coll.; *Rubus ulmifolius* (García y otros, 1993), *Sonchus* (CPAM); *Rumex lunaria*, *Kleinia neriifolia*, *Ficus carica*, *Prunus dulcis*, *Periploca laevigata*, *Argyranthemum gracile* (M. Rejzek, com. Pers.). En Tenerife a veces se la considera una plaga en los cultivos de viñedos (Álvarez de la Paz y otros, 2004). Adultos crepusculares y nocturnos, se pueden encontrar posados en las plantas hospederas, durante el día oculto bajo la corteza suelta, principalmente de octubre a diciembre.



Fig. 71. Idem 70, del natural (Foto: P. Oromí).



Mapa 38. *Deroplia (Deroplia) annulicornis* (Brullé, 1839).

39 – *Deroplia (Deroplia) costigera* (Demelt, 1982)

Stenidea costigera Demelt, 1982.

Descripción. – Longitud: 11-18 mm. Braquíptera metatibia masculina con un espolón apical distinto; cuerpo marrón oscuro, con fémures ennegrecidos; tubérculos antenares menos prominentes, separados por un surco longitudinal medio más amplio; elitros fuertemente convexos, claramente estrechados posteriormente, con cuatro hileras longitudinales de puntos negruzcos que se extienden desde la base hasta el ápice; la sutura cubierta con una línea casi continua de pubescencia negruzca; antenas que sobrepasan 2-3 artejos el ápice elitral en ambos sexos.



Fig. 72. *Deroplia (Deroplia) costigera* (Foto: D. Navrátil).

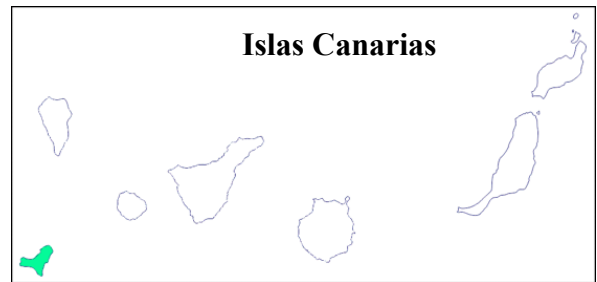


Fig. 73. *Kleinia neriifolia* (Foto: G. G. Casanova).

Distribución. – Especie endémica de la isla de El Hierro.

Islas Canaria. – **El Hierro:** Valverde (Demelt, 1982); El Julán, La Caleta, Dehesa (Sama, 1996b); Las Playas (CPAM); Mirador de Isora, 720 m, 27.XII.2003, 3 adultos en planta viva de *Kleinia neriifolia*, colectados por la noche M. Rejzek leg. y coll., El Hierro, Las Playas S Isora, 29.XII.2003, 3 adultos en tallos muertos de *Kleinia neriifolia* M. Rejzek, leg. y coll.

Biología. – Solo se conoce de la planta suculenta *Kleinia neriifolia* (Sama, 1996b). Parasitoides: el díptero *Zeuxia aberrans* (Loew, 1847), det. Hans-Peter Tschorsch.



Mapa 39. *Deroplia (Deroplia) costigera* (Demelt, 1982).

40 – *Deroplia (Deroplia) gertiana* Sama, 1996

Deroplia gertiana Sama, 1996.

Distribución. – Especie endémica de la isla de Tenerife.

Islas Canarias. – **Tenerife:** Faro de Anaga, Barranco La Leña (Demelt, 1974; CPAM); Tamaimo, Igueste, Chio, Afur, Buenavista, San Andrés, Los Cristianos, Arona, Masca, Punta Teno (CPGS); Barranco de Tahodio, 27.II.1994, M. Morales leg. (CPEV); Punta Teno: túneles de Roca del Fraile y Buenavista: Barranco del Monte, Casa Blanca, 9 / 10.V.1995, tramo. P. Ponel, H. Brustel leg. y coll.; Tamaimo NE Puerto de Santiago, 18.XII.2002, varias larvas (3 adultos eclosionaron V.

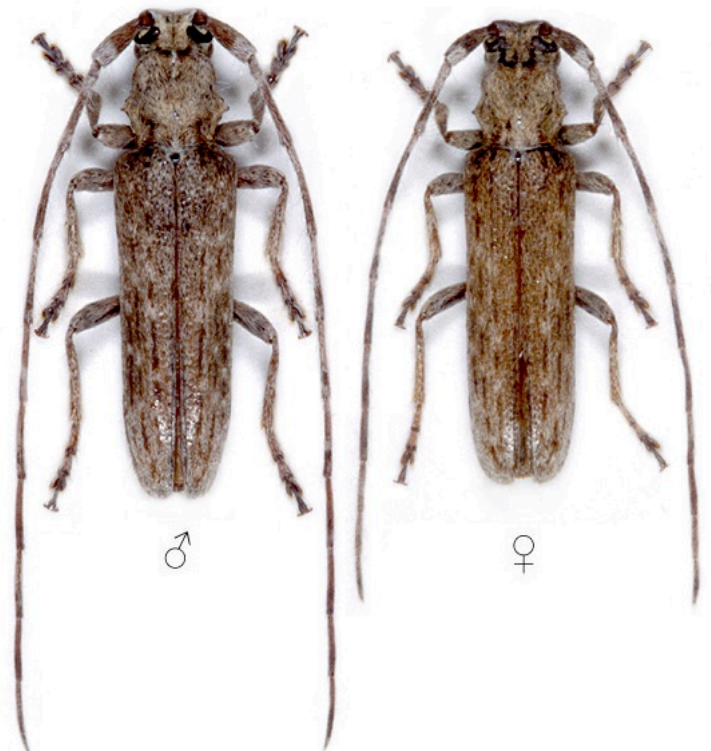


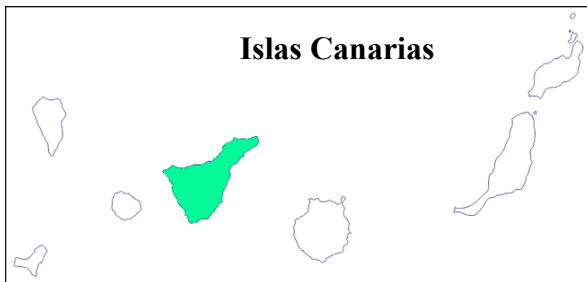
Fig. 74. *Deroplia (Deroplia) gertiana* Sama (Foto: P. Hoskovec).

2003) en ramas terminales muertas de *Ficus carica*. M. Rejzek leg. y coll.; 2 adultos en ramitas recién muertas de *Launaea arborescens* a la luz del día y más tarde 11 adultos recolectados en la noche en *Ficus carica* y *Argyranthemum* sp. recién muertos, muchas larvas en *L. arborescens* muertos y tallos muertos de *Artemisia* sp. durante el día M. Rejzek leg. y coll.; Arona, 20.XII.2002, 1 larva (adulto eclosionó IV.2003) y muchas galerías antiguas de larvas en *L. arborescens*, M. Rejzek leg. y coll.; Montaña Pelada; Playa de las Americas; Montaña Chayofita, IV. 2005 (Vitali y Touroult, 2006).



Fig. 75. *Launaea arborescens* (Foto: R. González González).

Biología. – Polífaga en plantas herbáceas: *Artemisia*, *Vitis vinifera*, *Lavandula*, *Argyranthemum*, *Launaea arborescens*, *Echium* sp., *Foeniculum*; ocasionalmente en *Ficus carica*. Parasitada ocasionalmente por el díptero *Zeuxia aberrans* Loew, H-P. Tschornig det.



Mapa 40. *Deroplia (Deroplia) gertiana* Sama, 1996.

41 – *Deroplia (Deroplia) gomerae* Sama, 1996

Deroplia gomerae Sama, 1996.

Distribución. – Especie endémicas de la isla de La Gomera.

Islas Canarias. – **La Gomera:** Hermigua, Agulo, San Sebastián (Demelt, 1974,); La Caleta, Hermigua: Tagulache (CPPO); Agulo, IX-1970, P. Schurman leg., Paratipo (CPEV); La Vizcaina en Valle Gran Rey, 327 m, 31.XII.2003 M. Rejzek, leg. y coll.; 1/2.I.2003, varios adultos posados de noche en tallos muertos o ramitas de varias plantas: *Argyranthemum*, *Amygdalus*, *Ficus carica*, *Foeniculum vulgare*, *Artemisia thuscula*; 2 km SSE Arure, 661 m, 3.I.2004, varias larvas y 4 adultos posados de noche en los tallos muertos de *Artemisia thuscula*; Gueleica 4 km SO El Cercado, 515 m, 2.I.2004, 2 larvas en *Argyranthemum* sp. M. Rejzek, leg. y coll.

