

GRUPOS MORFOECOLÓGICOS DE LA FAMILIA HISTERIDAE
(COLEOPTERA: POLYPHAGA) DE IMPORTANCIA CRIMINALÍSTICA
EN CUBAMorphoecological groups of criminalistic importance of the family Histeridae
(Coleoptera: Polyphaga) in CubaYunier Lamoth-Mayet¹ y Yoandri S. Megna^{2*}¹Unidad de Preparación y Ciencia, Dirección de Criminalística (DCrim), Calle Embil esquina Sur, Altahabana, Boyeros, La Habana, Cuba. ylamothm@gmail.com,  <https://orcid.org/0009-0003-6845-8050>.²Facultad de Ciencias Biológicas, Universidad Nacional Mayor de San Marcos, block 34, Av. Venezuela, Lima 15082, Perú.*Para correspondencia: ysmegna@gmail.com,  <https://orcid.org/0000-0002-5336-281X>.

[Recibido: 13 de marzo, 2025. Aceptado: 24 de septiembre, 2025]

RESUMEN

Las especies de la familia Histeridae son de interés criminalístico por su utilidad en la estimación del Intervalo Post Mortem (IPM). Sus adaptaciones morfológicas y ecológicas están relacionadas con su presencia en cadáveres en descomposición. Brasil, Argentina, Uruguay y Perú poseen listas de histéridos para estos estudios, en Cuba no se han definido cuáles pueden ser utilizadas con estos fines. El objetivo de esta investigación fue clasificar los histéridos de Cuba según su importancia criminalística, a partir de sus características morfoecología. Para ello, se realizaron colectas en trampas de caída con materia orgánica en descomposición, corteza de árboles podridos, en cadáveres de cerdos (*Sus scrofa domestica*), vacas (*Bos taurus*), caballos (*Equus caballus*) y humanos (*Homo sapiens*). También, se examinaron histéridos depositados en colecciones entomológicas cubanas. Se listan 50 especies de Histeridae para el archipiélago cubano, de estas 12 endémicas y el 41.1 % tienen importancia criminalística. Fueron reportadas especies de interés criminalístico sólo en el grupo de los geófilos, en el subgrupo de los saprófilos. Los resultados obtenidos constituyen el primer referente para un país de Centro América y el Caribe.

Palabras clave: Hydrophiloidea, postmortem, taxonomía, ecología, Antillas Mayores.

ABSTRACT

The species of the Histeridae family are forensic importance. due to their utility in estimating the Postmortem Interval (PMI). Their morphological and ecological adaptations are related to their presence in decomposing carcasses. While countries such as Brazil, Argentina, Uruguay, and Peru have established comprehensive lists of Histeridae species relevant to



forensic investigations, no such compilation has yet been made for Cuba. The objective of this research was to classify the hister beetles from Cuba according to their forensic significance, based on their morphoecological characteristics. Samplings were performed using fall traps with decomposing organic matter, in the bark of rotten trees, and carcasses of pigs (*Sus scrofa domestica*), cows (*Bos taurus*), horses (*Equus caballus*), and humans (*Homo sapiens*). Also, Hister beetles from Cuban entomological collections were examined. A total of 50 Histeridae species were recorded from the Cuban archipelago, of which 12 are endemic and 41.1% have forensic significance. Three large morphoecological groups were identified: dendrophiles, geophiles, and microhistyrids. Species of forensic interest were reported only in the group of geophiles, in the subgroup of saprophiles. The results obtained constitute the first referent for a country in Central America and the Caribbean.

Keywords: Hydrophiloidea, postmortem, taxonomy, ecology, Greater Antilles.

INTRODUCCIÓN

La familia Histeridae está compuesta por alrededor de 4850 especies, distribuidas en 9 subfamilias (Lackner et al., 2024). Es un grupo de distribución mundial y ausente en las regiones polares. Pueden encontrarse en madrigueras de mamíferos, nidos de pájaros, colonias de hormigas y termitas, cuevas habitadas por murciélagos, nidos de abejas sin aguijón, zonas arenosas, hongos, madera y material vegetal en descomposición. Algunas son usadas como control biológico de especies de moscas y otras se encuentran en cadáveres en sus diferentes estados de descomposición (Kovarík & Caterino, 2000); esto les otorga relevancia en el ámbito criminalístico (Segura et al., 2009).

En Cuba, el estudio de los histéridos ha estado enfocado en general a resolver aspectos taxonómicos. Peck (2005) reportó 38 especies pertenecientes a 16 géneros, 7 tribus y 6 subfamilias; en la presente actualización está compuesta por 50 especies pertenecientes a 19 géneros, 10 tribus y 6 subfamilias. En el presente siglo se ha comenzado a profundizar su utilidad por autores como Megna et al. (2021) y Naranjo et al. (2009). En este artículo se hace referencia al término criminalística y no forense en estudios sobre fauna cadavérica, por la influencia del Derecho Continental en las concepciones jurídicas de Cuba, criterio fundamentado por Lamoth-Mayet et al. (2025).

De acuerdo con Bala & Kaur (2014), Calzolari et al. (2014), Mise et al. (2013) y Santos et al. (2014) todas las especies de Histeridae son de importancia criminalística. Sin embargo, Yélamos (2002) plantea que en España no necesariamente todas las especies pueden colonizar cadáveres y propone una clasificación según sus hábitats. Esta aparente contradicción entre autores motiva la realización de la presente investigación.

OBJETIVOS

- Definir las especies de interés criminalístico de la familia Histeridae en Cuba.

MATERIALES Y MÉTODOS

Área de estudio

Cuba es un archipiélago compuesto por numerosas islas, una grande y estrecha (la más grande las de Antillas, con alrededor de 109 884 km²), la Isla de la Juventud (2419 km²) y un grupo de más de 4000 cayos e islotes (con un área total de alrededor de 3126 km²). Alrededor del 70 % de Cuba consiste en tierras llanas, con unas pocas sierras montañosas: en la región occidental la Sierra de Guaniguanico, en la región central Guamuahaya y en la región oriental la Sierra Maestra y Nipe–Sagua–Baracoa (Fig. 1).



Figura 1. Áreas de estudio de la fauna de Histeridae en las Antillas.

Obtención de la información faunística, consulta bibliográfica y colecciones

Para obtener datos sobre la etología y ecología de los histéridos en Cuba se consultaron los trabajos de Sokolov (2005, 2016) y Yélamos (2002). Las informaciones sobre su actividad en cadáveres putrefactos, se obtuvo de las investigaciones sobre fauna cadavérica realizadas por Cobo & Lancis (1981), Lamoth-Mayet & Posada (2024), Megna et al. (2021) y Naranjo et al. (2009). Los ejemplares fueron recolectados por el método directo en trampas de caída con restos de pescado, en cadáveres de cerdos, vaca y humanos en descomposición (Anexo 1). Luego fueron conservados en alcohol al 96 % para su posterior identificación y depósito en las colecciones zoológicas.

