

Informe “Relevamientos de biodiversidad en el Área Silvestre El Pantanoso”, Jujuy, Argentina

Entre los días 25 de octubre y 2 de noviembre se realizó una campaña de monitoreo a la Reserva El Pantanoso con el objetivo de llevar adelante relevamientos de Herpetofauna y Entomofauna en los diferentes ambientes del área protegida.

Participaron de la campaña Matías Olmos y Santiago Nenda, ambos técnicos herpetólogos del Museo De Ciencias Naturales Bernardino Rivadavia de la Ciudad de Bs. As., el entomólogo Leonardo Aguado y el biólogo de la Fundación Biodiversidad Mariano Barros.

La metodología de trabajo consistió en recorrer diferentes sectores de la Reserva listando las especies encontradas. Se relevaron las costas del río Pantanoso, del río Valle Morado y del río Piedras; también se recorrió el sendero peatonal Yaguareté que lleva hacia la meseta, el sendero vehicular de acceso a la reserva en su primer tramo y los alrededores de la zona del campamento.

Relevamiento Entomológico

Para el muestreo entomológico se utilizaron diferentes métodos de captura:

- Trampas de cebos: trampas aéreas y de suelo confeccionadas con envases descartables rellenas con cebos (carne y frutas en estado de putrefacción) colocados en diferentes puntos de la Reserva y revisados todos los días;
- Trampas luz mezcla: se colocaron lámparas de luz mezcla (mercurio y uv) de 500 a 1000 wats cada uno durante las noches sobre una tela o lienzo blanco; los mismos son atrayentes apropiados para la entomofauna del área.
- Colecta manual: en recorridas aleatorias se colectaron ejemplares de interés con pinzas o copos ayudado por barretas y ganchos fabricados de metal, para poder dar vuelta troncos y piedras.
- Colecta con red entomológica: especialmente para Lepidópteros (mariposas) y otros insectos voladores, se utilizó una red confeccionada con tela de voile o gasa cristal vinílica para coleccionar ejemplares en vuelo o sobre inflorescencias.

Los métodos de sacrificio y de mantenimiento en colección de los ejemplares capturados fueron los siguientes:

- Frasco de sacrificio: en un frasco de vidrio se colocaron unas hojas de papel Tissue y se agregaron pastillas de cianuro
- Conservación del material entomológico colectado:
 1. Conservación en líquidos: dentro de frascos de vidrio con tapa con alcohol Etílico al 70 %;
 2. Conservación en camas: confeccionadas de papel madera y base de algodón;

3. Sobres de papel apergaminado: sobres de forma triangular de papel para la conservación de lepidópteros; posteriormente pasan todos los ejemplares a un envase plástico con naftaleno.

Relevamiento Herpetológico

Se recorrió el área de estudio en las horas de máxima actividad de los grupos de estudio. Se procedió a la búsqueda activa de individuos mediante reconocimiento visual diurno y nocturno, auditivo nocturno y búsqueda en hábitat específico a toda hora (Scrocchi y Kretzschmar, 1996) removiendo hojarasca y troncos caídos.

Se realizaron protocolos extractivos de muestras mínimas de individuos (1 – 15 individuos) con el fin de desarrollar estudios morfológicos y de esta forma obtener precisión en las determinaciones de los ejemplares. Los especímenes capturados constituirán testigos de validación para los registros geográficos y material de referencia. Las capturas se realizaron a mano o con pinzas y ganchos especiales para ofidios y no se utilizó ningún tipo de trampa. Los ejemplares fueron sacrificados de acuerdo a las normas éticas y estándares utilizando una dilución 20% de benzocaína en gel para los anfibios y una dilución al 2% para la inyección pericárdica en reptiles.

