

EXPEDICIÓN
CIENTÍFICA AL
**ÁREA PROTEGIDA
MUNICIPAL
GRAN MOJOS**

Relevamientos de la biodiversidad
en los Llanos de Moxos, Beni



INFORME CIENTÍFICO 2025

EXPEDICIÓN CIENTÍFICA AL
ÁREA PROTEGIDA MUNICIPAL
GRAN MOJOS

Relevamientos de la biodiversidad
en los Llanos de Moxos, Beni

Primera edición: Julio de 2025

Este informe recopila los resultados de los relevamientos de biodiversidad y estudios arqueológicos realizados del 18 de julio al 13 de agosto de 2024, en el Área Protegida Municipal Gran Mojos, del departamento del Beni.

Coordinador de la expedición científica: Rob Wallace (WCS)

Jefe de la expedición científica: Guido Ayala (WCS)

Investigadores:

Limnología

Jorge Molina-Rodríguez (WCS, Instituto de Ecología-UMSA)

Aldo Echeverría (WCS)

Viviana Cruz (Instituto de Ecología-UMSA)

Julio Pinto (Instituto de Ecología-UMSA)

Ana Julia Flores (Instituto de Ecología-UMSA)

Pamela Condori (Instituto de Ecología-UMSA)

Guido Miranda (Instituto de Ecología-UMSA)

Flora y vegetación

Rebeca Rivero Guzmán (CIBIOMA-UABJB)

Huber Villca Corani (CIBIOMA-UABJB)

Amira Negrini García (CIBIOMA-UABJB)

Leslie Durán Siray (CIBIOMA-UABJB)

Rogers Rivero Suárez (CIBIOMA-UABJB)

Mariposas

Martín Apaza (WCS, investigador asociado a la Colección Boliviana de Fauna)

Peces

Aldo Echeverría (WCS)

Takayuki Yunoki (CIRA-UABJB)

Henry Delgadillo (consultor independiente)

Reinaldo Cholima (CIRA-UABJB)

Ana Zabala (CIRA-UABJB)

Gabriel Tarifa (WCS)

Guido Miranda (WCS)

Anfibios y reptiles

Gabriel Callapa (WCS, investigador asociado a Iniciativa Anfibios de Bolivia)

Aves

Víctor García (WCS)

Murciélagos

Elsa Saravia (WCS)

Maria de los Ángeles Mamani Rocha (investigador asociado al MNHN)

Mamíferos pequeños terrestres

Marisol Hidalgo (Museo Nacional de Historia Natural y Colección Boliviana de Fauna)

Mamíferos medianos y grandes

Guido Ayala (WCS)

María Viscarra (WCS)

Estudios arqueológicos

Carla Jaimes Betancourt (Universidad de Bonn)

Geraldine Fernandez Selaes (Universidad de Bonn)

Renán Torrico (Enclave)

Henry Delgadillo (consultor independiente)

Hortensia Nina (UMSA)

Fotografía y comunicación

Christian Gutiérrez (WCS)

Rob Wallace (WCS)

Omar Torrico (WCS)

Herminio Ticona (WCS)

Aldo Echeverría (WCS)

Gabriel Mariaca (WCS)

Conservación Loros Bolivia (CLB)

Félix Vargas

Rafael Mounzon

Jorge Roca

Coordinación Interinstitucional:

Zulema Lehm Ardaya (Grupo de Trabajo para los Llanos de Moxos, WCS)

Rob Wallace (WCS)

Avecita Chicchón (Gordon and Betty Moore Foundation)

Rebeca Rivero (CIBIOMA-UABJB)

Instituciones que participaron en la expedición:

Wildlife Conservation Society (WCS)

Centro de Investigación en Biodiversidad y Medio Ambiente (CIBIOMA-UABJB)

Centro de Investigación de Recursos Acuáticos (CIRA-UABJB)

Instituto de Ecología, Universidad Mayor de San Andrés (UMSA)

Carrera de Biología, Universidad Mayor de San Andrés (UMSA)

Museo Nacional de Historia Natural (MNHN)

Colección Boliviana de Fauna (CBF)

Facultad de Antropología de las Américas, Universidad de Bonn

Instituciones que apoyaron la expedición en Llanos de Moxos:

Universidad Autónoma del Beni "José Ballivián"

Gobierno Autónomo Municipal de Loreto

Área Protegida Municipal Gran Mojos

Foto de tapa: Rob Wallace (WCS)

Elaboración de mapas: Ariel Reinaga (WCS), Aldo Echeverría (WCS), Geraldine Fernandez (Universidad de Bonn)

Diseño y diagramación: Natalia Ramírez Yaksic

Editores: Rob Wallace y Elvira Salinas (WCS)

Depósito Legal: 4-1-5239-2025

ISBN: 978-9917-617-167

Cita sugerida: Grupo de Trabajo para los Llanos de Moxos y Wildlife Conservation Society, 2025. *Expedición Científica al Área Protegida Municipal Gran Mojos. Relevamientos de Biodiversidad en los Llanos de Moxos, Beni. La Paz, Bolivia.* 208 pp.

Copyright: @Grupo de Trabajo para Los Llanos de Moxos



Atribución-NoComercial 4.0 Internacional (CC BY-NC-SA 4.0)

<https://creativecommons.org/licenses/by-nc-sa/4.0/deed.es>

AGRADECIMIENTOS

Deseamos expresar nuestro agradecimiento a la Universidad Autónoma del Beni “José Ballivián” por su inestimable apoyo en el desarrollo de la expedición científica al Área Protegida Municipal Gran Mojos, así como al Gobierno Autónomo Municipal de Loreto y al Área Protegida Municipal Gran Mojos por su colaboración en la coordinación y apoyo logístico de los estudios de campo realizados durante la expedición.

Agradecemos especialmente a las comunidades de San Bartolo, Marsella, Loma del Masí, Santa Rosa del Paraíso y La Gran Cruz y a su Subcentral de Comunidades Indígenas Ribereñas Río Mamoré (SCIRRM); a la comunidad de Copacabana y a su Subcentral de Comunidades Indígenas Río Isiboro (SCIRI); a la comunidad de Camiaco; y a la población de Loreto por su apoyo en el relevamiento de la biodiversidad y en los estudios arqueológicos realizados en los sitios explorados.

Hacemos un reconocimiento especial a José Humberto Ovando, presidente de la Asociación de Ganaderos de Loreto, por su valiosa colaboración en las actividades logísticas realizadas con los diferentes propietarios de las estancias. De igual manera, agradecemos a Josué Villavicencio Ribera, Joel Villavicencio Ribera, Alfonso Villavicencio Ribera y Samuel Villavicencio Ribera, propietarios de la Estancia Puesto Nuevo, y a Martha Elena Velarde de Moreno y a Luis Edgar Moreno Tanaka, propietarios de la Estancia Santa María de Arare, quienes permitieron que la expedición pudiera acampar en sus predios.

Extendemos nuestra gratitud a Martha Patricia Rojas Hurtado y a Joaquín Rosa Duarte, propietarios de la Estancia Asunta; a Silvana Torrez Ligeron, propietaria de la Estancia Canta la Piedra; a Belia Ribera Gómez Ortega de Villavicencio y a Alfonso Villavicencio Ardaya, propietarios de la Estancia Puesto Nuevo; a Mariano Justiniano Montero, propietario de la Estancia Los Búfalos; y a Nicole Paulette y Francisco Rojas, propietarios de la Estancia San Miguel, por permitirnos transitar por sus propiedades para la realización de las investigaciones.