Los ejemplares examinados fueron depositados en las siguientes colecciones:

- CZCTR Museo de Historia Natural “Charles Ramsden”, Facultad de Ciencias Naturales, Universidad de Oriente, Santiago de Cuba, Cuba (M. Soto).
- IZAC Instituto de Ecología y Sistemática (IES) de la Academia de Ciencias de Cuba.

Identificación y clasificación de grupos morfoecológicos de histéricidos

Los ejemplares adultos fueron examinados mediante el uso de un estereoscópico NOVEL, modelo XSZ N-207. Se realizaron fotos de hábito en vista dorsal de las especies de interés criminalístico (Fig. 2). Para la clasificación de histéricidos en Cuba, se asume la propuesta por Yélamos (2002), que establece los siguientes grupos: (1) los dendrófilos, que viven en troncos podridos; (2) los geófilos, que viven generalmente en hábitats relacionados con el suelo y se subdividen en saprófilos (se encuentran en materia orgánica en descomposición), psamófilos (en la base de plantas) y foleófilos (en nidos de aves y en madrigueras de mamíferos); por último, (3) los microhistéricidos, que se encuentran en detritus vegetal, madera descompuesta y algas acumuladas en el litoral.

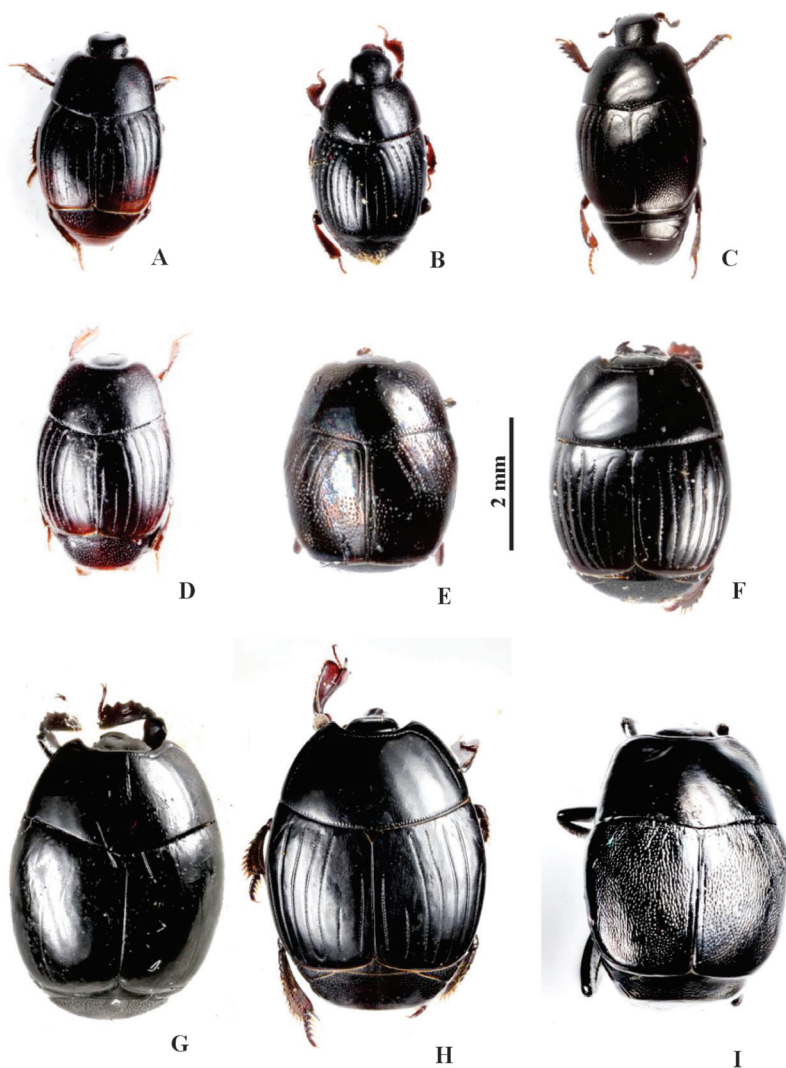


Figura 2. Vista dorsal de especies de interés criminalístico en Cuba. A) *Phelister haemorrhous* Marseul, 1854; B) *Carcinops troglodytes* (Paykull, 1811); C) *Euspilotus arrogans* (Marseul, 1855); D) *Phelister panamensis* LeConte, 1859; E) *Xerosaprinus viator* (Marseul, 1855); F) *Atholus confinis* (Erichson, 1834); G) *Omalodes laevigatus* (Quensel, 1806), H) *Hister coenosus* Erichson, 1834; I) *Euspilotus cubaecola* (Marseul, 1855).

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

Contribución taxonómica a la familia Histeridae en Cuba

Los géneros de mayor número de especies son *Aeletes* Horn con 6, seguida de *Carcinops* Marseul con 5 y *Euspilotus* Lewis, *Hololepta* Paykull y *Epierus* Erichson con 4. Al culminar la investigación, para la familia Histeridae en Cuba se reportan 6 subfamilias, 10 tribus, 19 géneros y 50 especies, de ellas 12 endémicas (Tabla I). Los géneros *Hypocaccus* Thomson, *Atholus* Thomson, *Iliotona* Carnochan e *Idolia* Lewis presentan el menor número de especies con 1 (Tabla I). La mayor diversidad de la familia Histeridae en las Antillas aparece en Cuba con 50 especies, seguida por La Española (Haití y República Dominicana) con 20 (Perez-Gelabert, 2020). La mayor riqueza de histéricidos en Cuba, se explica por la mayor superficie de este archipiélago en relación con las restantes islas, además de su gran diversidad de paisajes y ecosistemas (Genaro & Tejuca, 2001).

Grupos morfoecológicos de la familia Histeridae en Cuba

La familia Histeridae en Cuba pueden encontrarse bajo corteza de árboles caídos, excreta de vaca, en guano de murciélagos, arribazón de algas marinas, cadáveres humanos, de cerdos, vacas y caballos (Tabla III). Se clasifican en tres grupos morfoecológicos. Los dendrófilos, que están compuestos por especies de las subfamilias Histerinae (2 géneros y 5 especies) y Trypanaeinae (3 géneros y 6 especies). Los geófilos están subclasificados en saprófilos, compuestos por las subfamilias Histerinae (5 géneros y 10 especies), psamófilos, representado por Sapriniinae (1 género y 1 especie), foleófilos, representado por Dendrophilinae (1 género y 5 especies). El tercer grupo los microhistéricidos, compuestos por las subfamilias Tribalinae (1 género y 4 especies) y Dendrophilinae (1 género y 2 especies) (Tabla II).

Las especies de interés criminalístico se encuentra en el grupo de geófilos, dentro del subgrupo de los saprófilos, encontrándose frecuentemente en cadáveres humanos en los estados enfisematoso y colicuvativo (Tabla III). Estos histéricidos pertenecen a las subfamilias Histerinae y Sapriniinae (Tabla III).