La fijación de cada espécimen se realizó mediante la inyección de formaldehído diluido con agua corriente al 10%; posteriormente los ejemplares fueron envueltos en papel absorbente humedecido con formaldehído y mantenidos en recipientes herméticos por un lapso de 48 hs. Una vez transcurrido este período de tiempo, los ejemplares pasaron por una serie de concentración creciente de alcoholes y finalmente conservados en alcohol etílico diluido con agua corriente al 70%. Previo a la fijación se extrajeron muestras de tejido de algunos ejemplares para posibles estudios moleculares (resultan informativos para determinar a qué especies pertenecen). Las sub-muestras se conservaron inmersas en etanol 96%, en micro-tubos y almacenados en frío.

Familia	Nombre común	Nombre científico	Status Nac.	Status Int.
Tropiduridae	Lagartijo yungueño	<i>Stenocercus roseiventris</i>	IC	LC
	Lagartijo de hombreras	<i>Stenocercus caducus</i>	IC	LC
Gymnophthalmidae		<i>Cercosaura sp.</i>		
Dipsadidae	Culebra yungueña	<i>Erythrolamprus ceii</i>	NA	LC

Tabla 1.- Lista de Reptiles registrados durante la campaña. Status Nacional (según AHA, 2012): IC = Insuficientemente Conocida; NA = No Amenazada. Status Internacional (según UICN, 2022): LC = Preocupación Menor.

Familia	Nombre común	Nombre científico	Status Nac.	Status Int.
Bufonidae	Cururú, Rococo, Sapo buey	<i>Rhinella diptycha</i>	NA	DD
	Sapo común	<i>Rhinella arenarum chaguar</i>	NA	LC
Hylidae	Rana lechera común	<i>Thrachycephalus typhonius</i>	NA	LC
	Ranita hocicuda común	<i>Scinax fuscovarius</i>	NA	LC
	Rana trepadora andina	<i>Boana andina</i>	IC	LC
Leiuperidae	Ranita cuatro ojos	<i>Pleurodema borelli</i>	NA	LC
		<i>Physalaemus sp</i>		
Leptodactylidae	Rana rayada	<i>Leptodactylus gracilis</i>	NA	LC
	Rana criolla chaqueña	<i>Leptodactylus macrosternum</i>	NA	LC
Strabomantidae	Ranita de la hojarasca tucumana	<i>Oreobates discoidalis</i>	VU	DD

Tabla 2.- Lista de Anfibios registrados durante la campaña. Status Nacional (según AHA, 2012): IC = Insuficientemente Conocida; NA = No Amenazada; VU = Vulnerable. Status Internacional (según UICN, 2022): LC = Preocupación Menor; DD = Datos Insuficientes.

Familia				
Cerambycidae				
	Subfamilia	Cerambycinae		
		Tribu Bothriospilini	<i>Chorida festiva</i>	(Linnaeus, 1758)
		Tribu Elaphidiini	<i>Ambonus distinctus</i>	(Newman, 1840)
			<i>Ambonus interrogationis</i>	(Blanchard in Orbigny, 1847)
			<i>Ambonus lippus</i>	(German, 1824)
			<i>Eurysthea hirca</i>	(Berg, 1889)
			<i>Neomallocera opulenta</i>	(Newman, 1841)
		Tribu Erlandiini	<i>Erlandia inopinata</i>	Aurivillius, 1904
		Tribu Achrysonini	<i>Achryson surinamum</i>	(Linnaeus, 1767)
		Tribu Eburini	<i>Uncieburia quadrilineata</i>	(Burmeister, 1865)
		Tribu Cerambycini	<i>Hamaederus pactor</i>	(Lameere, 1885)
		Tribu Torneutini	<i>Torneutes pallidipennis</i>	Reich, 1837
			<i>Psymatocerus wagleri</i>	Perty, 1828
		Tribu Ectenessini	<i>Ectenessa quadriguttata</i>	(Burmeister, 1865)
	Subfamilia	Lamiinae		
		Tribu Acanthoderini	<i>Aegomorphus jaspideus</i>	(Germar, 1824)
			<i>Dryoctenes scrupulosus</i>	(Germar, 1824)
			<i>Oreodera glauca glauca</i>	(Linnaeus, 1758)
		Tribu Onciderini	<i>Lochmaeocles fasciatus</i>	(Lucas in Laporte, 1857)
		Tribu Desmiphorini	<i>Desmophora hirticollis</i>	(Olivier, 1800)
		Tribu Acanthocinini	<i>Eutrypanus dorsalis</i>	(German, 1824)
	Subfamilia	Prioninae		