Este documento ha sido posible gracias a la coordinación del Grupo de Trabajo para los Llanos de Moxos (GTLM) y al apoyo técnico y financiero de la Fundación Gordon y Betty Moore y Wildlife Conservation Society..

Asistentes de campo:

Herminio Ticona
Gabriel Tarifa
Viviana Cruz
Alejandra Amusquivar
Fortunato Espinoza
Edson Gonzales
Eduardo Gonzales
Rolando Cuqui
Fernando Beyuma
Flora Apana

Choferes:

Ciro Guaribana (CIRA)
Sergio Becerra (CIBIOMA)
Roberto Apaza
Sonia Ramírez

Guías de campo:

Teodoro Aruquipa (Camiaco)
Bismar Barrios (Camiaco)
Reiner Aguilera (Camiaco)
Miguel Suárez (Camiaco)
José Ramón Uche (Camiaco)
Jasmani Calvimonte (Copacabana)
Ricardo Maldonado (Copacabana)
Ramiro Pacema (San Bartolo)
Domingo Soriano (San Bartolo)
José Antonio Pacema (San Bartolo)
Eloy Arteaga (Marsella)
Fidel Noe Yabunari (Loma del Masí)
Olver Gutiérrez (Santa Rosa del Paraíso)
Mateo Maza (La Gran Cruz)
Raúl Justiniano (La Gran Cruz)
Carlos Edgley (Loreto)



ÍNDICE

LISTA DE MAPAS, TABLAS Y FIGURAS	8
INTRODUCCIÓN	15

CARACTERIZACIÓN LIMNOLÓGICA DE LOS CUERPOS DE AGUA DE LOS LLANOS DE ISIBORO, POJIGE Y ANTEOJOS	19
--	----

RÍO ISIBORO - SITIO DE ESTUDIO 1	39
FLORA Y VEGETACIÓN	42
MARIPOSAS DIURNAS	45
PECES	48
ANFIBIOS Y REPTILES	50
AVES	56
MURCIÉLAGOS	58
MAMÍFEROS PEQUEÑOS TERRESTRES	60
MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES	61
ARQUEOLOGÍA	66

RÍO POJIGE - SITIO DE ESTUDIO 2	73
FLORA Y VEGETACIÓN	76
MARIPOSAS DIURNAS	79
PECES	81
ANFIBIOS Y REPTILES	84
AVES	90
MURCIÉLAGOS	94
MAMÍFEROS PEQUEÑOS TERRESTRES	96
MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES	100
ARQUEOLOGÍA	104

LAGUNA ANTEOJOS - SITIO DE ESTUDIO 3	113
FLORA Y VEGETACIÓN	116
MARIPOSAS DIURNAS	120
PECES	122
ANFIBIOS Y REPTILES	124
AVES	130
MURCIÉLAGOS	132
MAMÍFEROS PEQUEÑOS TERRESTRES	134
MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES	137
ARQUEOLOGÍA	142

RESUMEN DE RESULTADOS	147
REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS	151
ANEXOS	155

LISTA DE MAPAS

- MAPA 1. Sitios de estudio en el Área Protegida Municipal Gran Mojos
- MAPA 2. Sitio de estudio 1. Río Isiboro
- MAPA 3. Sitios arqueológicos del río Isiboro
- MAPA 4. Sitio de estudio 2. Río Pojige
- MAPA 5. Sitios arqueológicos de los ríos Pojige y Mamoré
- MAPA 6. Sitio de estudio 2. Laguna Anteojos
- MAPA 7. Dispersión del material cerámico en la laguna Anteojos

LISTA DE TABLAS

- TABLA 1. Parámetros fisicoquímicos de los lagos y ríos de los llanos del Isiboro, Pojige y Anteojos.
- TABLA 2. Tabla 2. Especies de anfibios registradas en el río Isiboro.
- TABLA 3. Reptiles registrados en inmediaciones del río Isiboro
- TABLA 4. Registro de especies de mamíferos medianos y grandes mediante cámaras trampa en el río Isiboro
- TABLA 5. Especies de mamíferos medianos y grandes registrados mediante rastros y observaciones en el río Isiboro
- TABLA 6. Anfibios registrados en inmediaciones del río Pojige
- TABLA 7. Reptiles registrados en inmediaciones del río Pojige
- TABLA 8. Especies de pequeños mamíferos terrestres del río Pojige
- TABLA 9. Registro de especies de mamíferos medianos y grandes mediante con cámaras trampa en el río Pojige
- TABLA 10. Especies de mamíferos medianos y grandes registrados mediante rastros y observaciones directas en el río Pojige
- TABLA 11. Lista taxonómica de las muestras colectadas en el sitio Loma Moya en número mínimo de individuos (NMI) y en número de especímenes identificados
- TABLA 12. Anfibios registrados en inmediaciones de la laguna Anteojos
- TABLA 13. Reptiles registrados en inmediaciones de la laguna Anteojos
- TABLA 14. Especies de pequeños mamíferos terrestres de la laguna Anteojos
- Tabla 15. Registro de especies de mamíferos medianos y grandes mediante cámaras trampa en la laguna Anteojos
- TABLA 16. Especies de mamíferos medianos y grandes registrados mediante rastros y observaciones directas en la laguna Anteojos
- TABLA 17. Número de registros de especies obtenido en la expedición científica al Área Protegida Municipal Gran Mojos
- TABLA 18. Especies de flora según su categoría de amenaza