Las recolectas de histéricidos con necrotrampas permitió confirmar que las especies del género *Xerosaprinus* Wenzel, suelen colonizar cadáveres en zonas costeras y montañosas (Tabla III). Estas también han sido identificadas en cadáveres de ganado mayor y humanos, en condiciones de sol y sombra para ambos períodos del año (lluvioso y poco lluvioso). Las del género *Euspilotus* Wenzel fueron observadas con mayor abundancia en zonas montañosas. A pesar de ser frecuentes en la materia orgánica de cerdos, vaca, caballo y humano, no se ha recolectado en excretas. De las especies del género registradas en Cuba, no se ha logrado recolectar *Euspilotus sterquilinus* (LeConte, 1860), que fue recolectada por Peck et al. (1998) sobre guano de murciélago en cuevas.

Por primera vez para un país de las Antillas se clasifican los histéricidos según su morfoecología. En Cuba, están representados todos los grupos de histéricidos propuestos por Yélamos (2002) en España.

Tabla I. Composición taxonómica de la familia Histeridae (*especies endémicas), († especies recolectadas en cadáveres en descomposición y necrotrampas).

Subfamilias (6)	Tribus (10)	Géneros (19)	Especies (50)
Abraecinae	Acritini	<i>Acritus</i> Le Conte	1. <i>Acritus analis</i> LeConte, 1853 2. * <i>Acritus atomus</i> LeConte, 1862 3. <i>Acritus ignobilis</i> Lewis, 1888
		<i>Aeletes</i> Horn	4. * <i>Aeletes assimilis</i> Wenzel, 1944 5. * <i>Aeletes poeyi</i> Marseul, 1862 6. * <i>Aeletes rugiceps</i> Wenzel, 1944 7. * <i>Aeletes schwarzi</i> Wenzel, 1944 8. <i>Aeletes gulliver</i> (Marseul, 1856) 9. <i>Aeletes floridae</i> Marseul, 1862
	Euspilotini	<i>Euspilotus</i> Lewis	10. † <i>Euspilotus cubaecola</i> (Marseul, 1855) 11. † <i>Euspilotus arrogans</i> (Marseul, 1855) 12. * <i>Euspilotus sterquilinus</i> (LeConte, 1860) 13. † <i>Euspilotus campechianus</i> (Erichson, 1834)
		<i>Saprinus</i> Erichson	14. <i>Saprinus cavallieri</i> Marseul, 1855 15. <i>Saprinus guayanensis</i> Marseul, 1855
		<i>Xerosaprinus</i> Wenzel	16. *† <i>Xerosaprinus fulgidus</i> (LeConte, 1860) 17. † <i>Xerosaprinus viator</i> (Marseul, 1855)
		<i>Hypocaccus</i> Thomson	18. <i>Hypocaccus lustrans</i> (Casey, 1916)
	Paromalini	<i>Carcinops</i> Marseul	19. <i>Carcinops parvulus</i> LeConte, 1860 20. <i>Carcinops troglodytes</i> (Paykull, 1811) 21. * <i>Carcinops golovkoi</i> Sokolov, 2003 22. <i>Carcinops dominicanus</i> Marseul 1855 23. <i>Carcinops pumilio</i> (Erichson, 1834)
		<i>Paromalus</i> Erichson	24. <i>Paromalus hispaniolae</i> Marseul, 1870 25. <i>Paromalus parallelus</i> LeConte, 1860 26. <i>Paromalus productus</i> Marseul, 1855
	Bacaniini	<i>Bacanius</i> Le Conte	27. <i>Bacanius scalptus</i> Lewis, 1888 28. <i>Bacanius debilitans</i> Casey, 1893
Trypanaeinae	-	<i>Trypanaeus</i> Eschscholtz	29. <i>Trypanaeus flavipennis</i> Marseul, 1860 30. <i>Trypanaeus luteivestis</i> Marseul, 1860
Histerinae	Hololeptini	<i>Hololepta</i> Paykull	31. <i>Hololepta cubensis</i> Erichson, 1834 32. <i>Hololepta interrupta</i> Marseul, 1853 33. <i>Hololepta minuta</i> Erichson, 1834 34. <i>Hololepta quadridentatum</i> (Oliver, 1789)
		<i>Iliotona</i> Carnochan	35. * <i>Iliotona markushevae</i> Sokolov, 2003
	Omalodini	<i>Omalodes</i> Erichson	36. † <i>Omalodes laevigatus</i> (Quensel, 1806) 37. <i>Omalodes ruficlavis</i> Marseul, 1853
	Exosternini	<i>Baconia</i> Lewis	38. <i>Baconia riehl</i> i (Marseul, 1862) 39. * <i>Baconia pulchella</i> Caterino, 2013
		<i>Phelister</i> Marseul	40. † <i>Phelister haemorrhous</i> Marseul, 1854 41. † <i>Phelister completus</i> Schmidt, 1893 42. † <i>Phelister panamensis</i> LeConte, 1859
	Histerini	<i>Atholus</i> Thomson	43. † <i>Atholus confinis</i> (Erichson, 1834)
		<i>Hister</i> Linnaeus	44. † <i>Hister coenosus</i> Erichson, 1834 45. <i>Hister servus</i> Erichson, 1834
Tribalinae	-	<i>Epierus</i> Erichson	46. <i>Epierus antillarum</i> (Marseul, 1854) 47. * <i>Epierus cylindricus</i> Wenzel, 1944 48. <i>Epierus pulicarius</i> (Erichson, 1834) 49. * <i>Epierus smaragdinus</i> Marseul, 1862
		<i>Idolia</i> Lewis	50. <i>Idolia laevis</i> sima (J. L. LeConte, 1852)



Tabla II. Composición taxonómica de los grupos morfoecológicos de la familia Histeridae en Cuba (** Grupo de interés criminalístico, *** Subfamilias de interés criminalístico).