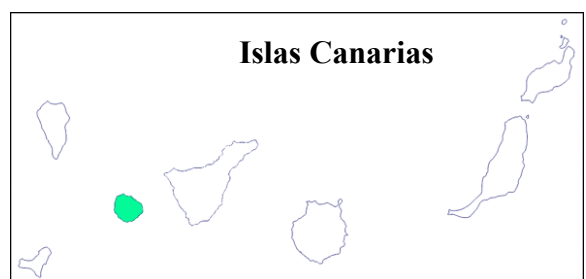
Biología. – Polífaga en plantas herbáceas y árboles de hoja caduca: *Inula*, *Rumex*, *Artemisia*, *Argyranthemum frutescens* (CPPO); *Prunus dulcis*, *Ficus carica*, *Foeniculum vulgare*, *Artemisia thuscula*. Biología larval similar a la anterior. Aparición durante todo el año, principalmente de marzo a diciembre, adultos crepusculares o nocturnos, posados en las plantas hospedadoras.



Fig. 76. *Deroplia (Deroplia) gomerae* Sama (Photo D. Navrátil).



Fig. 77. *D. (D.) gomerae* sobre *Artemisia thuscula* (Foto: M. Rajzek).



Mapa 41. *Deroplia (Deroplia) gomerae* Sama, 1996.

42 – *Deroplia (Deroplia) hesperus* (Wollaston, 1863)

Stenidea hesperus Wollaston, 1863, Journ. Ent., 2(8): 110.
Belodera hespera J. Thomson, 1867.
Deroplia hesperus Sama, 1996.

Distribución. – Especie endémica de la isla de El Hierro; las citas de Tenerife y La Gomera se refieren a *D. gertiana* y *D. gomeræ* respectivamente (Sama, 1996c).

Islas Canarias. – **El Hierro:** “Batiendo un arbusto de *Rumex lunaria* a poca altura (apenas por encima del nivel del mar) en el ascenso desde Puerto El Hierro hacia Valverde” (Wollaston, 1863); Alajeró, El Julan, La Dehesa, La Caleta (Demelt, 1974); La Caleta, X.1985, P. Schurmann leg. (CPEV); (CPGS);



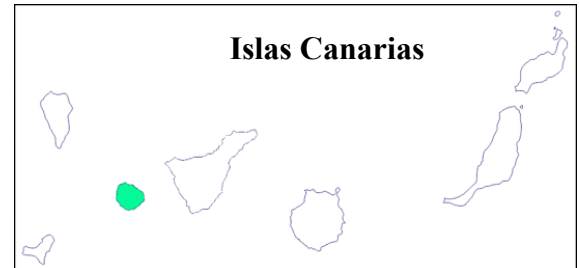
Fig. 78. *Deroplia (Deroplia) hesperus* (Foto: D. Navrátil).



Fig. 79. *Argyranthemum adauctum* (Foto: G. García Casanova).

Mirador de Isora, 720 m, 27.XII.2003, 1 adulto por la noche en una rama muerta de *Rumex lunaria*, M. Rejzek, leg. y coll.; El Hierro, Las Playas S. Isora, 3 m, 29.XII.2003, 5 adultos en ramas muertas de *Artemisia thuscula* M. Rejzek, leg. y coll.

Biología. – Desarrollo larval similar a la especie precedente; ataca pequeños arbustos leñosos como *Rumex lunaria*, *Argyranthemum*, *Artemisia* y ramas muertas de *Ficus carica* (Wollaston, 1863; Sama, 1996d). Adultos sobre las plantas hospedadoras principalmente de julio a diciembre.



Mapa 42. *Deroplia (Deroplia) hesperus* (Wollaston, 1863).

43 – *Deroplia (Deroplia) lorenzoi* García, 2002

Deroplia lorenzoi García, 2002.

Descripción. – Longitud: 8-12 mm. Especie braquíptera; similar a los caracteres distintivos principales anteriores, en la clave. A primera vista, podría confundirse con especímenes braquípteros de *D. annulicornis*, especialmente los pequeños, de los que puede separarse fácilmente al carecer de un espolón en el ápice de las tibias posteriores del macho.

Distribución. – Especie endémicas de la isla de La Palma, aparentemente confinada en las laderas sureste y zona este de La Palma a altitudes de 200 a 300 m sobre el nivel del mar (García, 2002).



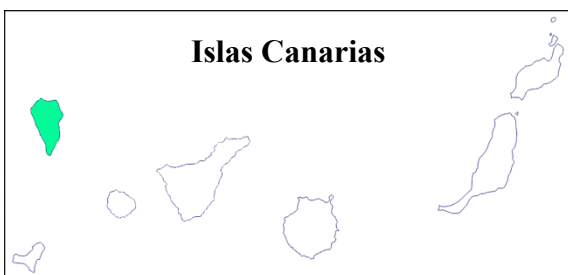
Fig. 80. *Deroplia (Deroplia) lorenzoi* (Foto: R. García).

Islas Canarias. – La Palma: Hoyo de las Norias, 250m, Los Llanos de Aridane (localidad típica), 13.X.2001; 20.XI.2001, 9.I.2001, 21/28.IV.2002, 13.X.2001, 24.IV.2002 (García, 2002) (CPRG) y (CPEV); Jedey, VI.1984 (CPGS); La Palma W., 3 km N Puerto Naos, 265 m, 26.XII.2007, 12 adultos y larvas en *Lavandula canariensis*, M. Rejzek, leg y coll.; La Palma, 6 km SW Punta gorda, 200 m, 27.XII.2007, M. Rejzek, leg. y coll. Barranco de los Hombres, 250 m, 6.XII.2004, R. García leg. (CPEV).

Biología. – Se desarrolla sobre *Lavandula canariensis* es el único huésped conocido de sus larvas (García 2002). Biología de las fases inmaduras similares a las especies anteriores. Adultos de octubre a junio, principalmente de diciembre a abril, en la planta hospedadora. Morfología de los estadios inmaduros desconocida.



Fig. 81. *Lavandula canariensis* (Foto: R. García).



Mapa 43. *Deroplia (Deroplia) lorenzoi* García, 2002.

44 – *Deroplia (Deroplia) niveopicta* Demelt, 1982

Stenidea niveopicta Demelt, 1982.

Deroplia niveopicta: Sama, 1996d.

Descripción. – Longitud: 9-14 mm. Tegumento marrón oscuro. Macróptera. Tibias de los machos sin espolón apical. Lóbulos inferiores de los ojos muy grandes, que casi alcanzan las mandíbulas. Pronoto más largo que ancho, con un tubérculo agudo corto a cada lado, densamente cubierto con una fina pubescencia mixta de color marrón claro y blanco y una banda longitudinal de pubescencia blanca generalmente más densa cerca de la base. Élitros recubiertos con una densa pubescencia,

marrón oscuro cerca del escudete, la superficie elitral restante con pelos rectos oblicuos, algunas hileras longitudinales de pubescencia marrón en la mitad apical, principalmente numerosas a los lados y a lo largo de la sutura, ápice subtruncado, ángulo sutural agudo.

Distribución. – Especie endémica de la isla de Gran Canaria, aparentemente restringida a los hábitats arenosos en el sur de la isla. Se considera una especie amenazada, relativamente abundante dentro de la "Reserva Natural Especial de Maspalomas".



Fig. 82. *Deroplia (Deroplia) niveopicta* (Foto: D. Navrátil).



Fig. 83. Imago sobre *Launaea arborescens* (Asreracea) (Foto: M. Rajzek).



Mapa 44. *Deroplia (Deroplia) niveopicta* Demelt, 1982.

Islas Canaria. – **Gran Canaria:** Maspalomas (Demelt, 1982), (localidad típica); Playa Feliz (Sama, 1996d); Dunas de Maspalomas, 23 m, 29.XII.2005, M. Rejzek, leg y coll. Valle del Gran Rey, 22.II.1992, F. Hiecke & H. Wendt leg. (CPEV).