LISTA DE FIGURAS

- FIGURA 1. Sitios muestreados en los cuerpos de agua a partir de dos campamentos base en los llanos del Isiboro y Pogije
- FIGURA 2. Análisis de componentes principales (PCA) entre 5 parámetros fisicoquímicos y 20 sitios de muestreo
- FIGURA 3. Abundancia relativa (%) de grupos de fitoplancton en los puntos de muestreo alrededor del río Isiboro
- FIGURA 4. Abundancia relativa (%) de grupos de fitoplancton en los puntos de muestreo alrededor del río Pogije
- FIGURA 5. Abundancia relativa (%) de grupos de fitoplancton en los puntos de muestreo de la laguna Anteojos
- FIGURA 6. A. Densidad total (células/ml) de fitoplancton en cada muestra evaluada. B. Densidad total (células/ML) de fitoplancton para la laguna Anteojos
- FIGURA 7. Análisis de escalamiento dimensional no métrico (NMDS) basado en una matriz de similitud de Bray Curtis del fitoplancton
- FIGURA 8. A. Densidad de zooplancton (organismos/L) en cada muestra evaluada
- FIGURA 9. Abundancia relativa (%) de grupos de zooplancton en los puntos de muestreo alrededor del río Isiboro
- FIGURA 10. Abundancia relativa (%) de grupos de zooplancton en los puntos de muestreo alrededor del río Pogije
- FIGURA 11. Abundancia relativa (%) de grupos de zooplancton en los puntos de muestreo de la laguna Anteojos
- FIGURA 12. Análisis de escalamiento dimensional no métrico (NMDS) basado en una matriz de similitud de Bray Curtis del zooplancton
- FIGURA 13. Riqueza taxonómica de los sitios muestreados
- FIGURA 14. Análisis de escalamiento dimensional no métrico (NMDS) basado en una matriz de similitud de Sorensen de macroinvertebrados
- FIGURA 15. Calidad biológica de los arroyos y ríos de la zona muestreada
- FIGURA 16. Individuos por clase altimétrica (M)
- FIGURA 17. Individuos por clase diamétrica (CM)
- FIGURA 18. Índice de valor de importancia (IVI) en el río Isiboro
- FIGURA 19. Curva de acumulación de especies de mariposas en el río Isiboro
- FIGURA 20. Arriba: curva de rango-abundancia de especies de peces registradas en el río Isiboro. Abajo: gráfico de acumulación de especies obtenido mediante el modelo iNExt (Hsieh et al. 2016)
- FIGURA 21. Curva rango-abundancia de especies de anfibios en el río Isiboro
- FIGURA 22. Curva de acumulación de especies de anfibios en el río Isiboro
- FIGURA 23. Curva rango-abundancia de especies de reptiles en el río Isiboro
- FIGURA 24. Curva de acumulación de especies de reptiles en el río Isiboro
- FIGURA 25. Curva de acumulación de especies (rarefacción) basada en muestras obtenidas de 88 listas de Mackinnon, para la localidad del río Isiboro
- FIGURA 26. Curva de acumulación de especies durante seis noches de muestreo mediante redes de neblina en hábitats circundantes al río Isiboro. Línea sólida= riqueza estimada de especies. Línea segmentada= intervalos de confianza al 95 %.
- FIGURA 27. Curva de rango-abundancia de murciélagos en hábitats circundantes al río Isiboro
- FIGURA 28. Vuelo LiDAR sobre la Loma Tacuaral
- FIGURA 29. Cerámica del sitio de Loma Tacuaral
- FIGURA 30. Vuelo LiDAR sobre la loma Nueva Canaán
- FIGURA 31. Vuelo LiDAR sobre la Loma Barcelona
- FIGURA 32. Vuelo LiDAR sobre el sitio Concepción de Tamo
- FIGURA 33. Cerámica del sitio de Loma Victoria
- FIGURA 34. Individuos por clase altimétrica (M)
- FIGURA 35. Individuos por clase diamétrica (CM)
- FIGURA 36. Índice de valor de importancia (IVI) en el río Pogije
- FIGURA 37. Curva de acumulación de especies de mariposas en el río Pogije
- FIGURA 38. Arriba: curva de rango-abundancia de especies de peces registradas en el río Pogije. Abajo: gráfico de acumulación de especies obtenido mediante el modelo iNExt (Hsieh et al. 2016)

- FIGURA 39. Curva rango-abundancia de especies de anfibios en el río Pojige
- FIGURA 40. Curva de acumulación de especies de anfibios en el río Pojige
- FIGURA 41. Curva rango-abundancia de especies de reptiles en el río Pojige
- FIGURA 42. Curva de acumulación de especies de reptiles en el río Pojige
- FIGURA 43. Curva de acumulación de especies (rarefacción) basada en muestras obtenidas de 73 listas de Mackinnon, para la localidad del río Pojige
- FIGURA 44. Curva de acumulación de especies durante siete noches de muestreo mediante redes de neblina en hábitats circundantes al río Pojige. Línea sólida=riqueza estimada de especies. Línea segmentada=intervalos de confianza al 95 %
- FIGURA 45. Curva de rango-abundancia de murciélagos en hábitats del río Pojige
- FIGURA 46. Curva de acumulación de especies en el río Pojige
- FIGURA 47. Soportes estilo patita de tortuga, sitio Loma Moya
- FIGURA 48. Vuelo LiDAR sobre la Loma Moya
- FIGURA 49. Perfil de excavación en Loma Moya
- FIGURA 50. Vasijas abiertas y cerradas del sitio Loma Moya
- FIGURA 51. Cerámica del sitio Loma Negra
- FIGURA 52. Individuos por clase altimétrica (M)
- FIGURA 53. Individuos por clase diamétrica (CM)
- FIGURA 54. Índice de valor de importancia (IVI) en la laguna de Antejos
- FIGURA 55. Distribución de especies según hábito de crecimiento en la laguna Antejos
- FIGURA 56. Curva de acumulación de especies de mariposas de la laguna Antejos
- FIGURA 57. Arriba: curva de rango-abundancia de especies de peces registradas en la laguna Antejos. Abajo: gráfico de acumulación de especies obtenido mediante el modelo iNExt (Hsieh et al. 2016)
- FIGURA 58. Curva rango-abundancia de especies de anfibios en la laguna Antejos
- FIGURA 59. Curva de acumulación de especies de anfibios en la laguna Antejos
- FIGURA 60. Curva rango-abundancia de especies de reptiles en la laguna Antejos
- FIGURA 61. Curva de acumulación de especies de reptiles en la laguna Antejos
- FIGURA 62. Curva de acumulación de especies (rarefacción) basada en muestras obtenidas de 75 listas de Mackinnon, para la localidad de laguna Antejos
- FIGURA 63. Curva de acumulación de especies durante seis noches de muestreo mediante redes de neblina en hábitats circundantes a la laguna Antejos. Línea sólida= riqueza estimada de especies. Línea segmentada=intervalos de confianza al 95 %
- FIGURA 64. Curva de rango-abundancia de murciélagos en hábitats de la laguna Antejos
- FIGURA 65. Curva de acumulación de especies de la laguna Antejos
- FIGURA 66. Sitio arqueológico en la laguna Antejos
- FIGURA 67. Cuenco abierto de paredes rectas y cuenco redondeado, sitio laguna Antejos
- FIGURA 68. Cerámica del sitio laguna Antejos
- FIGURA 69. Hacha de piedra, sitio laguna Antejos

PRESENTACIÓN

Para el Gobierno Autónomo Municipal de Loreto es un honor presentar esta publicación, que muestra los resultados de una iniciativa y esfuerzo conjunto de instituciones académicas y científicas, lideradas por Wildlife Conservation Society (WCS), que durante los meses de julio y agosto de 2024, llevaron adelante la Expedición Científica en el Área Protegida Municipal "Gran Mojos".

Los resultados de esta expedición nos dan la oportunidad de ampliar nuestro conocimiento sobre la extraordinaria riqueza natural y cultural que albergamos en nuestra área protegida municipal. Este esfuerzo científico ha generado información valiosa sobre nuestros ecosistemas, especies, cuerpos de agua y sitios arqueológicos, fortaleciendo las bases para una gestión territorial más informada, sostenible y participativa.

La publicación que hoy se pone en manos de la ciudadanía refleja no solo el rigor de la investigación, sino también el profundo respeto por la sabiduría de nuestros pueblos indígenas y comunidades campesinas y el compromiso con el desarrollo local. Los resultados aquí presentados contribuirán a que autoridades, líderes comunitarios y organizaciones locales podamos tomar decisiones basadas en evidencia, promoviendo la conservación de nuestra riqueza natural y cultural para las futuras generaciones.

Invito a todos y todas a sumergirse en estas páginas con el mismo espíritu de exploración, respeto y esperanza con el que fue realizada la expedición. Que este libro sirva como testimonio de lo que podemos lograr cuando la ciencia, la institucionalidad y la comunidad trabajan de la mano por un futuro común.

Yáscara Moreno Flores
ALCALDESA DEL MUNICIPIO DE LORETO



PRESENTACIÓN

Me complace presentar el informe de la expedición científica realizada al Área Protegida Municipal Gran Mojos, entre el 18 de julio y el 13 de agosto de 2024. Esta importante iniciativa fue liderada por la Wildlife Conservation Society (WCS) y organizada por el Grupo de Trabajo para los Llanos de Moxos (GTM), en colaboración con diversas instituciones nacionales e internacionales.