Grupos (3)	Subgrupos (4)	Subfamilias	Géneros	Especies	
Dendrófilos		Histerinae	<i>Hololepta</i>	1. <i>Hololepta cubensis</i>	
				2. <i>Hololepta interrupta</i>	
				3. <i>Hololepta minuta</i>	
				4. <i>Hololepta quadridentatum</i>	
		Trypanaeinae	<i>Iliotona</i>	5. <i>Iliotona markushevae</i>	
			<i>Trypanaeus</i>	6. <i>Trypanaeus flavipennis</i>	
				7. <i>Trypanaeus luteivestis</i>	
			<i>Idolia</i>	8. <i>Idolia laevissima</i>	
			<i>Paromalus</i>	9. <i>Paromalus hispaniolae</i>	
				10. <i>Paromalus parallelus</i>	
				11. <i>Paromalus productus</i>	
Geófilos**	Saprófilo	Histerinae***	<i>Phelister</i>	12. <i>Phelister completus</i>	
				13. <i>Phelister haemorrhous</i>	
				14. <i>Phelister panamensis</i>	
			<i>Baconia</i>	15. <i>Baconia pulchella</i>	
				16. <i>Baconia riehli</i>	
			<i>Hister</i>	17. <i>Hister coenosus</i>	
				18. <i>Hister servus</i>	
			<i>Atholus</i>	19. <i>Atholus confinis</i>	
			<i>Omalodes</i>	20. <i>Omalodes laevigatus</i>	
				21. <i>Omalodes ruficlavis</i>	
			Saprininae***	<i>Saprinus</i>	22. <i>Saprinus cavallieri</i>
		23. <i>Saprinus guayanensis</i>			
		<i>Xerosaprinus</i>		24. <i>Xerosaprinus fulgidus</i>	
				25. <i>Xerosaprinus viator</i>	
		<i>Euspilotus</i>		26. <i>Euspilotus arrogans</i>	
				27. <i>Euspilotus cubaecola</i>	
				28. <i>Euspilotus campechianus</i>	
				29. <i>Euspilotus sterquilinus</i>	
		Psamófilos	Saprininae	<i>Hypocaccus</i>	30. <i>Hypocaccus lustrans</i>
		Foleófilos	Dendrophilinae	<i>Carcinops</i>	31. <i>Carcinops dominicanus</i>
					32. <i>Carcinops golovkoi</i>
					33. <i>Carcinops parvulus</i>
					34. <i>Carcinops pumilio</i>
					35. <i>Carcinops troglodytes</i>
Mirmecófilos	Tribalinae	<i>Epierus</i>	36. <i>Epierus antillarum</i>		
			37. <i>Epierus cylindricus</i>		
			38. <i>Epierus pulicarius</i>		
			39. <i>Epierus smaragdinus</i>		
	Dendrophilinae	<i>Bacanius</i>	40. <i>Bacanius debilitans</i>		
			41. <i>Bacanius scalptus</i>		
Microhistéridos	Abraeinae	<i>Acritus</i>	42. <i>Acritus analis</i>		
			43. <i>Acritus atomus</i>		
			44. <i>Aeletes assimilis</i>		
		<i>Aeletes</i>	45. <i>Aeletes floridae</i>		
			46. <i>Aeletes gulliver</i>		
			47. <i>Aeletes poeyi</i>		
			48. <i>Aeletes rugiceps</i>		
			49. <i>Aeletes schwarzi</i>		
			50. <i>Acritus ignobilis</i>		

Tabla III. Sustratos de recolección y periodos tanatológicos más frecuentes de los grupos morfoecológicos de la familia Histeridae en Cuba (P: Período).

Grupos	Subgrupos	Especies	Sustrato	Períodos tanatológicos
Dendrófilos		1. <i>Hololepta cubensis</i>	En corteza de árboles podridos (IZAC)	
		2. <i>Hololepta interrupta</i>	En corteza de árboles podridos (IZAC)	
		3. <i>Hololepta minuta</i>	En corteza de árboles podridos (IZAC)	
		4. <i>Hololepta quadridentatum</i>	En corteza de árboles podridos (IZAC)	
		5. <i>Iliotona markushevae</i>	Cactus podridos (Sokolov 2016)	
		6. <i>Trypanaeus flavipennis</i>	Bajo cortezas de árboles en el suelo (Gundlach, 1891)	
		7. <i>Trypanaeus luteivestis</i>		
		8. <i>Idolia laevissima</i>	Bajo corteza de árboles podridos (Sagra, 1857)	
Geófilos	Saprófilos	9. <i>Phelister completus</i>	Cadáveres de cerdos (Datos personales)	Enfisematoso
		10. <i>Phelister haemorrhous</i>	Excretas de vaca (Sokolov, 2005), caballo, cadáveres de cerdo y humano (Datos personales)	Enfisematoso Colicuativo
		11. <i>Phelister panamensis</i>	Excretas de vaca (Sokolov, 2005), caballo, cadáveres de cerdo (Datos personales)	Enfisematoso
		12. <i>Baconia pulchella</i>		
		13. <i>Baconia riehli</i>		
		14. <i>Hister coenosus</i>	Excretas de vaca, caballo, cadáveres de cerdo y humano, necrotrampas	Enfisematoso Colicuativo
		15. <i>Hister servus</i>	En carnes corrompidas (Sagra, 1857)	
		16. <i>Atholus confinis</i>	Excretas de vaca, caballo, cadáveres de cerdo (Datos personales)	Colicuativo
		17. <i>Omalodes laevigatus</i>	Necrotrampas (Datos personales)	
		18. <i>Omalodes ruficlavis</i>	Cactus podrido (Sokolov, 2016)	
		19. <i>Saprinus cavallieri</i>	En excremento de rumiantes (Sagra, 1857)	
		20. <i>Saprinus guayanensis</i>	Cadáveres de vaca (Datos personales)	
		21. <i>Xerosaprinus fulgidus</i>	Necrotrampas (Datos personales)	
		22. <i>Xerosaprinus viator</i>	Necrotrampas, excretas de vaca (Sokolov, 2005), cadáver humano (Datos personales)	Enfisematoso
		23. <i>Euspilotus arrogans</i>	Necrotrampas y cadáver humano (Datos personales)	Enfisematoso
		24. <i>Euspilotus campechianus</i>	Cadáveres humanos (Datos personales)	Colicuativo
		25. <i>Euspilotus cubaecola</i>	Cadáveres de cerdo, humano y necrotrampas (Datos personales)	Enfisematoso Colicuativo



Cont. Tabla III

Grupos	Subgrupos	Especies	Sustrato	Períodos tanatológicos
		26. <i>Euspilotus sterquilinus</i>	Sobre guano húmedo en cuevas (Peck et al., 1998)	
	Psamófilos	27. <i>Hypocaccus lustrans</i>	Entre algas muertas (Sokolov, 2005)	
	Foleófilos	28. <i>Carcinops dominicanus</i>	Bajo la corteza de árboles podridos (Sokolov, 2005)	
		29. <i>Carcinops golovkoi</i>	Cactus podrido (Sokolov, 2016)	
		30. <i>Carcinops pumilio</i>		
		31. <i>Carcinops parvulus</i>		
		32. <i>Carcinops troglodytes</i>	Sobre guano húmedo en cuevas (Peck et al., 1998), sobre excretas de caballo (Datos personales)	
		33. <i>Paromalus hispaniolae</i>		
		34. <i>Paromalus parallelus</i>		
		35. <i>Paromalus productus</i>	Bajo corteza de árboles (Sagra 1857)	
	Mirmecófilos	36. <i>Epierus antillarum</i>	Bajo la corteza de árboles podridos (Datos personales), (Sokolov, 2005), Sobre guano húmedo en cuevas (Peck et al., 1998)	
		37. <i>Epierus cylindricus</i>		
		38. <i>Epierus pulicarius</i>		
		39. <i>Epierus smaragdinus</i>		
		40. <i>Bacanius debilitans</i>		
		41. <i>Bacanius scalptus</i>	En el tronco de árboles podridos caídos (Mazur, 1972)	
Microhistéridos		42. <i>Acritus analis</i>	Sobre guano húmedo en cuevas (Peck et al., 1998)	
		43. <i>Acritus atomus</i>	En corteza de árboles podridos (Sokolov, 2005)	
		44. <i>Acritus ignobilis</i>		
		45. <i>Aeletes assimilis</i>		
		46. <i>Aeletes floridae</i>		
		47. <i>Aeletes gulliver</i>	Cactus podridos (Sokolov, 2016)	
		48. <i>Aeletes poeyi</i>		
		49. <i>Aeletes rugiceps</i>		
		50. <i>Aeletes schwarzi</i>		

A partir de los lugares de recolectas y del material examinado en colecciones, este estudio permitió definir que la mayoría de las especies de las subfamilias Histerinae (excepto las especies de los géneros *Hololepta* Paykull e *Iliotona* Carnochan) y de Sapriniinae en su totalidad constituyen especies de interés criminalístico en Cuba (Tablas II-III). El valor criminalístico de estas subfamilias también es abordado por Aballay et al. (2013). Estas especies según Yélamos (2002) corresponden al grupo de los Geófilos.