Biología. – Esta especie es al parecer monógafa sobre *Launaea arborescens* (Asteraceae). Las larvas se alimentan de las ramitas muertas de las plantas donde hacen una galería medular. A veces, se observa que se desarrollan más larvas en una sola planta. Ciclo de vida de uno a dos años; la pupación se realiza en una simple celda protegida por tapones de excrementos. Aparición de diciembre a junio, principalmente de febrero a abril; adultos nocturnos o crepusculares. Se desconoce la morfología de las larvas.

45 – *Deroplia (Deroplia) pilosa* (Wollaston, 1862)

Blabinotus pilosus Wollaston, 1862.

Stenidea pilosa Wollaston, 1863.

Belodera pilosa J. Thomson, 1867.

Stenidea machadoi Demelt, 1982.

Deroplia pilosa Sama, 1996.



Fig. 84. *Deroplia (Deroplia) pilosa* (Foto: L. G. Bezark).

Material tipo. – Wollaston describió esta especie en base a tres especímenes, dos de ellos recolectados por él mismo. Actualmente solo se conserva un ejemplar en la colección de Wollaston (NHML). Designamos Lectotipo una hembra en perfecto estado, 14 mm. largo, etiquetado como sigue: "Stenidea / pilosa / Type Woll"; "Tipo" (etiqueta redonda, blanca con margen rojo); y una etiqueta roja "Lectotypus hembra / Deroplia pilosa / G. Sama des., 2005" (MNHL).

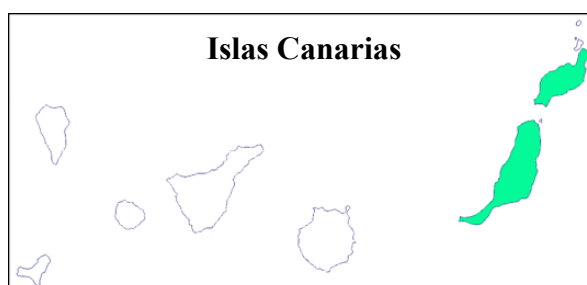
Descripción. – Longitud: 7 - 14 mm. Especie braquíptera con las metatibias de los machos sin espolón apical. Similar a *D. hesperus* y principalmente a *D. lorenzoi*, el pronoto alargado con un diente lateral muy pequeño y los élitros alargados y ovoides separan fácilmente esta especie.

Distribución. – Especie endémica de las islas de Fuerteventura y Lanzarote; las citas de Tenerife: Bajamar (Demelt, 1974) y Malpaís de Güimar (García y Campos, 1987) se refieren a una especie diferente: *D. gertiana*. Los especímenes localizados con dudas de La Palma (Sama, 1996b; Machado y Oromí, 2000) pertenecen a *D. lorenzoi* o a especímenes braquípteros de *D. annulicornis*.

Islas Canarias. – **Lanzarote:** Haría (North Lanzarote) (Wollaston, 1862; Demelt, 1982); Caleta, La Geria, Guinate, Haría, Orzola, Las Nieves, Los Silos, Mozaga (Demelt, 1982; CPGS); Mirador de Haría, Arrieta (CPAM); Mirador los Helechos SW Haría, 547 m, 24.XII.2007; Ye N Máguez, 358 m, 24.XII.2007; Masdache SW Mozaga, 301 m, 25.XII.2007; El Papagayo E Playa Blanca, 10 m, 25.XII.2007; Mirador de Haría SW Haría, 500 m, 25.XII.2007, M. Rejzek leg y coll.; **Fuerteventura:** Betancuria (Demelt, 1982, localidad típica de la sinónima *Stenidea machadoi*); La Oliva, Jandía, Gran Valle (Israelson & al., 1982); Pájara, La Oliva, Betancuria (Demelt, 1982); Pico de la Zarza (CPAM); Malpaís Bayuyo (CPPO); Barranco del Mal Nombre, 250 m, 4.III.1990, Colonnelli leg. y coll. Jandía, XII.1981, P. Schurmann leg. (CPEV).



Fig. 85. *Euphorbia regis-jubae* (Foto: G. G. Casanova).



Mapa 45. *Deroplia (Deroplia) pilosa* (Wollaston, 1862).

Biología. – Especie muy polífaga, que se desarrolla principalmente en tallos de plantas herbáceas y arbustos, rara vez en árboles. Biología larval similar a la especie precedente; se desarrolla en *Euphorbia* sp. (Wollaston, 1863); *Ficus carica* (Israelson y otros, 1982, CPGS); *Aeonium* sp., *Kleinia neriifolia*, *Vitis vinifera*, *Foeniculum*, *Rumex lunaria*, *Ricinus* sp., *Inula*, *Launaea*, *Carduus tenuiflorus* (Demelt, 1982; CPGS); Adultos en las celdas pupales en *Ferula*, 3.XII; el holotipo de *D. machadoi* magueando tallos de *Inula* sp., 12.V (Machado, comunicación personal); *Aeonium lancerottense* (aparentemente el huésped preferido en Lanzarote), *Carlina salicifolia*, *Asteriscus intermedius* (M. Rejzek, comunicación personal). Adultos nocturnos, posados en las plantas hospedadoras de septiembre a marzo, principalmente en noviembre y diciembre. Morfología larval desconocida.

46 – *Deroplia (Deroplia) schurmanni* Sama, 1996

Deroplia schurmanni Sama, 1996.

Distribución. – **Islas Canarias.** – El Hierro - El Julan, XI-1984, P. Schurmann leg, Paratipo (CPEV); La Dehesa, 8.XI.1996, G. Sama leg. (CPEV); Restinga, La Caleta, La Dehesa (Sama, 1996d); Punta de la Dehesa NW Sabinosa, 20 m, 28.XII.2003, 3 adultos y varias larvas en tallos muertos de *Euphorbia lamarckii*, M. Rejzek leg. y coll.; Charco Manso NW Valverde, 29.XII.2003, varias larvas y adultos en tallos muertos de *Euphorbia* sp.; Tamaduste NE Valverde, 11 m, 30.XII.2003, M. Rejzek leg. y coll.

Biología. – Desarrollo larval similar a las especies anteriores, en *Euphorbia balsamifera* y *E. lamarckii* (Sama, 1996b; M. Rejzek). Los adultos vuelan, principalmente de octubre a marzo, son crepusculares o nocturnos, durante el día permanecen ocultos bajo la corteza suelta o en las grietas de las plantas hospedadoras.



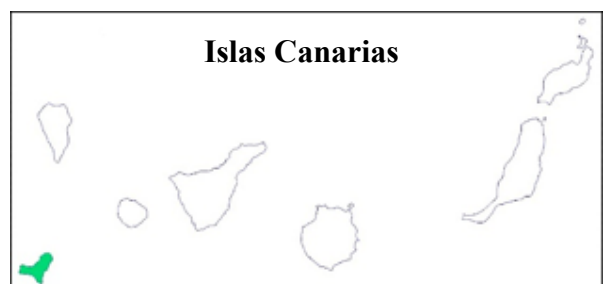
Fig. 86. *Deroplia (Deroplia) schurmanni*. ♂ y ♀ (Foto: D. Navrátil).



Fig. 87. Macho sobre *Euphorbia balsamifera* en Valverde, El Hierro (Foto: M. Rejzek).



Fig. 88. Arbusto de *Euphorbia balsamifera* (Foto: M. Arechavaleta).



Mapa 46. *Deroplia (Deroplia) schurmanni* Sama, 1996.

Tabla 2. Lista de los Cerambycoides citados de Macaronesia pero no aclimatados.

| | AÇORES | MADEIRA | CANARIAS | REGIÓN ORIGINARIA |
|---|--------|---------|----------|-------------------|
| Prioninae | | | | |
| <i>Ergates faver</i> | | X | | Mediterranea |
| Spondylidinae | | | | |
| <i>Arhopalus rusticus</i> | | X | | Mediterranea |
| Cerambycinae | | | | |
| <i>Icosium tomentosum</i> | | | X | Mediterranea |
| <i>Cordilomera spinicornis</i> | | X | | Africana |
| <i>Aromia moschata</i> (= <i>thea</i>) | X | | | Palaearctica |
| <i>Neoclytus acuminatus</i> | X | | | Norte América |
| <i>Xylotrechus arvicola</i> | | | X | Mediterranea |

Análisis faunístico

La fauna de la familia Cerambycidae en la Macaronesia comprende 31 géneros y subgéneros de los que 9 son endémicos, así como 46 especies de las cuales 23 son endémicas (Tabla 1, Gráficas 1 y 2).