Para nosotros, como comunidades locales, fue muy satisfactorio haber participado como guías comunales en esta expedición, ha sido una experiencia enriquecedora que nos permitió conocer de cerca el trabajo científico y entender mejor cómo este conocimiento puede contribuir a la protección de nuestra biodiversidad, que es el lugar donde también habitamos con nuestras familias.

En mi caso, como secretario de Tierra y Territorio de la Subcentral de Comunidades Indígenas Ribereñas (SCIRM), tuve la oportunidad de acompañar al equipo de científicos que estudió los sitios arqueológicos existentes en nuestro territorio. Fue una experiencia profunda y significativa. La búsqueda de lomas artificiales y el hallazgo de fragmentos cerámicos no solo fue emocionante, sino que también me ha permitido reflexionar sobre la riqueza histórica y cultural que debemos proteger.

Finalmente, los resultados de este esfuerzo conjunto nos motivan a seguir fortaleciendo el rol de nuestras comunidades en la gestión y conservación del territorio, pensando no solo en nuestro presente, sino también en el futuro de nuestros hijos e hijas.

Yasmani Calvimonte Morales
SECRETARIO TIERRA Y TERRITORIO
SECRETARIO DE COMUNIDADES INDÍGENAS RÍO ISIBORO -SCIRI



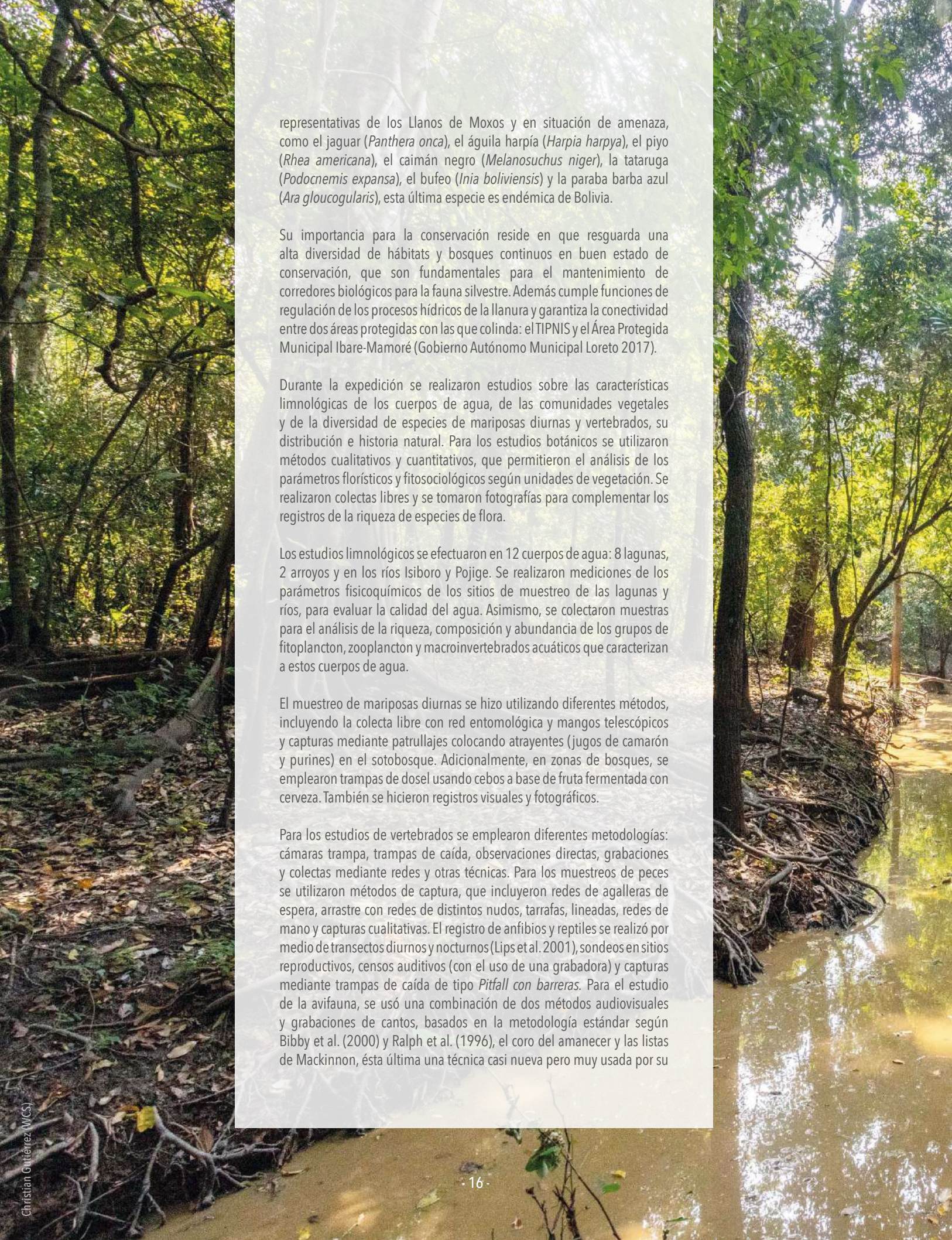
INTRODUCCIÓN

En el presente documento se exponen los resultados de la expedición científica al Área Protegida Municipal Gran Mojos, que fue organizada por el Grupo de Trabajo para los Llanos de Moxos (GTLM) y liderada por Wildlife Conservation Society (WCS), junto con el Centro de Investigación de Biodiversidad y Medio Ambiente (CIBIOMA-UABJB) y el Centro de Investigación de Recursos Acuáticos (CIRA-UABJB) de la Universidad Autónoma del Beni "José Ballivián", el Museo Nacional de Historia Natural (MNHN), el Instituto de Ecología de la Universidad Mayor de San Andrés, la Universidad de Bonn (Alemania) y Conservación Loros Bolivia (CLB). Participaron 55 personas, incluyendo investigadores, asistentes de campo, personal administrativo de la Universidad Autónoma del Beni (UABJB) y guías locales de las comunidades de Camiaco, San Bartolo, Santa Rosa del Paraíso, Copacabana, Loma del Masí, La Gran Cruz, Marsella y la población de Loreto.

La expedición científica se llevó a cabo entre el 18 de julio y el 13 de agosto de 2024. Se visitaron tres sitios de estudio: los ríos Isiboro y Pojige, la laguna Anteojos y sus zonas circundantes, que en conjunto abarcan una superficie de 2.206,29 km² (220.629 ha), representando el 40 % del área protegida. Se planteó como objetivos generar información sobre la biodiversidad y los sitios arqueológicos aún poco explorados y que tienen importancia central para la conservación del patrimonio natural y cultural del departamento del Beni y del país (Mapa 1).