Se destaca que *Carcinops troglodytes* (Paykull, 1811) a pesar de pertenecer a la subfamilia Dendrophilinae, se ha recolectado en guano húmedo en cuevas por Peck et al. (1998) y sobre excretas de caballo, por lo que puede ser encontrada en cadáveres en descomposición, criterio confirmado por Aballay et al. (2013) los cuales la consideran una especie de interés forense.

Fueron identificadas en total 21 especies de importancia criminalística. En Cuba, se pueden encontrar con frecuencia especies de Histeridae en estiércol de vaca y caballo por caminos cubiertos de vegetación y pastizales aún en ausencia de cadáveres en descomposición. Otras en estado adulto son encontradas en estudios de sucesiones de insectos con cerdos en descomposición (Battán-Horenstein et al., 2012) y en cadáveres humanos (Aballay et al., 2012; Mariani et al., 2014). Algunas especies han sido reportadas en hormigueros y cadáveres en descomposición, donde se desarrollan larvas de hormigas y dípteros, respectivamente (Arriagada et al., 2019).

Se conoce poco sobre la etología de las especies del género *Omalodes* Erichson. Sin embargo, *O. laevigatus* (Quensel, 1806) fue colectada en necrotrampas al sol y a la sombra, pero abundan más en zonas montañosas. Las del género *Phelister* Marseul fueron muy frecuentes en excretas de vaca, necrotrampas y cadáveres humanos (Megna et al., 2021). En ocasiones coinciden *P. haemorrhous* Marseul, 1854 y *P. panamensis* LeConte, 1859 en las excretas de vaca (Tabla III). Megna et al. (2021) han reportado *P. completus* Schmidt, 1893 sólo en cadáveres humanos al sol y a la sombra.

El género *Hister* Linnaeus está representado en Cuba por *H. coenosus* Erichson, 1834 e *H. servus* Erichson, 1834. Esta última, aún no ha sido recolectada en necrotrampas ni en cadáveres en descomposición (Tabla III). *Hister coenosus* Erichson, 1834 es muy común en necrotrampas, en excretas de vaca y cadáveres de ganado y humanos (Tabla III). Las especies del género *Atholus* Thomson, habitan en material vegetal en descomposición, animales muertos y estiércol (Lundyshev, 2017), lo cual coincide con nuestro estudio (Tabla III).

El hallazgo de *Carcinops troglodytes* (Paykull, 1811) en excretas de caballo guarda relación con lo reportado por Peck (2005) y Peck et al. (1998), quienes mencionan que esta especie utiliza las cuevas para completar su ciclo de vida, pero puede encontrarse fuera de estas. En el caso de los géneros *Idolia* Lewis, *Paromalus* Erichson y *Baconia* Lewis, se ubicaron a partir de la información de la literatura del grupo. Sagra (1857) reporta haber recolectado a *Idolia laevissima* (J. L. LeConte, 1852) en corteza de árboles podridos. Yélamos (2002) refiere que las especies del género *Paromalus* por su cuerpo cilíndrico, pueden encontrarse desplazándose en las galerías de troncos de árboles y corteza podridas alimentándose de pequeñas larvas, huevos y exuvias de insectos, ácaros y hongos.

De igual forma, el género *Baconia* Lewis pertenece a la tribu Exosternini, en la región Neotropical, las especies de esta tribu representan aproximadamente un tercio de la diversidad de especies conocidas de la familia Histeridae y exhiben notables extremos de variedad morfológica. Estas especies se asocian a vegetación en descomposición, estiércol y carroña, otras son mirmecófilas y termitófilas (Caterino & Tishechkin, 2015). Este criterio anterior, incluye a las especies de *Baconia* Lewis dentro de las especies de interés criminalístico.

La presencia de histéridos en los estados enfisematoso y colicuativo, confirma lo planteado por Castillo-Miralbés (2002) quien las clasifica como especies necrófilas por alimentarse de

larvas de dípteros a partir del tercero y cuarto día de iniciada la descomposición. En este período se incrementa su actividad a medida que aumenta el desarrollo de larvas de dípteros y disminuye su actividad al iniciar la etapa esquelética.

AGRADECIMIENTOS

Este trabajo fue subvencionado por el CONCYTEC a través del programa PROCIENCIA en el marco del concurso “Alianzas Interinstitucionales para Programas de Doctorado”, según contrato PE501084299-2023-PROCIENCIA-BM.

REFERENCIAS

- Aballay, F. H., Arriagada, G., Flores, G. E., & Centeno, N. D. (2013). An illustrated key to and diagnoses of the species of Histeridae (Coleoptera) associated with decaying carcasses in Argentina. *ZooKeys*, 261, 61–84. <https://doi.org/10.3897/zookeys.261.4226>
- Aballay, F. H., Murúa, A. F., Acosta, J. C., & Centeno, N. D. (2012). Succession of carrion fauna in the arid region of San Juan province, Argentina: Its forensic relevance. *Neotropical Entomology*, 41, 27–31.
- Arriagada, G., Jofré, F. N., & Aballay, F. H. (2019). Nueva especie de *Euspilotus* Lewis de Argentina (Coleoptera: Histeridae). *Revista del Museo Argentino de Ciencias Naturales*, 21(1), 7–15.
- Bala, M., & Kaur, P. (2014). Insect faunal succession on buried piece of pork in the state of Punjab (India): A preliminary study. *Journal of Forensic Research*, 5, 252. <https://doi.org/10.4172/2157-7145.1000252>
- Battán-Horenstein, M., Rosso, B., & García, M. D. (2012). Seasonal structure and dynamics of sarcosaprophagous fauna on pig carrion in a rural area of Cordoba (Argentina): Their importance in forensic science. *Forensic Science International*, 217(1–3), 146–156. <https://doi.org/10.1016/j.forsciint.2011.10.043>
- Calzolari, M., Defilippo, F., Zani, G., Colombo, M., & Dottori, M. (2014). Characterization of necrophagous entomofauna in a typical agricultural area in Emilia-Romagna region (Northern Italy). *Entomology*, 2, 73–78.
- Castillo-Miralbés, M. (2002). *Estudio de la entomofauna asociada en el Alto Aragón (España)*. Monografías Sociedad Entomológica Aragonesa, 6, 1–94.
- Caterino, M. S., & Tischechkin, A. K. (2015). Phylogeny and generic limits in New World Exosternini (Coleoptera: Histeridae: Histerinae). *Systematic Entomology*, 40, 109–110. <https://doi.org/10.1111/syen.12095>
- Cobo, A., & Lancis, S. (1981). La putrefacción cadavérica al aire libre. Estudio médico-legal en las provincias de Santiago de Cuba, Granma y Guantánamo. *Revista Actualidad de Medicina Legal*, 1, 4–66.