Si estudiamos las especies por archipiélagos, podemos observar que las Islas Azores (Gráfica 3) presentan 8 especies, 3 de ellas de origen europeo, 3 cosmopolitas, 1 mediterránea y tan solo un endemismo con la especie *Crotchiella brachyptera*. Es curioso remarcar el bajo índice de Cerambycidae endémicos en las Azores comparados con otros grupos de artrópodos en que alcanza el 37% (Borges et al., 2005, Rego et al., 2015). Su bajo índice de especies de cerambycoides puede ser debido a que el archipiélago está mucho más alejado de la masa continental. Es notable la presencia de un 37% de especies cosmopolitas y de un 37% de especies de origen europeo, que probablemente se deba al origen reciente de este archipiélago (Borges & Hortal, 2009). Podríamos definir su carácter faunístico como netamente europeo-palaártico.

Madeira, Desertas y Selvages cuentan con 16 especies de Cerambycidae, siendo 5 de origen europeo, 2 cosmopolitas, 4 mediterráneas y 5 endemismos (Gráfica 4), con una presencia del 31% de elementos de origen europeo, y un 25% de elementos mediterráneos. Su elevado porcentaje de endemismos (31%), se debe a la inclusión en el gráfico de las especies de Selvages y Desertas, ya que la isla de Madeira comprende solamente dos especies endémicas de Cerambycidae. Demos tener en cuenta la inclusión en este análisis, de las islas Desertas y Selvages, ya que el origen de la fauna entomológica de Selvages difiere de Desertas, pero en la fauna de Cerambycidae ambas poseen solamente una sola especie, (Fernandez-Palacios, 2011). Es curiosa la falta de especies del género *Deroplia* Dejean, bien representado en las Islas Canarias y en la fauna mediterránea y africana. En otros grupos de artrópodos alcanza un índice de endemismos del 34% (Borges et al., 2008). Podríamos definir su carácter faunístico como típicamente mediterráneo-palaártico.

Las Islas Canarias son las que cuentan con mayor número de especies de Cerambycidae, sumando en total 30 especies siendo 18 de ellas endémicas. El género *Deroplia* es el más numeroso en

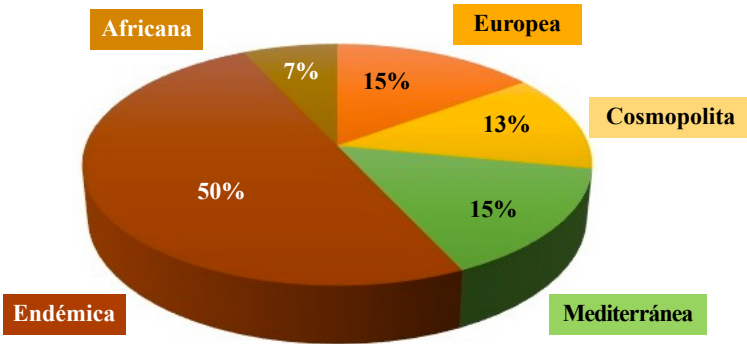
cuanto a endemismos, sumando 10 especies distintas. (Sama, 1996b). Entre otros géneros de Cerambycidae se encuentran 3 especies europeas, 4 cosmopolitas y 5 mediterráneas. Se cita por primera vez de la Macaronesia la especie *Penichroa fasciata* (Stephens, 1831) de la isla de Gran Canaria (Gráfica 5). El elevado porcentaje de endemismos (62%) es debido en gran parte a la mayor superficie del archipiélago, los numerosos hábitats desarrollados en cada isla y la mayor antigüedad geológica del archipiélago, (Machado y Oromí, 2000; Oromí et al., 2004).

Las 18 especies endémicas son (a excepción de *Lepromoris gibba*) de claro origen mediterráneo, que sumadas a las 5 especies mediterráneas nos proporciona una clara definición de la fauna del archipiélago como netamente mediterráneo-palaártica.

Cabo Verde solo presenta 6 especies conocidas de Cerambycidae. Curiosamente en su monografía *Coleoptera Hesperidum* Wollaston (1872) no catalogó ninguna. Se trata del único archipiélago donde encontramos especies de origen propiamente africano: el único endemismo *Macropsina caboverdiana* Mateu y 3 introducidas históricamente con cultivos agrícolas (*Ossibia fuscata*, *Xystrocera nigrita* y *Coptops aedificator*). Una de estas especies es cosmopolita (Gráfica 6). Es difícil valorar la fauna de Cerambycidae de Cabo Verde, ya que gran parte de la flora original del archipiélago ha desaparecido debido a la acción humana, y por tanto con ella gran parte de los coleópteros fitófagos que contenía. De todas formas, debemos considerar faunísticamente al archipiélago dentro de la región etiópica. (Oromí et al., 2005).

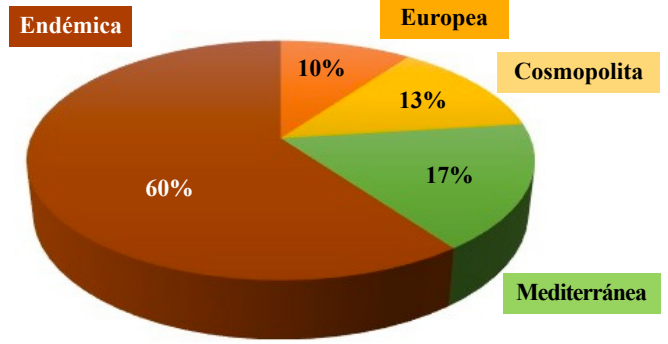
Las comparaciones de la fauna de Cerambycidae de la Macaronesia (Gráfica 1), con la fauna ibérica (Gráfica 7) y marroquí (Gráfica 8) es curiosa, ya que el índice de endemismos, como es habitual, es muy elevado en los archipiélagos y mucho menor en Marruecos (Trócoli, 2018, 2019a, 2019b, 2020) y en la península Ibérica (Vives, 2000; González et al, 2007). La fauna marroquí de Cerambycidae recibe más influencia africana, mientras que la ibérica no la tiene. En la comparación de la fauna mediterránea de la Macaronesia y la fauna mediterránea de Marruecos y península Ibérica es necesario añadir que gran parte de los endemismos macaronésicos están estrechamente relacionados con los géneros mediterráneos excepto, *Macropsina caboverdiana* y *Crotchiella brachyptera*.

FAUNA DE LA MACARONESIA



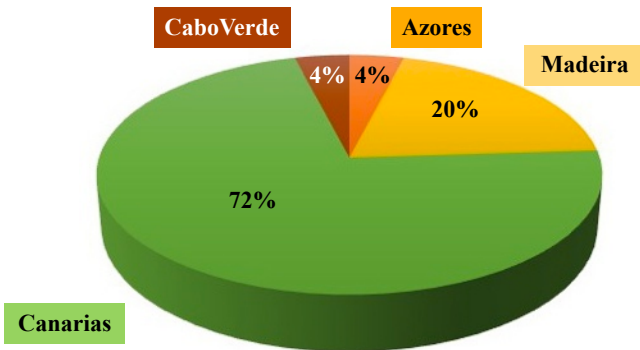
Gráfica 1. Porcentaje de especies según procedencia en la Macaronesia.

ISLAS CANARIAS



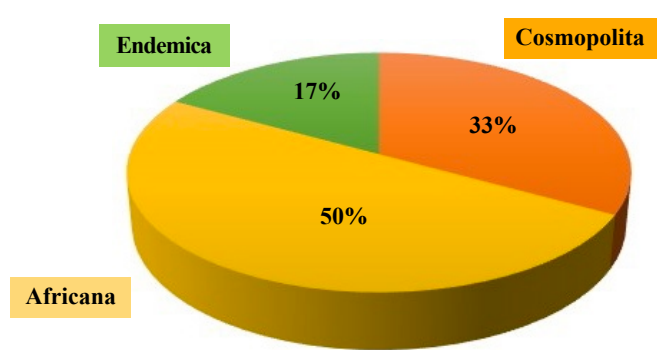
Gráfica 5. Porcentaje de especies según procedencia en Canarias.