El Área Protegida Municipal Gran Mojos está ubicada en el municipio de Loreto, provincia Marbán, del departamento del Beni. Fue creada por Ley Municipal N° 01/2017, del 15 de febrero de 2017, con una extensión de 580.430,34 ha, cerca del 95,2 % de la superficie municipal, con doble categoría: Parque (84.913,63 ha) y ANMI (495.516,80 ha). Limita al suroeste con el Territorio Indígena Parque Nacional Isiboro Sécure (TIPNIS) y al norte con el Área Protegida Municipal Ibare-Mamoré. Sus objetivos son mantener muestras representativas de los ecosistemas de humedales y sabanas del Beni, preservar especies amenazadas, endémicas y características de estos ecosistemas; garantizar sus funciones de conectividad ecológica y regulación hídrica; conservar el patrimonio natural y cultural; y contribuir al desarrollo sostenible, asegurando la participación social en la gestión del área protegida. En su interior habitan 21 comunidades indígenas y campesinas, además de la capital municipal Loreto.

Gran Mojos se encuentra dentro de la llanura de inundación del río Mamoré, que forma parte de la cuenca alta del río Madera, uno de los principales tributarios del Amazonas. El Mamoré se desplaza a lo largo de la llanura central del área protegida y recibe las aguas de los ríos Isiboro y Pojige desde su margen izquierdo. Son ríos meándricos, de aguas blancas, que forman numerosas lagunas y diversos hábitats acuáticos. Otro tipo de lagunas son las que nacen en la sabana y tienen origen tectónico. La vegetación conforma un mosaico de bosques amazónicos de inundación y sabanas de los Llanos de Moxos: bosques de galería, bosques de várzea, islas de bosques, sabanas arboladas y palmares, sabanas de bajo estacionalmente inundables, cañaverales, vegetación de pantanos o curichis (Gobierno Autónomo Municipal Loreto 2017). Alberga especies



representativas de los Llanos de Moxos y en situación de amenaza, como el jaguar (*Panthera onca*), el águila harpía (*Harpia harpya*), el piyo (*Rhea americana*), el caimán negro (*Melanosuchus niger*), la tataruga (*Podocnemis expansa*), el bufeo (*Inia boliviensis*) y la paraba barba azul (*Ara glaucogularis*), esta última especie es endémica de Bolivia.

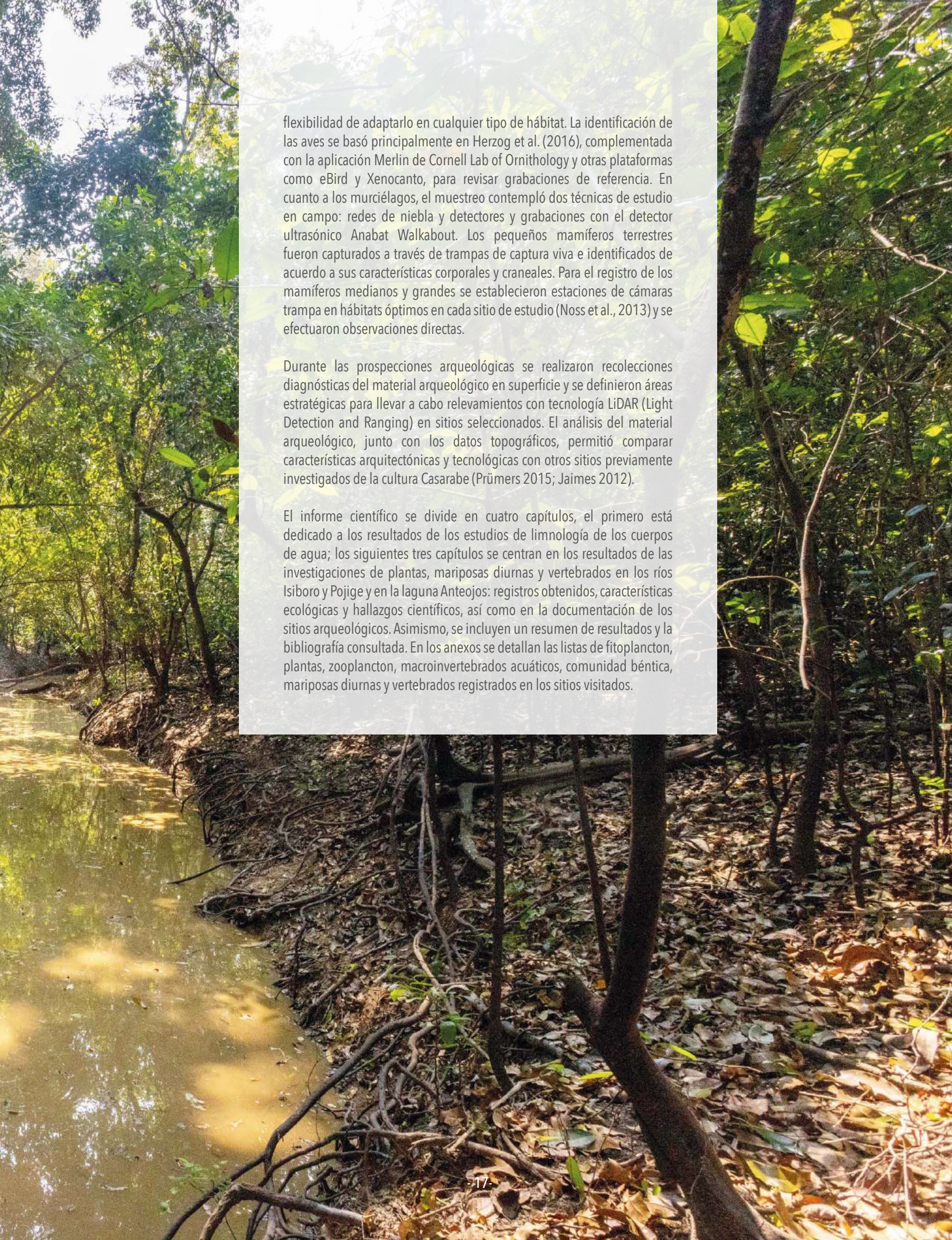
Su importancia para la conservación reside en que resguarda una alta diversidad de hábitats y bosques continuos en buen estado de conservación, que son fundamentales para el mantenimiento de corredores biológicos para la fauna silvestre. Además cumple funciones de regulación de los procesos hídricos de la llanura y garantiza la conectividad entre dos áreas protegidas con las que colinda: el TIPNIS y el Área Protegida Municipal Ibare-Mamoré (Gobierno Autónomo Municipal Loreto 2017).

Durante la expedición se realizaron estudios sobre las características limnológicas de los cuerpos de agua, de las comunidades vegetales y de la diversidad de especies de mariposas diurnas y vertebrados, su distribución e historia natural. Para los estudios botánicos se utilizaron métodos cualitativos y cuantitativos, que permitieron el análisis de los parámetros florísticos y fitosociológicos según unidades de vegetación. Se realizaron colectas libres y se tomaron fotografías para complementar los registros de la riqueza de especies de flora.

Los estudios limnológicos se efectuaron en 12 cuerpos de agua: 8 lagunas, 2 arroyos y en los ríos Isiboro y Pojige. Se realizaron mediciones de los parámetros fisicoquímicos de los sitios de muestreo de las lagunas y ríos, para evaluar la calidad del agua. Asimismo, se colectaron muestras para el análisis de la riqueza, composición y abundancia de los grupos de fitoplancton, zooplancton y macroinvertebrados acuáticos que caracterizan a estos cuerpos de agua.

El muestreo de mariposas diurnas se hizo utilizando diferentes métodos, incluyendo la colecta libre con red entomológica y mangos telescópicos y capturas mediante patrullajes colocando atrayentes (jugos de camarón y purines) en el sotobosque. Adicionalmente, en zonas de bosques, se emplearon trampas de dosel usando cebos a base de fruta fermentada con cerveza. También se hicieron registros visuales y fotográficos.