- Genaro, J. A., & Tejuca, A. E. (2001). Patterns of endemism and biogeography of Cuban insects. In: Woods, C. A. & Sergile, F. E. (eds.). *Biogeography of the West Indies: Patterns and perspectives*, 15–33. 2nd ed. CRC Press, 582 pp.
- Gundlach, J. C. (1891). *Contribución a la entomología cubana*. Parte quinta: Coleópteros. Imp. de A. Alvarez y Comp, Rielá núm. 40. La Habana, 71 pp.
- Kovarík, P. W., & Caterino, M. S. (2000). Histeridae: 212–227. En Arnett, R. H., & Thomas, M.C. (Eds.). (2000). *American Beetles, Volume I: Archostemata, Myxophaga, Adephaga, Polyphaga: Staphyliniformia* (1st ed.). CRC Press. <https://doi.org/10.1201/9781482274325>
- Lackner, T., Miles, Y. Z., Kindler, C., Motyka, M., & Balke, M. (2024). Sapriniinae: Phylogeny, biogeography and a new classification of the subfamily (Coleoptera: Histeridae). *Systematic Entomology*, 49(1), 48–71. <https://doi.org/10.1111/syen.12606>
- Lamoth-Mayet, Y., & Posada, J. A. (2024). La Entomología Criminalística en Cuba: Proyecciones para su desarrollo. *Revista Científica Multidisciplinar FARMHOUSE Ciencia & Tecnología*, 3(5), 10–13.
- LeConte, J. E. (1860). Description of new species of the coleopterous family Histeridae. *Proceedings of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia*, 11(1859), 310–317.
- Lundyshev, D. S. (2017). New records of *Atholus* beetle species (Coleoptera, Histeridae) from Tanzania. *Euroasian Entomological Journal*, 16(1), 73–74.
- Mariani, R., Mancuso, R. G., Varela, G. L., & Inda, A. M. (2014). Entomofauna of a buried body: Study of the exhumation of a human cadaver in Buenos Aires, Argentina. *Forensic Science International*, 237, 19–26.
- Marseul, S. A. (1854). Essai monographique sur la famille des histérides (Suite). *Annales de la Société Entomologique de France*, (3) 1, 447–553.
- Mazur, S. W. (1972). The Scientific Results of the Hungarian Soil Zoological Expeditions to South America, 22. The species of the family Histeridae (Coleoptera). *Annales Histürico-Naturales Musei Nation Alis Hungarici*, 64, 184.
- Megna, Y. S., Lamoth-Mayet, Y., Caterino, M. S., & Lackner, T. (2021). *Phelister* Marseul, 1854 in Cuba: first West Indies records of *Phelister completus* Schmidt, 1893, and notes on other Cuban species (Coleoptera, Histeridae, Histerinae). *Check List*, 17(1), 39–44. <https://doi.org/10.15560/17.1.39>
- Mise, K. M., Correa, R. C., & Almeida, L. M. (2013). Coleoptera fauna found on fresh and frozen rabbit carcasses in Curitiba, Paraná, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 73(3), 543–48. <https://doi.org/10.1590/S1519-69842013000300012>
- Naranjo, C., Cruz, Y., & Mayea, Y. (2009). Artrópodos presentes en la putrefacción de cadáveres de cerdos (*Sus scrofa*) en Santiago de Cuba, Cuba. *Boletín de la Sociedad Entomológica Aragonesa*, 44, 441–447.
- Paykull, G. (1811). *Monographia Histeroidum*. Upsaliae: Stenhammar & Pamblad, 114 pp.

- Peck, S. B. (2005). A checklist of the beetles of Cuba with data on distribution and bionomics (Insecta: Coleoptera). *Arthropods of Florida and neighboring land areas*, 18, 123–125.
- Peck, S. B., Ruiz-Baliú, A. E., & Garcés, G. G. (1998). The cave-inhabiting beetles of Cuba (Insecta: Coleoptera): diversity, distribution and ecology. *Journal of Cave and Karst Studies*, 60(3), 156–166.
- Perez-Gelabert, D. E. (2020). Checklist, bibliography and quantitative data of the arthropods of Hispaniola. *Zootaxa*, 4749(1), 001–668. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.4749.1.1>
- Quensel, C. (1806). [New taxa]. En C. J. Schönherr (Ed.), *Synonymia Insectorum, oder Versuch einer Synonymie aller bisher bekannten Insecten; nach Fabricii Systema Eleutheratorum geordnet, mit Berichtigungen und Anmerkungen wie auch Beschreibungen neuer Arten. Erster Band. Eleutherata oder Käfer. Erster Theil. Lethrus ... Scolytes*. A. Nordström., xxii+293 pp.
- Sagra, R. (1857). *Historia física, política y natural de la isla de Cuba*. Biblioteca digital Real Jardín Botánico (CSIC), 7, 44–49.
- Santos, W. E., Alves, A. C., & Duarte, A. J. (2014). Beetles (Insecta, Coleoptera) associated with pig carcasses exposed in a Caatinga area, Northeastern Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 74(3), 49–55. <https://doi.org/10.1590/bjb.2014.0072>
- Schmidt, J. (1893). Zwölf neue *Phelister* (Coleopt. Histeridae). *Entomologische Nachrichten*, 19, 81–91.
- Segura, N. A., Usaquén, W., Sánchez, M. C., Chuaire, L., & Bello, F. (2009). Succession pattern of cadaverous entomofauna in a semi-rural area of Bogotá, Colombia. *Forensic Science International*, 187(1–3), 66–72. <https://doi.org/10.1016/j.forsciint.2009.02.018>
- Sokolov, A. V. (2005). Aditions to *Hister* beetles (Coleoptera: Histeridae) fauna of Cuba, with description of new species of genus *Iliotona* Carnochan, 1917. *Russian Entomological Journal*, 14(1), 83–85.
- Sokolov, A. V. (2016). Description of a new species of *Carcinops* (Coleoptera: Histeridae) from Cuba. *Russian Entomological Journal*, 25(3), 237–238.
- Yélamos, T. (2002). *Fauna Ibérica. Coleoptera. Histeridae*. Museo Nacional de Ciencias Naturales. Consejo Superior de Investigaciones Científicas, 17, 51.
- Cómo citar:** Lamoth-Mayet, Y., & Megna, Y. S. (2026). Grupos morfoecológicos de la familia Histeridae (Coleoptera: Polyphaga) de importancia criminalística en Cuba. *Novitates Caribaeae*, (27), 1–17. <http://doi.org/10.33800/nc.vi27.386>

ANEXO 1. MATERIAL EXAMINADO DE LAS ESPECIES DE HISTERIDAE DE CUBA

Hololepta (Hololepta) cubensis Erichson, 1834

Material examinado. CUBA: Pinar del Río, Finca, San Cristóbal, 01.vi.1958, I. García col., 1 (IZAC). Ciudad de la Habana, Santiago de las Vegas, 01.v.1930, I. García col., 1 (IZAC), 01.vii.1961, I. García col., 1 (IZAC), 15.viii.1961, I. García col., 2 (IZAC). Sancti Spíritus, Cafetal Gaviña. Escambray, 01.vii.1973, I. García col., 1 (IZAC). Camagüey, Loma La Llaga, Najasa, 01.v.1964, I. García col., 1 (IZAC).