ENDEMISMOS POR ARCHIPIÉLAGOS



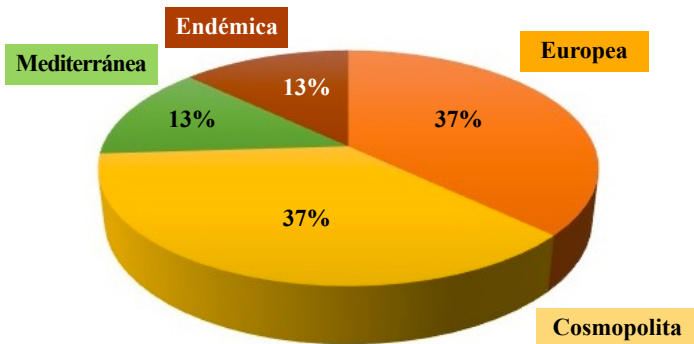
Gráfica 2. Porcentaje de endemismos por archipiélago.

ISLAS CABO VERDE



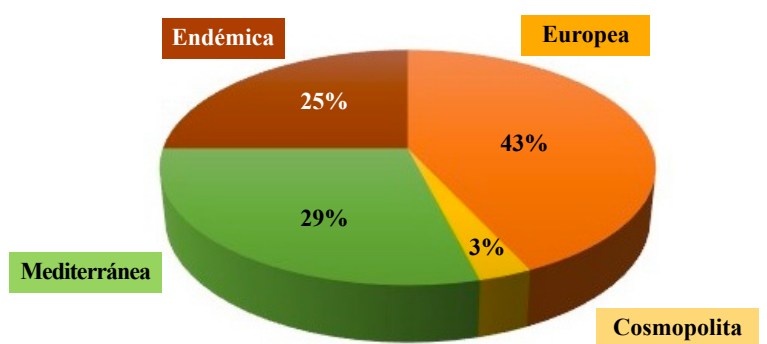
Gráfica 6. Porcentaje de especies según procedencia en Cabo Verde.

ISLAS AZORES



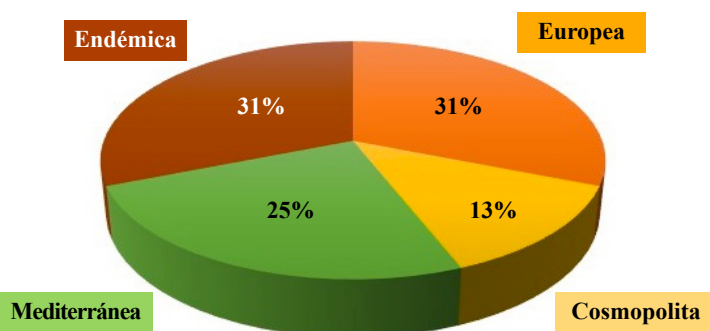
Gráfica 3. Porcentaje de especies según procedencia en Azores.

FAUNA IBÉRICA



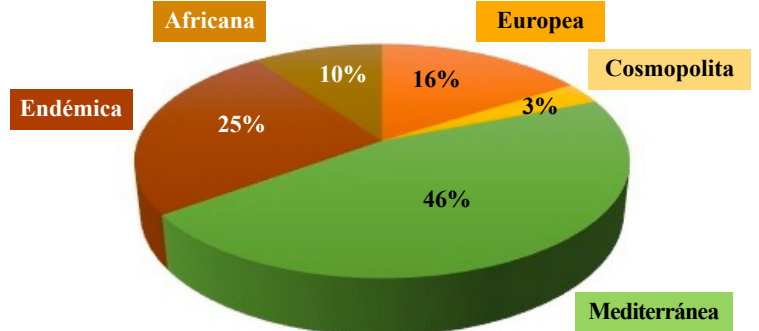
Gráfica 7. Porcentaje del origen de la fauna de Cerambycidae de la península Ibérica.

MADEIRA, DESIERTAS Y SELVAGES



Gráfica 4. Porcentaje de especies según procedencia en Madeira, Desertas y Selvages.

FAUNA DE MARRUECOS



Gráfica 8. Porcentaje del origen de la fauna de Cerambycidae de Marruecos.

Agradecimientos

Son muchos los colegas que han colaborado en la realización de este trabajo, entre los que destacamos a Gianfranco Sama, Pedro Oromí, Antonio Machado y Martin Rejzek por habernos proporcionado numerosos datos de capturas y de información sobre la biología de cada especie. Agradecemos también a María Nieves Zurita, (Banco de datos de Biodiversidad de Canarias), administradora de la página (www.biodiversidadcanarias.es), su gestión para las autorizaciones del uso de las fotografías de Flora de Canarias. A Petr Jélinek y Michal Hoskovec, administradores de la página (www.cerambyx.uochb.cz.php) por autorizarnos a usar algunas de sus magníficas fotografías de la página que constantemente actualizan. A nuestro colega E. Aistleitner por prestarnos los materiales de su estudio sobre *Macropsina caboverdiana*. Gracias también a Paulo A.V. Borges (Universidade dos Azores), por toda la bibliografía proporcionada. A Gloria Masó y Berta Caballero por las consultas en el Museo de Zoología de Barcelona. A Mercedes París y Amparo Blay por las consultas en el Museo Nacional de Ciencias Naturales de Madrid. A Juan Pablo Botero, Museo de Zoología de Sao Paulo (Brasil). A Ms. S. Shute, Natral History Museum, London (Gran Bretaña). A N. Bertí (in memoriam), Muséum National d'Histoire Naturelle, Paris (Francia). A O. Merkl, Magyar Természettudomány Múzeum Budapest (Hungría). A Manuel Baena y Rafa Obregón, por las ayudas con los mapas. A Rafael García (La Palma) por su generosa colaboración. A Jérôme Sudre (Montpellier), por la aportación de sus citaciones.