Para los estudios de vertebrados se emplearon diferentes metodologías: cámaras trampa, trampas de caída, observaciones directas, grabaciones y colectas mediante redes y otras técnicas. Para los muestreos de peces se utilizaron métodos de captura, que incluyeron redes de agalleras de espera, arrastre con redes de distintos nudos, tarrafas, lineadas, redes de mano y capturas cualitativas. El registro de anfibios y reptiles se realizó por medio de transectos diurnos y nocturnos (Lips et al. 2001), sondeos en sitios reproductivos, censos auditivos (con el uso de una grabadora) y capturas mediante trampas de caída de tipo *Pitfall con barreras*. Para el estudio de la avifauna, se usó una combinación de dos métodos audiovisuales y grabaciones de cantos, basados en la metodología estándar según Bibby et al. (2000) y Ralph et al. (1996), el coro del amanecer y las listas de Mackinnon, ésta última una técnica casi nueva pero muy usada por su

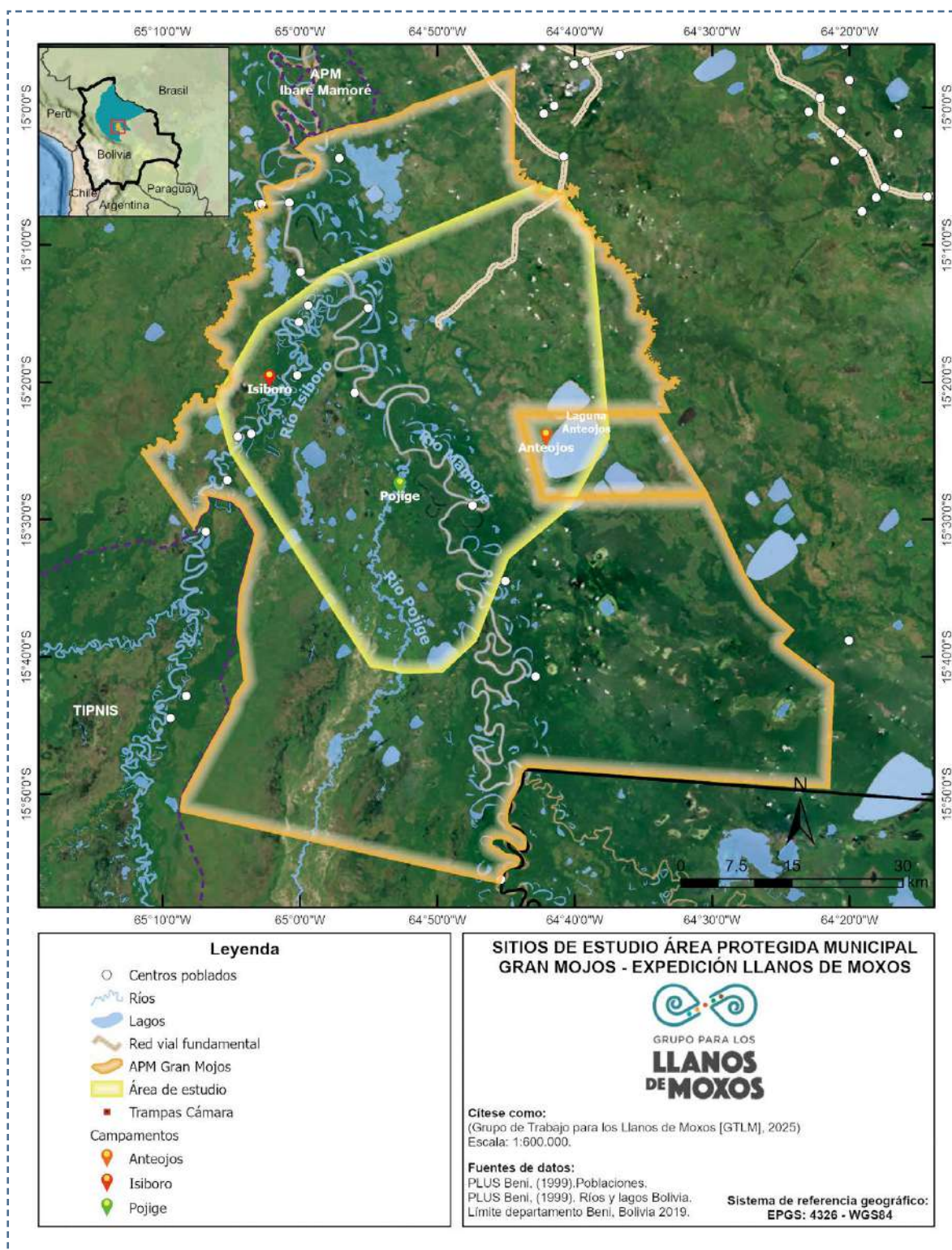


flexibilidad de adaptarlo en cualquier tipo de hábitat. La identificación de las aves se basó principalmente en Herzog et al. (2016), complementada con la aplicación Merlin de Cornell Lab of Ornithology y otras plataformas como eBird y Xenocanto, para revisar grabaciones de referencia. En cuanto a los murciélagos, el muestreo contempló dos técnicas de estudio en campo: redes de niebla y detectores y grabaciones con el detector ultrasónico Anabat Walkabout. Los pequeños mamíferos terrestres fueron capturados a través de trampas de captura viva e identificados de acuerdo a sus características corporales y craneales. Para el registro de los mamíferos medianos y grandes se establecieron estaciones de cámaras trampa en hábitats óptimos en cada sitio de estudio (Noss et al., 2013) y se efectuaron observaciones directas.

Durante las prospecciones arqueológicas se realizaron recolecciones diagnósticas del material arqueológico en superficie y se definieron áreas estratégicas para llevar a cabo relevamientos con tecnología LiDAR (Light Detection and Ranging) en sitios seleccionados. El análisis del material arqueológico, junto con los datos topográficos, permitió comparar características arquitectónicas y tecnológicas con otros sitios previamente investigados de la cultura Casarabe (Prümers 2015; Jaimes 2012).

El informe científico se divide en cuatro capítulos, el primero está dedicado a los resultados de los estudios de limnología de los cuerpos de agua; los siguientes tres capítulos se centran en los resultados de las investigaciones de plantas, mariposas diurnas y vertebrados en los ríos Isiboro y Pojige y en la laguna Anteojos: registros obtenidos, características ecológicas y hallazgos científicos, así como en la documentación de los sitios arqueológicos. Asimismo, se incluyen un resumen de resultados y la bibliografía consultada. En los anexos se detallan las listas de fitoplancton, plantas, zooplancton, macroinvertebrados acuáticos, comunidad béntica, mariposas diurnas y vertebrados registrados en los sitios visitados.

MAPA 1. SITIOS DE ESTUDIO EN EL ÁREA PROTEGIDA MUNICIPAL GRAN MOJOS



CARACTERIZACIÓN LIMNOLÓGICA DE LOS CUERPOS DE AGUA DE LOS LLANOS DE ISIBORO, POJIGE Y ANTEOJOS

INTRODUCCIÓN

Con el objetivo de realizar una caracterización limnológica de los cuerpos de agua de los llanos del Isiboro, Pojige y Antejos, se colectaron muestras en 12 cuerpos de agua: 8 lagunas, 2 arroyos y en los ríos Isiboro y Pojige. Estos cuerpos de agua se encuentran dentro de la hidroecorregión de la llanura aluvial pluvial, en el sector de la llanura aluvial del río Beni (Navarro & Maldonado 2002), que comprende el sistema “río-planicie de inundación”, donde los ríos meándricos Isiboro y Pojige desembocan en el río Mamoré y generan lagunas meándricas alrededor de sus cauces. Sin embargo, existen otros tipos de lagunas de origen tectónico, como es la laguna Antejos (Figura 1).