Hololepta (Leionota) interrupta Marseul, 1853

Material examinado. CUBA: Ciudad de la Habana, Estación de experimentación agronómica, Santiago de las Vegas, 15.viii.1961, I. García col., 1 (IZAC).

Hololepta (Leionota) minuta Erichson, 1834

Material examinado. CUBA: Isla de la Juventud, La Victoria, 10.xii.1974, B. Zayas col., 1 (IZAC). Ciudad de la Habana, Estación de experimentación agronómica, Santiago de las Vegas, vi.1958, I. García col., 1 (IZAC).

Hololepta (Leionota) quadridentatum (Oliver, 1789)

Material examinado. CUBA: Pinar del Río, El Veral, Guanacabibes, xi.1965, I. García col., 1 (IZAC). Guantánamo, Cabo de San Antonio, 02.x.1963, Nicholes col., 1 (IZAC). Santiago de Cuba, Pico Turquino, 29.vi.1936, J. Acuña col., 1 (IZAC).

Euspilotus (Hesperosaprinus) cubaecola (Marseul, 1855)

Material examinado. CUBA: Santiago de Cuba, Finca Universidad de Oriente, 14.iii.2010, 20.048°, -075.819°, Y. Lamoth col., 14 (CZCTR); II Frente, Mayarí, Cañada Amarilla, 09.ii.2019, Y. Lamoth col., 3 (CZCTR); Santiago de Cuba, Finca La Abundancia, 07.x.2011, Y. Lamoth col., 4 (CZCTR); El Cristo, Finca La Prudencia, 20.iii.2011, 20.110°, -75.733°, Y. Lamoth col., 2 (CZCTR); La Maya, Poblado Guaninicú. 15.iii.2011 Y. Lamoth col., 4 (CZCTR); Dos Palmas, Arroyo Grande, 17.vii.2010, Y. Lamoth col., 4 (CZCTR); El Cristo, Finca La Brujería, 16.iii.2011, Y. Lamoth col., 2 (CZCTR); Santiago de Cuba, Finca La Esperanza, Carretera de Siboney, 12.xii.2012, 19.989°, -75.723°, Y. Lamoth col., 1 (CZCTR); Santiago de Cuba, El Brujo, Carretera de Siboney, 15.v.2014, Y. Lamoth col., 2 (CZCTR); Santiago de Cuba, Finca Casa Azul, 06.ix.2011, 20.05°, -75.84°, Y. Lamoth col., 1 (CZCTR); Carretera Turística, km 4 ½. Reparto Altamira, 02.vii.2019, Y. Lamoth col., 8 (CZCTR), Universidad de Oriente, 14.iii.2010; Y. Lamoth col., 15 (CZCTR), Carretera Central km 9 ½ Puerto Pelado, 29.v.2020, Y. Lamoth col., 2 (CZCTR); Carretera de Baconao, 17.vii.2020, Y. Lamoth col., 1 (CZCTR); Área protegida La Estrella-Aguadores, 01.ii.2021, Y. Lamoth col., 8 (CZCTR), Finca Bueno, Micro 7, Distrito José Martí, 23.ix.2021, Y. Lamoth col., 10 (CZCTR). Guantánamo, 20.iv.1914, 3 (CZCTR). Mayabeque, Nueva Paz, 12.iv.2010, I.

Jiménez col. 12 (IZAC); 22.iii.2010, I. Jiménez col., 5 (IZAC). Artemisa, Finca Roberto Negrín, 09 al 12.vii.2015, D. Sánchez, col., 14 (IZAC). La Habana, 10.v.1935, 10 (IZAC).

Euspilotus (Hesperosaprinus) arrogans (Marseul, 1855)

Material examinado. CUBA: Santiago de Cuba, Carretera de El Cobre, km 10, (03–04). ix.2018, 20, 064°, -75,843°, Y. Lamoth col., 6 (CZCTR); Carretera Turística, Fábrica de Cemento José Mercerón, 02.vii.2019, Y. Lamoth, col., 1 (CZCTR); Carretera de Baconao, Villa Daiquirí, 15.vi.2020, Y. Lamoth, col., 1 (CZCTR); Carretera del Aeropuerto, 02.vii.2019, Y. Lamoth, col., 8 (CZCTR). Mayabeque, Nueva Paz, 22.iii.2010, I. Jiménez, col., 2 (CZCTR).

Euspilotus (Hesperosaprinus) campechianus (Marseul, 1855)

Material examinado. CUBA: Santiago de Cuba, Santiago de Cuba, Carretera de El Cobre km 10, 02.ix.2018, Y. Lamoth col., 1 (CZCTR); Carretera Turística km 4 ½; Reparto Altamira, 02.vii.2019, Y. Lamoth, col., 1 (CZCTR). Guantánamo, 20.iv.1914, 1 (CZCTR).

Xerosaprinus fulgidus (LeConte, 1860)

Material examinado. CUBA: Santiago de Cuba, Carretera de El Cobre, km 10, 04.ix.2017, Y. Lamoth col., 1 (CZCTR).

Xerosaprinus viator (Marseul, 1855)

Material examinado. CUBA: Santiago de Cuba, Finca Universidad de Oriente, 14.iii.2010, Y. Lamoth col., 8 (CZCTR); Carretera Turística, km 4; Reparto Altamira, 02.vii.2019, Y. Lamoth, col., 4 (CZCTR), Carretera Central km 9 ½ Puerto Pelado, 26.v.2020, Y. Lamoth col., 28 (CZCTR); Carretera de Baconao km, 17.vii.2020, Y. Lamoth col., 69 (CZCTR); Carretera Central km 9 ½ Puerto Pelado, 23.vi.2020, Y. Lamoth col., 1 (IZAC); Carretera Central km 9 ½ Puerto Pelado, 02.vi.2021, Y. Lamoth col., 2 (IZAC); Área protegida La Estrella-Aguadores, 01.ii.2021, Y. Lamoth col., 18 (IZAC); Finca Bueno, Micro 7, Distrito José Martí, 22.ii.2021, Y. Lamoth col., 3 (IZAC); Camino Viejo del Cobre, km 8, La Sabana, 12.ix.2021, Y. Lamoth col., 3. Guantánamo, San Carlos, 03.v.1917, 10 (CZCTR).

Omalodes (Omalodes) laevigatus (Quensel, 1806)

Material examinado. CUBA: Santiago de Cuba, San Juan, 15.vi.2020, 6.934°-78.442°, Y. Lamoth col., 3 (CZCTR); Carretera Central km 9 ½ Puerto Pelado, 26.v.2020, Y. Lamoth col., 4 (CZCTR); Carretera de Baconao km, 19.vii.2020, Y. Lamoth col., 2 (IZAC); Carretera Central km 9 ½ Puerto Pelado, 24.vi.2020, Y. Lamoth col., 4 (IZAC); Carretera Central km 9 ½ Puerto Pelado, 20.ii.2021, Y. Lamoth col., 1 (CZCTR); Finca Bueno, Micro7, Distrito José Martí, 23ix.2021, Y. Lamoth col., 1 (IZAC). Guantánamo, col., 2 (CZCTR).