Bibliografía

- Acebes-Ginovés J. R., del Arco Aguilar M., García Gallo A. *et al.*, 2004. – Pteridophyta, Spermatophyta. In: Izquierdo I., Martín J. L., Zurita N. & Arechavaleta M. (Eds.), 2004. – *Lista de especies silvestres de Canarias (hongos, plantas y animales terrestres)*. Gobierno de Canarias: 96-143.
- Aistleitner E., 2007. – Anmerkungen zu zwei Bockkäfer-Arten der Lapverden, Westafrika. (Col. Cerambycidae). *Mitteilungen des Internationalen Entomologischen Vereins*, 32(1-2): 51-56.
- Alluaud Ch., 1936. – Mission de M. A. Chevalier aux îles du Cap Vert (1934). III. Coléoptères. *Revue Française d'Entomologie*, 3: 123-134.
- Arechavaleta M., Zurita N. & Oromí P., 2001. – Nuevos datos sobre la fauna de artrópodos de las Islas Salvajes. *Revista de la Academia Canaria de Ciencias*, 12(3-4): 83-99.
- Beltran E., Carrillo A., García G. & Rodríguez O. (Eds.), 2009. – Homenaje al Profesor Dr. Wolfredo Wildpret de la Torre. Instituto de Estudios Canarios. La Laguna (Tenerife. Islas Canarias). *Monografía LXXVIII*. 872 pp.
- Borges P. A. V., 1990. – A checklist of the Coleoptera from the Azores with some systematic and biogeographic comments. *Boletim do Museu Municipal do Funchal*, 42 (220): 87-136.
- Borges P. A. V., Cunha R., Gabriel A. F., Martins L., Silva V. Vieira F., Dinis P., Lourenço W. & Pinto N., 2005. – *Description of the terrestrial Azorean biodiversity*. Pp. 21-68.
- Borges P. A. V., Abreu C., Aguiar A. M. F., Carvalho P., Jardim R., Melo I., Oliveira P., Sérgio C., Serrano A. R. M. & Vierira P., 2008. – *Listagem dos fungos, flora e fauna terrestres dos arquipélagos da Madeira e Selvagens*. Direcção Regional do Ambiente da Madeira and Universidade dos Açores, Funchal and Angra do Heroísmo, 440 pp.
- Borges P. A. V. & Hortal J., 2009. – Time, area and isolation: Factors driving the diversification of Azorean arthropods. *Journal of Biogeography*, 36(1):178-191.
- Boryde Saint-Vincent J. B., 1803. – *Essais sur les îles Fortunées et l'Antique Atlantide, ou précis de l'Histoire générale de l'Archipel des Canaries*. Beaudouin, Paris 1-522.
- Breuning S., 1950. – Révision des "Parmenini" *Longicornia* I: 29-159, 18 figs. Paul Lechevalier, Paris.
- Breuning S., 1961. – *Catalogue des Lamiaires du Monde*. Verlag des Museums G. Frey, Tutzing bei München (5): 287-382. octubre 1961.
- Breuning S., 1963. *Catalogue des Lamiaires du Monde*. Verlag des Museums G. Frey, Tutzing bei München (7): 463-555. 1 avril 1963.
- Brullé A. G., 1839. – *Animaux articulés recueillis aux îles Canaries par MM. Webb et Berthelot*. *Entomologie*. In Webb F. P. & Berthelot S. Histoire Naturelle des Iles Canaries, Paris 2 [1838]: 1-119, pl. 1, figs 3-6. Publicado en 1839 según Horn & Schenkling.
- Carvalho E. L., 1984. – Coléopteros colhidos nos Açores pelo Malor Bivas Sousa, entre Julho de 1978 e Agosto de 1979 (incluindo algunos apanhados por D. Teixeira Pombo na ilha de Santa maria). *Boletim da Sociedade Portuguesa de Entomologia*, 2(19): 205-222.
- Cocquempot Ch., Drumont A., Brosens D. & Ghate H. V., 2014. – First interception of the cerambycid beetle *Stromatium longicorne* (Newman, 1842) in Belgium and distribution notes on other species of *Stromatium* (Coleoptera 3: Cerambycidae: Cerambycinae). *Bulletin de la Société royale belge d'Entomologie*, 150: 201-206, 5 figs.
- Crotch G. R., 1867. – On the Coleoptera of the Azores. *The Proceedings of the Zoological Society of London*, 1867: 357-391.
- Cunha R., Gabriel A. M. F., Martins L., Silva V. & Vieira F. (Eds.). – *A list of the terrestrial fauna (Mollusca and Arthropoda) and flora (Bryophyta, Pteridophyta and Spermatophyta) from the Azores*. Direcção Regional de Ambiente and Universidade dos Açores, Horta, Angra do Heroísmo and Ponta Delgada. 318 pp.
- Danilevsky M., 2020. – *Catalogue of Palearctic Coleoptera. 6/1, Chrysomeloidea I (Vesperidae, Disteniidae, Cerambycidae)*. Second Edition. Koninklijke Edt., Brill, Leiden, 2: I-XXVIII + 1-712.
- Dejean P. F. M. A., 1835. – *Catalogue des Coléoptères de la Collection de M. le Comte Dejean*. Méquignon-Marvis Père & Fils, Paris, 2ème edition, livraison 4: 257-360.
- Demelt C., 1966. – *Die tierwel Deutschlands, II. Bockkäfer oder Cerambycidae. I Biologie mitteleurop-äischer Bockkäfer unter besonder Berücksichtigung der Larven*. G. Fischer Verlag. Jena: 1-115.
- Demelt C., 1971a. – 15 Beitrag zur Biologie palearct. Cerambycidae. *Nouvelle Revue d'Entomologie*, 1(1): 61-66.
- Demelt C., 1971b. – Beschreibung einer neuen untergattung aus dem tribus Hesperophanini von Teneriffa (Canarische Inseln). *Koleopterologische Rundschau*, 49: 5-7, 2 figs.
- Demelt C., 1972. – Beschreibung einer neuen Leptura-Art aus Teneriffa (Coleopt., Cerambycidae). *Zeitschrift der Arbeitsgemeinschaft österreichischer Entomologen*, 23(3) [1971]: 74-75, 1 fig.
- Demelt C., 1974. – Zusammenfassung und Revision der Cerambycidenfauna der canarischen Inseln. *Nouvelle Revue d'Entomologie*, 4(4): 227-236, 6 figs.
- Demelt C., 1982. – Beschreibung 3 neuer Stenidea-Arten der Kanarischen Inseln (Coleoptera, Cerambycidae, Lamiinae). *Vieraea*, 11(1-2) [1981]: 97-101, 3 figs.

- Drouet H., 1859. – Coléoptères açoréens. *Revue et Magasin de Zoologie*, Paris, 11: 243-259.
- Duffy E. A. J., 1953. – *A monograph of the immature stages of british and imported timber beetles (Cerambycidae)*. British Museum (Natural History) London, 1-350 pp.
- Erber D., 1990. – New and little known coleoptera from Madeira. Results of excursions to Madeira in the year 1986-1990. *Boletim do Museu Municipal do Funchal*, 42(223): 147-181
- Erbert D. & Aguiar A. M., 1996. – New and remarkable species of the coleopterous fauna of Madeira. *Boletim do Museu Municipal do Funchal*, 48(265): 41-62
- Erber D. & Wheeler C. P., 1987. – The coleoptera of the Selvagem Island, including a catalogue of the specimens in the Museum Municipal do Funchal. *Boletim do Museu Municipal do Funchal*, 39(193): 156-187.
- Fernandez-Palacios J. M., 2009. – Relictualismo en islas oceánicas. El caso de la laurisilva macaronésica. *Biogeografía Scientia Biodiversitatis*. 14 p.
- Fernandez-Palacios J. M., 2011. – A reconstruction of Paleomacaronesia, with particular reference to the long-term biogeography of the Atlantic island laurel forests. *Journal of Biogeography*, 38: 226-246.
- García R., 1991. – Nuevos datos para el catálogo de coleópteros de Canarias. *Vieraea*, 20: 203-211.
- García R., 1998. – Contribución al conocimiento de los coleópteros de Playa Nogales (La Palma, islas Canarias). UNED, La Palma, *Revista del Centro Asociado*, verano: 40-48.
- García R., 2002. – Una nueva especie de *Deroplia* de La Palma, islas Canarias (Coleoptera, Cerambycidae). *Vieraea*, 30: 109-113, 7 figs.
- García R., 2005. – Distribución de la familia Cerambycidae (Coleoptera) en la isla de La Palma. *Revista de Estudios Generales de la Isla de la Palma*, 1: 143-172.
- García R. & Campos C. G., 1987. – Contribución al estudio de la coleopterofauna del Malpaís de Güimar (Tenerife, Islas Canarias). *Vieraea*, 17: 281-288.
- García R. & Medina F.M., 2012. – Nuevas aportaciones al conocimiento de la fauna invertebrada de la isla de Santa Luzia, Cabo Verde. *Revista de la Academia Canaria de Ciencias*, 24: 197-200.
- Geisthardt M. & Harten A., 1992. – *Noxious beetles of the cape Verde Islands with additional reference to West Africa*. Verlag Christa Hemmen, Wieswade, 242 pp.
- Gemminger M. & Harold E., 1872. – *Catalogus coleopterorum hucusque descriptorum synonymicus et systematicus*. Sumptu E. H. Gummi (G. Beck) Monachii. 9: 2669-2988.
- González C. F., 1988. – Primera cita de *Phoracantha semipunctata* (Fabricius, 1775) (Coleoptera, Cerambycidae), en la Islas Canarias. *Boletín de la Asociación española de Entomología*, 12: 367.
- González C. F., 1995c. – Coleópteros cerambycidos de la Colección Maynar (Col.: Cerambycidae). *Boletín de la Sociedad Entomológica Aragonesa*, 12: 5-10.
- González C. F., Vives E. & Zuzarte A. J., 2007. – Nuevo catálogo de los Cerambycidae (Coleoptera) de la Península Ibérica, islas Baleares e islas atlánticas: Canarias, Açores y Madeira. *Sociedad Entomológica Aragonesa. Monografías*, 12: 5-211, 221 mapas.
- Haack R. A., 2017. – *Feeding Biology of Cerambycids*. In: Qiao Wang, Cerambycidae of the World: Biology and Pest Management (3): 105-132, 9 figs.
- Israelson G., 1984. – Coleoptera from the Azores. *Boletim do Museu Municipal do Funchal*, 36(161): 142-161.
- Israelson G., 1985. – A relict longhorn beetle from the Azores. (Coleoptera: Cerambycidae). *Revista Brasileira de Entomologia*, 29(3-4): 475-479.
- Israelson G., Machado A., Oromí P. & Palm Th., 1982. – Novedades para la fauna coleopterológica de las Islas Canarias. *Vieraea*, 11(1-2): 109-134.
- Jeannel R. 1946. – *Les Îles Atlantides. Contribution a l'étude du peuplement des Îles Atlantides*. P. Chevalier, Société de Biogéographie, 8:59-65
- Krátký J. & Aguiar A. F., 2019. – A new Lamiine longhorn-beetle from Madeira and the key to the Macaronesian Parmenini (Coleoptera: Cerambycidae). *Bocagiana* (Museu de Historia Natural do Funchal) 246: 1-9, 7 figs.
- Laporte F. L. & Gory H. L., 1841. – *Monographie du Genre Clytus*. P. Duménil. Histoire Naturelle et Iconographie des Insectes Coléoptères. Paris 3 [1836]: i-iii + 1-124, 20 pls.
- Leiler T. -E., 1984. – *Hesperophanes artemisiphagus*, eine neue Hesperophanes-Art im Vergleich mit *H. roridus* Brullé (Col. Cerambycidae) beide aus Teneriffa. *Entomologische Blätter für Biologie und Systematik der Käfer*, 79 [1983]: 153-156, 2 figs.
- Linsley E. G. & Chemsak J. A., 1985. – The Cerambycidae of North America, Part VII, No. 1: Taxonomy and Classification of the Subfamily Lamiinae, Tribes Parmenini through Acanthoderini. *University of California. Publications in Entomology*, Berkeley 102: i-ix + 1-258, 57 figs.
- Löbl I. & Smetana A., 2010. – *Catalogue of Palaearctic Coleoptera. Volume 6. Chrysomeloidea. I.* Löbl & A. Smetana editors, Apollo books, Stenstrup 6: 1-924.
- Lobo J. M. & Borges P. A. V., 2010. – The provisional status of terrestrial arthropod inventories in the Macaronesian islands. En: *Terrestrial Arthropods of Macaronesia. Biodiversity, Ecology and Evolution*. Sociedade Portuguesa de Entomologia., pp. 33-47.
- Lundblad O., 1958. – Die Arthropodenfauna von Madeira nach den Ergebnissen der Reise von Prof. Dr. Lundblad, Juli - August 1935. XXXV. Die Käferfauna der Insel Madeira. *Arkiv för Zoologi*, 11(30): 461-524.
- Machado A. & Oromí P., 2000. – *Elenco de los coleópteros de las Islas Canarias*. Instituto de Estudios Canarios ed., 306 pp.
- Martínez de la Escalera M. & Pérez de Rozas M., 1923. – *La Euphorbia canariensis y sus huéspedes*. Vida de los Insectos en Preparaciones del Natural, Madrid: 1-24, 21 figs.
- Mateu J., 1956. – Cerambycidos del archipiélago de Cabo Verde. “*García de Orta*” revista da Junta das Missoes geograficas e de Investigações de Ultramar. Lisboa, 4(3):409-417.
- Méquignon A. E., 1935. – Voyage de MM. L. Chopard et A. Méquignon aux Açores (août-septembre 1930), VIII. Coléoptères américains acclimatés aux Açores. *Bulletin de la Société Entomologique de France*, 40(13): 203-204.
- Méquignon A. E., 1942. – Catalogue des Coléoptères açoréens. *Annales de la Société Entomologique de France*, Paris 111: 1-66.
- Méquignon A. E., 1946. – Le peuplement entomologique des Açores. *Société de Biogéographie, Mémoires*, 8: 109-134.
- Oromí P., 1984. – Nuevas aportaciones al conocimiento de la distribución de los coleópteros de Canarias. *Vieraea*, 13(1-2): 233-240.
- Oromí P. & García R., 1995. – Contribución al conocimiento de la fauna de coleópteros de Canarias y su distribución. *Vieraea*, 24: 175-186.