En cada cuerpo de agua se obtuvieron datos de profundidad, de transparencia (medida con el disco de Secchi) y de fisicoquímica. Para el registro de profundidad se utilizó una sonda portátil sumergible y para la medición de los parámetros fisicoquímicos, una sonda multiparamétrica HANNA HI9828 (Hanna Instruments Inc., Woonsocket, RI, USA). Se registraron datos de temperatura, pH, conductividad eléctrica (EC), sólidos totales disueltos (TDS), salinidad (Sal), potencial de oxidación-reducción (ORP), oxígeno disuelto (D.O.), saturación de oxígeno (D.O.%), turbidez (Turb) y coordenadas (GPS Lat.- GPS Long.) (Tabla 1).

Las muestras de agua para el análisis del fitoplancton se colectaron con una botella Van Dorm de 3,8 litros en cada metro de profundidad, recuperando 500 ml para el análisis del fitoplancton mediante fijación con solución de Lugol hasta una concentración final del 4 %. Se colectaron un total de 25 muestras. Inicialmente, las muestras fueron concentradas por medio del método de sedimentación de Utermöhl (Utermöhl 1958), empleando tubos de diferentes volúmenes 100, 50, 25 y/o 10 ml, dependiendo de la densidad del fitoplancton en la muestra. Después de 24 horas, se procedió a la identificación y conteo de células bajo un microscopio óptico con cámara Olympus CX43. El fitoplancton fue identificado hasta el nivel de género, empleando los aumentos 400 X y 1000 X. Para este fin, se usaron claves dicotómicas (Bourrelly 1968, 1972, 1985; Wehr 2002; Bellinger & Sigee 2013), comparaciones visuales basadas en imágenes (Cadima et al. 2005; Cadima & Bicudo 2014; Matthews 2016a, 2016b) y la base de datos taxonómica AlgaeBase (<http://www.algaebase.org>) (Guiry & Guiry 2025).

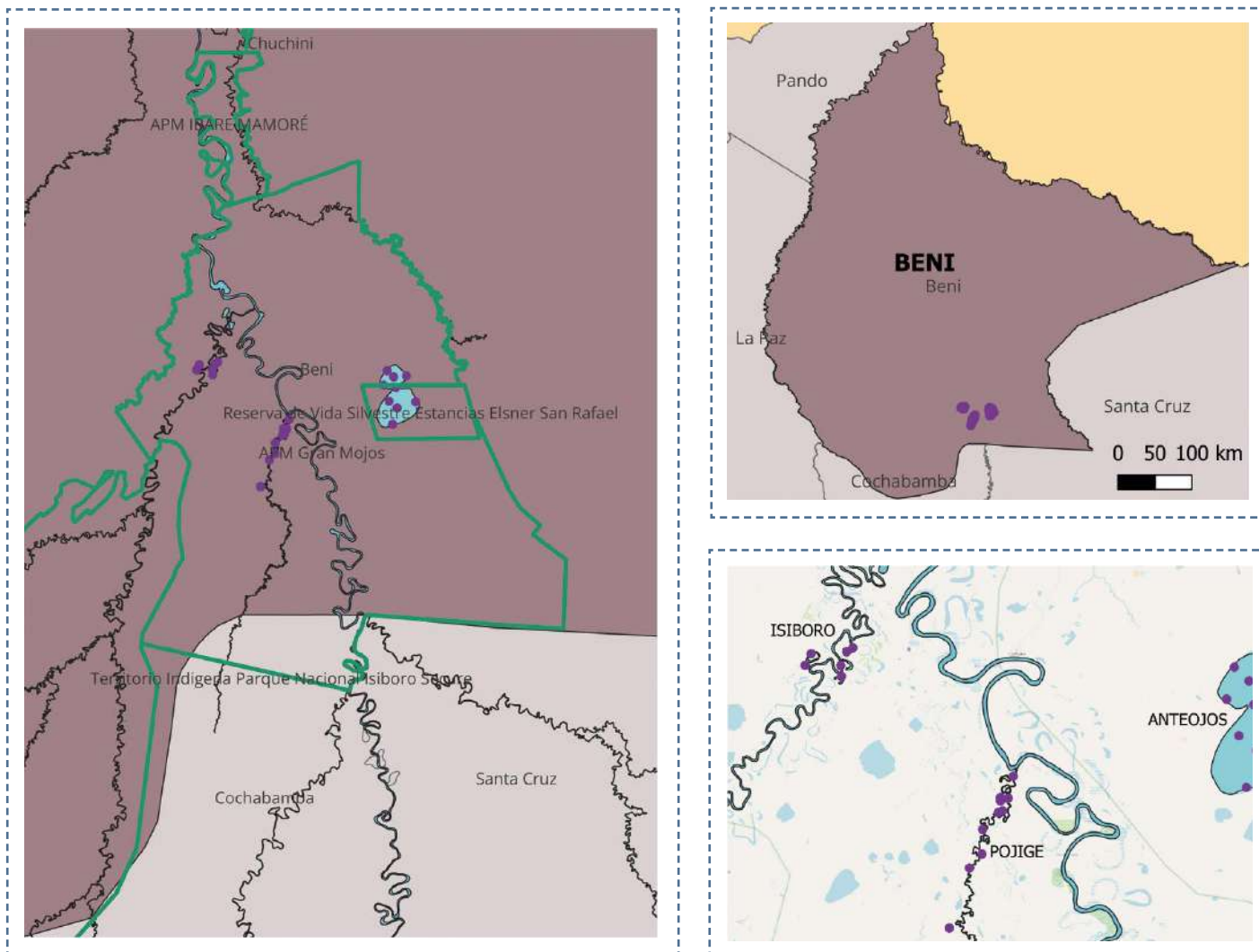
Las células de microalgas fueron contadas usando un aumento de 200 X en una cámara Sedgewick Rafter cuadrículada de 1 ml. A partir del conteo, se estimaron las densidades (células/ml) y la abundancia relativa de cada género. Para cada laguna, se estimó la riqueza e índice de Shannon. Para analizar y comparar la composición de fitoplancton entre las muestras, se empleó el índice de disimilitud de Bray Curtis y se realizó el Análisis de Escalamiento Dimensional No Métrico (NMDS).

Las muestras de zooplancton se recogieron con una red de malla de 25 μm , realizando un arrastre vertical a lo largo de la columna de agua, estas fueron dispuestas en frascos de 500 ml y conservadas en formol al 4 %. En total, se colectaron 24 muestras (Tabla 1). En algunos casos, se utilizaron portaobjetos donde se hizo el montaje y el reconocimiento de las estructuras de los organismos para determinar los géneros de zooplancton. Adicionalmente, algunos organismos fueron aislados para la microdissección y la observación de sus características morfológicas, utilizando los aumentos 400 X y 1000 X, con la ayuda de descripciones e ilustraciones de rotíferos (Koste 1978), de cladóceros (Elmoor-Loureiro 1977; Paggi 1995) y copépodos (Silva 1989; Battistoni 1995).