Omalodes (Omalodes) ruficlavis Marseul, 1853

Material examinado. CUBA: Guantánamo, San Carlos, 03-v-1917, 10 (CZCTR).

Hister coenosus Erichson, 1834

Material examinado. CUBA. Santiago de Cuba, Finca Universidad de Oriente, km 10, 14.iii.2017, Y. Lamoth col., 7 (CZCTR); Finca La Abundancia, 07.x.2011, Y. Lamoth col., 5 (CZCTR); El Cristo, Finca La Prudencia, 20.iii.2011, Y. Lamoth col., 3 (CZCTR); La Maya, Poblado Guaninicú, 15.iii.2011, Y. Lamoth col., 1 (CZCTR); Dos Palmas, Arroyo Grande, 17.vii.2010, Y. Lamoth col., 1 (CZCTR); Carretera Central km 9 ½ Puerto Pelado, 22.vi.2021, Y. Lamoth col., 3 (CZCTR); San Juan, 4030 m, 9.vi.2020, 6.934°, -78.442°, Y. S. Megna col., 3 (CZCTR); San Juan, 13.vi.2020, 6.934°, -78.442°, Y. Lamoth y Y. S. Megna col., 12 (CZCTR); San Juan, 15.vi.2020, 6.934°, -78.442°, Y. Lamoth col., 3 (CZCTR); Carretera de Baconao, 17.vii.2020, Y. Lamoth col., 2 (CZCTR); Camino al Matadero, 24.ix.2021, Y. Lamoth col., 7 (IZAC); Área protegida La Estrella-Aguadores, 01.ii.2021, Y. Lamoth col., 1 (IZAC); Camino Viejo del Cobre, km 8, La Sabana, 12.ix.2021, Y. Lamoth col., 1. Guantánamo, 20.iv.1917, 3 (CZCTR). Mayabeque, Nueva Paz, 12.iv.2010, I. Jiménez col., 4; 22.iii.2010, I. Jiménez col., 2 (IZAC). Holguín, 7 km al Sur de la Villa Guardalavaca, 20.x.2003, 3 (CZCTR). Granma, Dos Ríos, Jiguaní, Próximo al río Contramaestre, 29.xii.2020, Y. Lamoth col., 1 (IZAC).

Phelister haemorrhous Marseul, 1854

Material examinado. CUBA: Santiago de Cuba, Finca Universidad de Oriente, 14.iii.2010, Y. Lamoth col., 2 (CZCTR); Carretera de El Cobre, km 10, 25.ii.2017, Y. Lamoth col., 2 (CZCTR); Universidad de Oriente, 16.xi.1947, 3 (CZCTR); Vista Alegre, 14.iii.2010, 2 (CZCTR); San Juan, 4030 m, 9.vi.2020, 6.934°, -78.442°, Y. S. Megna col., 6 (CZCTR); San Juan, 13.vi.2020, 6.934°, -78.442°, Y. Lamoth y Y. S. Megna col., 18 (CZCTR); San Juan, 15.vi.2020, 6.934°, -78.442°, Y. Lamoth col., 46 (IZAC); Carretera de Mar Verde km 7, 22.vi.2021, Y. Lamoth col., 3 (IZAC); Carretera de Mar Verde km 10, 19.vi.2021, Y. Lamoth col., 2 (IZAC); Camino al Matadero, 24.ix.2021, Y. Lamoth col., 2 (IZAC); Carretera Central km 9 ½ Puerto Pelado, 23.vi.2020, Y. Lamoth col., 1 (IZAC). Granma, Dos Ríos, Jiguaní, Próximo al río Contramaestre, 29.xii.2020, Y. Lamoth col., 1 (IZAC).

Phelister completus Schmidt, 1893

Material examinado. CUBA: Santiago de Cuba, Cuabitas, 14.iii.2010, Y. Lamoth col., 1 (CZCTR).

Phelister panamensis LeConte, 1859

Material examinado. CUBA: Santiago de Cuba, Carretera de El Cobre, km10, 24-27.ii.2017, Y. Lamoth col., 8 (CZCTR); San Juan, 13.vi.2020, 6.934°, -78.442°, Y. Lamoth y Y. S. Megna col., 36 (CZCTR); San Juan, 15.vi.2020, 6.934°, -78.442°, Y. Lamoth col., 38 (CZCTR); Carretera de Baconao, 17.vii.2020, Y. Lamoth col., 15 (CZCTR); Carretera de Mar Verde

km 7, 23-vi-2021, Y. Lamoth col., 1 (CZCTR); Camino al Matadero, 24.ix.2021, Y. Lamoth col., 2 (CZCTR); Carretera Central km 9 ½ Puerto Pelado, 23.vi.2020, Y. Lamoth col., 5 (CZCTR); Carretera Central km 9 ½ Puerto Pelado, 22.ii.2021, Y. Lamoth col., 1 (CZCTR); Área protegida La Estrella-Aguadores, 01-ii-2021, Y. Lamoth col., 1 (IZAC); Finca Bueno, Micro 7, Distrito José Martí, 23.ix.2021, Y. Lamoth col., 3 (IZAC). Granma, Dos Ríos, Jiguaní, Próximo al río Contramaestre, 29.xii.2020, Y. Lamoth col., 1 (IZAC). Artemisa, Sierra de Anafe, 23.xi.1934, 2 (IZAC).

Atholus confinis (Erichson, 1834)

Material examinado. CUBA: Santiago de Cuba, Carretera de El Cobre, km 10, 24-26.ii.2017, Y. Lamoth col., 6 (IZAC); Camino al matadero, Carretera del Cobre, 26.ix.2021, Y. Lamoth col., 1 (CZCTR); Carretera de Mar Verde km 7, 22.vi.2021, Y. Lamoth col., 3 (CZCTR). Guantánamo, col., 1 (CZCTR).

Carcinops troglodytes (Paykull, 1811)

Material examinado. CUBA: Santiago de Cuba, Carretera de Mar Verde km 7, 22.vi.2021, Y. Lamoth col., 3 (CZCTR).

Epierus antillarum (Marseul, 1854)

Material examinado. CUBA: La Habana, Finca Coca, San Antonio de los Baños, v.1961, I. García col., 4 (IZAC). Guantánamo, Cueva La Patana, 3 (CZCTR). Holguín, Cueva de las Cuatrocientas Rozas, 2 (CZCTR). Santiago de Cuba, Finca Bueno, Micro 7, Distrito José Martí, 31.v.2021, Y. Lamoth col., 6 (CZCTR); Finca Bueno, Micro 7, Distrito José Martí, 23.ii.2021, Y. Lamoth col., 4 (CZCTR).

Acritus ignobilis Lewis, 1888

Material examinado. Santiago de Cuba, Finca Bueno, Micro 7, Distrito José Martí, 23.ix.2021, Y. Lamoth col., 10 (CZCTR).