- Oromí P., Machado A., Zurita N., García A. & Martín, E., 2004. – *Coleoptera*. In *Lista de especies silvestres de Canarias (hongos, plantas y animales terrestres)*. Izquierdo I., Martín J. L., Zurita N. & Arechavaleta M. (editores). Consejería de Medio Ambiente y Ordenación Territorial, Gobierno de Canarias 500 pp.
- Oromí P., Martín E., Zurita N. & Cabrera A., 2005. – *Coleoptera*. En: Arechavaleta M., Zurita N., Marrero M. C. & Martín J. L., (eds.). *Lista preliminar de especies silvestres de Cabo Verde*. 2005. Consejería de Medio Ambiente y Ordenación territorial. Gobierno de Canarias. pp. 78-86.
- Palm T., 1977. – Beobachtungen über das Vorkommen und die Lebensweise von *Leptura palmi* Demelt (Col.-Cerambycidae). *Vieraea*, 7(1): 41-48.
- Palm T., 1978. – Zur Kenntnis der Käferfauna der Kanarischen Inseln 23-24. *Entomologica Scandinavica*, 9: 35-42.
- Peyerimhoff P., 1946. – Les coléoptères des Atlantides et l'élément atlantiques. Contribution a l'étude du peuplement des Îles Atlantides. *Société de Biogéographie, Mémoires*, 8: 153-197.
- Pesarini C. & Sabbadini A., 2004. – *Delagrangeus liviae*, specie nuova dell'Isola di Rodi (Coleoptera Cerambycidae). *Atti della Società Italiana di Scienze Naturali e del Museo Civico di Storia Naturale in Milano*, 145 (1): 93-102, 3 figs.
- Sama G. & Schurmann P., 1983. – *Trichoferus machadoi* n. sp. delle Isole Canarie. *Rivista piemontese di Storia naturale*. 4: 61-65, 12 figs.
- Sama G., 1985. – Description de *Grammoptera baudii* sp. n. de Chypre, et de *Delagrangeus schurmanni* sp. n. des Iles Canaries. (Coleoptera - Cerambycidae). *Biocosme Mésogéen*, 2(3): 97-104, 4 figs.
- Sama G., 1987. – Note préliminaire pour une faune des longicornes de l'Afrique du Nord. *Biocosme Mésogéen*, 4 (1): 43-64, 24 figs.
- Sama G., 1996a. – Note préliminaire pour une revision du genre *Deroplia* Dejean 1837 (Coleoptera, Cerambycidae). *Biocosme Mésogéen*, 12(4) [1995]: 85-92, 2 figs.
- Sama G., 1996b. – Revision du genre *Deroplia* Dejean, 1835 (Coleoptera - Cerambycidae). *Biocosme Mésogéen*, 13(2): 23-64.
- Sama G., 2003. – *Atlas of the Cerambycidae of Europe and the Mediterranean Area. Volume 1: Northern, Western, Central and Eastern Europe. British Isles and Continental Europe from France (excl. Corsica) to Scandinavia and Urals*. Vit Kabourek, Zlín, 2003 [2002]: 1-173, 729 figs.
- Sama G., 2006. – Notes on *Taeniotes scalaris* (Fabricius, 1781) and *T. cayennensis* (Thomson, 1859) (Coleoptera: Cerambycidae) in the Azorean Archipelago. *Boletín de la Sociedad Entomológica Aragonesa*, 39: 231-234, 3 figs.
- Schedl W., 1991. – Zur Ausbreitung des Eukaluytusbohrers, *Pohoracantha semipunctata* (F.) im Mediterranraum und auf den Kanarischen Inseln (Coleoptera: Cerambycidae). *Anzeiger für Schädlingskunde*, 72: 37-40.
- Serrano A. R. M., 1982. – Contribução para o conhecimento do povoamento, distribuição e origem dos coleópteros do arquipélago das Açores (Insecta, Coleoptera). *Boletim do Museu Municipal de Funchal*, 34(147): 67-104.
- Serrano A. R. M., 1988. – Contribution à la connaissance du Coléoptères de l'Archipel de Madere II – Coleoptera Cerambycidae. *Boletim do Museu Municipal de Funchal*, 40(204): 235-238.
- Serrano A. R. M. & Borges P. A. V., 1987. – A further contribution to the knowledge of the Coleoptera (Insecta) from the Azores. *Boletim do Museu Municipal de Funchal*, 39: 51-69.
- Švácha P. & Danilevsky M., 1987-1988-1989. – Cerambycoid larvae of Europe and Soviet Union (Col. Cerambycoidea). *Acta Universitatis Carolinae Pragae, Biologica*, 30(1-2): 1-176.
- Švácha P. & Lawrence J. F., 2014. – *Arthropoda: Insecta: Coleoptera. Volume 3: Morphology and Systematics (Phytophaga). 2.4 Cerambycidae Latreille, 1802*. In Walter de Gruyter, *Handbook of Zoology 3: i-xii + 1-676*, 465 figs. Edited by Richard A.B. Leschen & Rolf G. Beutel.
- Tavakilian G. I. & Chevillotte H., 2021. – *Titan: base de données internationales sur les Cerambycidae ou Longicornes*. Version 3.0. Available from : <http://titan.gbif.fr/>. (Last accessed 1 /12/2021).
- Thomson J., 1860-1861. – *Essai d'une classification de la famille des cérambycides et matériaux pour servir à une monographie de cette famille*. Paris. 404 pages, 3 pls.
- Thomson J., 1864. – *Systema Cerambycidarum ou exposé de tous les genres compris dans la famille des Cérambycides et familles limitrophes. Mémoires de la Société Royale des Sciences de Liège*, 19: 1-540.
- Tournier F., 1860. – *Notice sur l'Histoire Naturelle des Açores suivi d'une description des Mollusques terrestres de cet archipel*. Bailliere Ed. Paris, 216 pp.
- Trócoli S., 2018. – Actualización del catálogo de Longicornios de Marruecos Actualisation du catalogue des Longicornes du Maroc (Parte I / Partie I: Prioninae, Aseminae, Saphaninae). *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*. XXVII (3): 130-140.
- Trócoli S., 2019a. – Actualización del catálogo de Longicornios de Marruecos Actualisation du catalogue des Longicornes du Maroc (Parte II / Partie II: Cerambycidae: Lepturinae, Vesperidae). *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*. XXVIII (2): 72-84.
- Trócoli S., 2019b. – Actualización del catálogo de Longicornios de Marruecos Actualisation du catalogue des Longicornes du Maroc (Parte III / Partie III: Cerambycidae: Cerambycinae). *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*. XXVIII (3): 143-185.
- Trócoli S., 2020. – Actualización del catálogo de Longicornios de Marruecos Actualisation du catalogue des Longicornes du Maroc (Parte IV / Partie IV: Cerambycidae: Lamiinae). *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*. XXIX (1): 26-65.
- Uytenboogaart D. L., 1932. – Contributions to the knowledge of the fauna of the Canary-Islands. *Tijdschrift voor Entomologie*, 75: 56-59.
- Uytenboogaart D. L., 1937. – Contribution to the knowledge of the Fauna of the Canary Islands, XIX. *Entomologisk Tidskrift*, 80: 75-118.
- Uytenboogaart D. L., 1946. – Le peuplement des Îles Atlantides. Conclusions à tirer de la composition de la Faune des Coléoptères. *Société de Biogéographie, Mémoires*, 8: 135-152.
- Valle R., 2016. – Presencia de *Phoracantha recurva* Newman, 1840 en las Islas Canarias (Coleoptera, Cerambycidae). *Boletín de la Sociedad Entomológica Aragonesa*, 59: 254.
- Villiers A., 1978. – *Faune des Coléoptères de France I. Cerambycidae*. Paul Lechevalier, Paris. Encyclopédie Entomologique, 42: i-xxviii + 611 pp, 1802 figs.
- Vitali F. & Touroult J., 2006. – Contribution à la connaissance des états pré-imaginaux des Longicornes des Canaries (Coleoptera, Cerambycidae, Lamiinae). *Lambillionea*, 106 (2) 1: 193-201, 10 figs.