		Tribu Macrotomini	Mallodon spinibarbis	(Linnaeus, 1758)
Lymexylidae				
Elateridae	Subfamilia	Lymexylinae	Atractocerus brasiliensis	Lepeletier & Audinet-Serville, 1825
	Subfamilia	Agrypninae		
		Tribu Hemirhiphini	Pherhimius fascicularis	(Fabricius, 1787)
		Tribu Pyrophorini	Fulgeochlizus bruchi	(Candeze, 1896)
Meloidae				
	Subfamilia	Meloinae		
		Tribu Pyrotini	Pyrota vittigera	Blanchard
Rutelidae				
	Subfamilia	Rutelinae		
		Tribu Rutelini		
Reduviidae		Subtribu Platycyelina	Platycyelia inflata	
Corydalidae	Subfamilia	Triatominae	Triatoma infestans	(Klug, 1834)
Cicadidae				
			Corydalis cornutus	(Linnaeus, 1758)
Saturniidae	Subfamilia	Cicadinae	Quesada gigas	Distant, 1905
			Automeris umbrosa	Weymer, 1906
			Neocarnegia basirei	(Schaus, 1892)
			Syssphinx molina	(Cramer, 1780)
			Eacles imperialis tucumana	(Rothschild, 1907)
			Molippa simillima	Jones, 1907
			Copaxa flavina miranda	(Lemaire, 1971)
			Rothschildia maurus	(Burmeister, 1879)
			Rothschildia aurota aurota	(Cramer, 1775)
			Adeloneivaia sabulosa	(Rothschild, 1907)
Sphingidae				
	Subfamilia	Macroglossinae	Aellopos clavipes	(Rothschild & Jordan, 1903)
			Aellopos titan	(Cramer, 1775)
			Callionima grisescens	(Rothschild, 1894)
			Erinnyis ello	(Linnaeus, 1758)
			Nyceryx hyposticta	(Felder, 1874)
		Philampelini	Eumorpha analis	(Rothschild & Jordan, 1903)
		Sphinginae	Litneria aurigutta	(Rothschild & Jordan, 1903)
			Manduca bergi	(Rothschild & Jordan, 1903)
			Manduca diffisa mesosa	(Rothschild & Jordan, 1916)
			Manduca florestan	(Stoll, 1782)
			Manduca leucospila	(Rothschild & Jordan, 1903)
			Manduca paphus	(Cramer, 1779)
			Manduca rustica	(Fabricius, 1775)

		Macroglossini	Xylophanes chiron	(Drury, 1773)
			Xylophanes docilis	(Butler, 1875)
			Xylophanes nabuchodonosor	Oberthur, 1904
			Xylophanes pluto	(Fabricius, 1777)
			Xylophanes schreiteri	Clark, 1923
			Xylophanes tersa	(Linnaeus, 1771)
			Xylophanes titana	(Druce, 1878)
Cossidae				
Ichneumonidae			Morpheis xylotribus	Herrich-Schaffer, 1853
			Morpheis strigillatus	(Felder, 1874)
	Subfamilia	Ophioninae	Ophion sp	
Carabidae			Ophion sp 2	
	Subfamilia	Harpalinae		
		Tribu Chlaeniini	Chlaenius sp	
		Sub tribu Agrina	Agra sp	
			Agra sp 2	
Tenebrionidae	Subfamilia	Brachininae	Pheropsophus aequinoctialis	(Linnaeus, 1758)
	Subfamilia	Tenebrioninae		
		Tribu Tenebrionini	Milaris gigas	(Linnaeus, 1758)
Notodontidae				
Erebidae		Dudusinae	Crinodes sp	
			Anurocampa sp	
			Aurata histrio	Herrich-Schaffer, 1853
			Phaloe cruenta	(Hubner, 1823)

Tabla 3.- Lista de Artrópodos registrados durante la campaña.