- Vives E., 2000. – *Insecta, Coleoptera, Cerambycidae*. En: Fauna Ibérica, Ramos, M.A., et al., ed. Museo nacional de Ciencias Naturales. CSIC. Madrid. vol. 12, 715 pp.
- Vives E., 2021. – *Hesperoleptura* nuevo subgénero de Lepturini de las Islas Canarias (Col. Cerambycidae, Lepturina). Notes on Lepturinae (21). *Faunitaxys*, 9(12): 1-3.
- White A., 1855. – *Longicornia II. Catalogue of the Coleopterous Insects in the collection of the British Museum*, London 8: 175-412, pls. 5-10.
- Wollaston T. V., 1854. – *Insecta Maderensia; being an account of the Insects of the Islands of the Madeiran group*. London, van Voorst: xliii + 1-634, 13 pls.
- Wollaston T. V., 1857. – *Catalogue of the Coleopterous insects of Madeira in the collection of the British Museum. [Cerambycidae]* pp.123-128. London, Taylor & Francis ed.
- Wollaston T. V., 1860. – On the Coleoptera of the Salvages. *The Journal of Entomology*, London 1(2): 84-92.
- Wollaston T. V., 1862. – On the Euphorbia-infesting Coleoptera of the Canary Islands. *The Transactions of the Entomological Society of London*. (3)1(2): 136-190, pls VII.
- Wollaston T. V., 1863a. – On the Canarian Longicorns. *The Journal of Entomology, London*. 2(8): 99-110.
- Wollaston T. V., 1863b. – Diagnostic notices of new Canarian Coleoptera. *Ann. Mag. Nat. Hist.*, 11: 214-221.
- Wollaston T. V., 1864. – *Catalogue of the Coleopterous insects of the Canaries in the collections of the British Museum. (Cerambycidae)*, pp. 386-393. London, Taylor & Francis ed.
- Wollaston T. V., 1865. – *Coleoptera Atlantidium; being an enumeration of the Coleopterous insects of the Madeiras, Salvages and Canaries. [Cerambycidae]*, pp. 312-353. London, Van Voorst ed.
- Wollaston T. V., 1867. – *Coleoptera Hesperidum. being an enumeration of the coleopterous insects of the Cape Verde Archipelago*. London. 272 pp.

Résumé

Vives E. & Trócoli S., 2021. – Cerambycidae de Macaronésie (Coleoptera, Cerambycidae). *Faunitaxys*, 9(44) : 1 – 50.

Compilation de toutes les espèces de la famille des Cerambycidae (Coléoptères) des archipels de la Macaronésie (Açores, Madère, Selvages, Canaries et Cap Vert). Pour chaque espèce nous présentons sa biologie, une photographie de l'habitus, les plantes nouricières ainsi qu'une carte de répartition. Lorsqu'un genre renferme plusieurs espèces, une clé taxonomique est fournie. Un total de 31 genres et sous-genres sont illustrés, dont 9 sont endémiques, pour 46 espèces dont 23 sont endémiques. Des lectotypes de six espèces sont désignés.

Mots clés. – Coleoptera, Cerambycidae, Macaronésie, Açores, Madère, Sauvage, Canari, Cap Vert, répartition, biologie.

Abstract

Vives E. & Trócoli S., 2021. – Cerambycidae from Macaronesia (Coleoptera, Cerambycidae). *Faunitaxys*, 9(44) : 1 – 50.

Recompilation of all species of the Cerambycidae (Coleoptera) family from the archipelagos of Macaronesia (Azores, Madeira, Selvages, Canarias and Cape Verde). For each of them its distribution is presented, biology, photograph of the species and its nutrient plant and distribution maps. When there is more than one species of the same genus, a taxonomic key is provided for determination. A total of 31 genera and subgenera are illustrated, of which 9 are endemic, as well as 46 species of which 23 are endemic. Lectotypes of six species are designated.

Keywords. – Coleoptera, Cerambycidae, Macaronesia, Azores, Madeira, Wild, Canary, Cape Verde, distribution, biology.

Faunitaxys

SOMMAIRE

Cerambycidae de Macaronésie (Coleoptera, Cerambycidae).

Eduard Vives & Sergi Trócoli 1 – 50

CONTENTS

Cerambycidae from Macaronesia (Coleoptera, Cerambycidae).

Eduard Vives & Sergi Trócoli 1 – 50

Illustration de la couverture : Roque de los Muchachos. Inflorescencia de **taginaste** (*Echium perezii Sprague*).
La Palma, Canarias. Foto M. Vives.

Publié par l'Association Française de Cartographie de la Faune et de la Flore (AFCFF)