Por último, la comunidad bentónica fue colectada con una red de mano, con apertura de malla de 250 μm . Se realizó un muestreo cualitativo, integrando la muestra de distintos puntos dentro de cada cuerpo de agua. Se colectaron un total de 16 muestras (Tabla 1). En el laboratorio se separaron y clasificaron los individuos con la ayuda de claves dicotómicas para los invertebrados (Hamada et al. 2018; Damborenea et al. 2020; Domínguez & Fernández 2009). Con estas listas se construyeron bases de datos que luego se utilizaron para el cálculo de métricas de riqueza y el índice de calidad biológica andino-amazónico (AAMBI) (Encalada et al. 2019).



FIGURA 1. SITIOS MUESTREADOS EN LOS CUERPOS DE AGUA A PARTIR DE DOS CAMPAMENTOS BASE EN LOS LLANOS DEL ISIBORO Y POGIJE



RESULTADOS

Los parámetros fisicoquímicos de los cuerpos de agua presentan un gradiente de transparencia (medida con el disco Secchi) y de turbidez (FNU) entre las lagunas del río Isiboro y la laguna Anteojos; las primeras exhiben valores por encima de 1 m en las estimaciones con el disco de Secchi y de valores de 10-20 FNU de transparencia; mientras que los de las lagunas del Pogije y Anteojos llegan a 0,05 m de transparencia con el disco de Secchi y a 800-1000 FNU, lo cual denota una fuerte carga sedimentaria. Esta carga sedimentaria también se refleja en los valores de conductividad eléctrica ($\mu\text{S}/\text{cm}$), sólidos disueltos totales (mg/L) y salinidad (PSU), muy correlacionados entre sí. Por otro lado, el pH, el oxígeno disuelto (OD) y la saturación de oxígeno en el agua (% OD) son más elevados en los sitios de muestreo en la laguna Anteojos, disminuyendo en las lagunas del Pogije (Figura 2).

Las características fisicoquímicas de los arroyos y ríos, tanto del Pogije como del Isiboro, tienen un alto arrastre de sedimentos que afectan la transparencia y turbidez del agua, así como el transporte de nutrientes y la biodiversidad. Por la dinámica de pulso de inundación, descrito en Junk et

al. 1989 y Junk 1997, y su efecto en las comunidades biológicas, descrito en Pouilly et al. 2004, podría explicarse la similitud de la fisicoquímica existente entre los sitios de arroyos y ríos (A-R) y las lagunas meándricas, especialmente del Pogije (Figura 2).

La laguna Anteojos, también conocida como Araré, tiene una superficie de 68 km^2 y un perímetro costero de 42 kilómetros. La profundidad media es de 1 m, con un registro máximo de 1,8 m y 0,3 m en las orillas. La transparencia medida con el disco de Secchi no sobrepasa los 0,05 m; el pH de la laguna se encuentra entre 6,81 y 7,58, que denota aguas neutras ligeramente básicas, una conductividad eléctrica entre 114 y $119 \mu\text{S}/\text{cm}$; sus aguas bien oxigenadas tienen un contenido de 6,92-7,27 mg/L de OD. Finalmente, la turbidez de las aguas es muy elevada llegando a los 1000 FNU, con un valor mínimo de 736 FNU, estas características como la baja profundidad y la carga de sedimentos, junto con las elevadas concentraciones de OD, nos permiten plantear que esta laguna tiene mezclas constantes de sus aguas y depende de la dinámica de los vientos en la zona (Tabla 1).

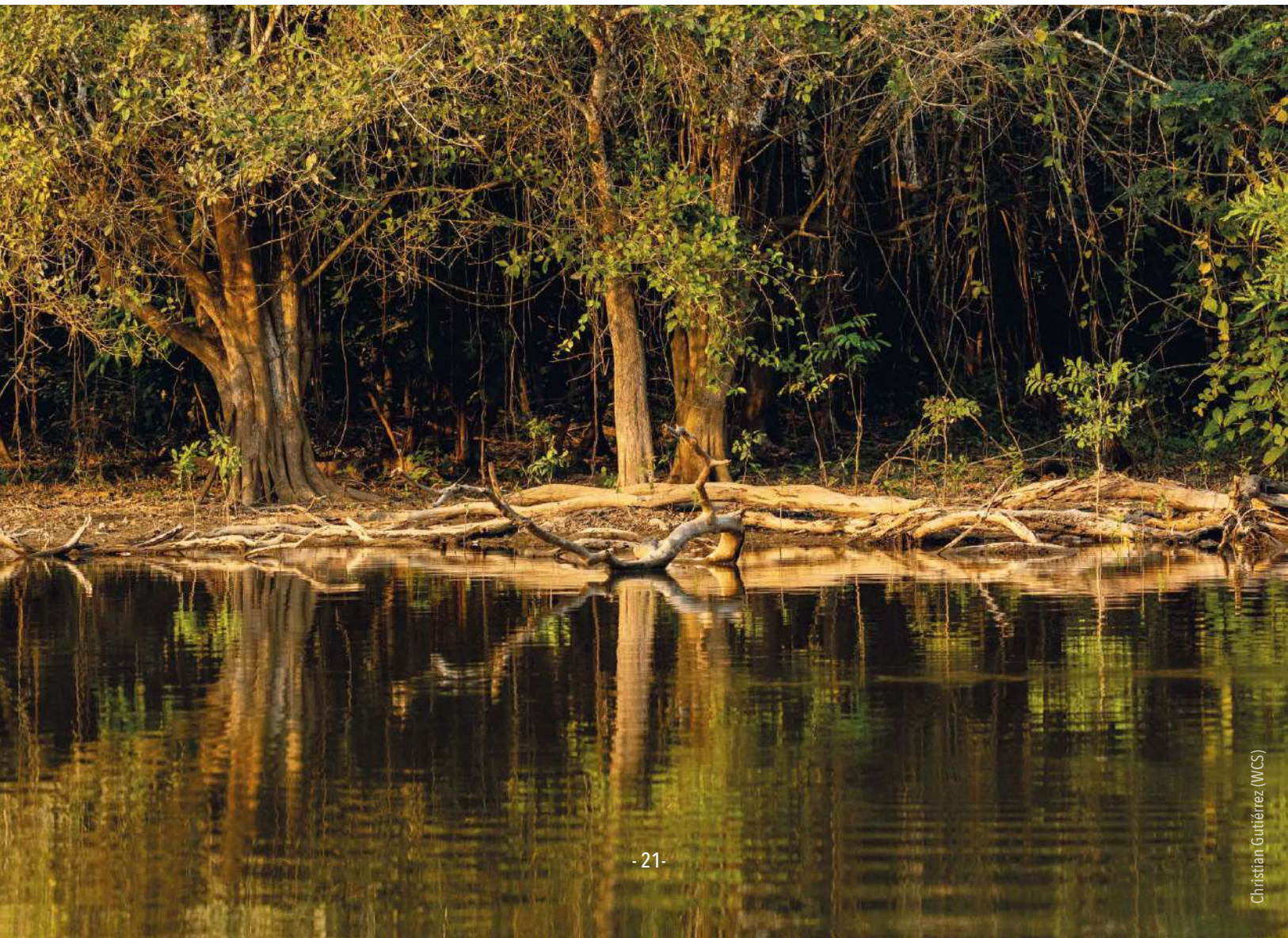
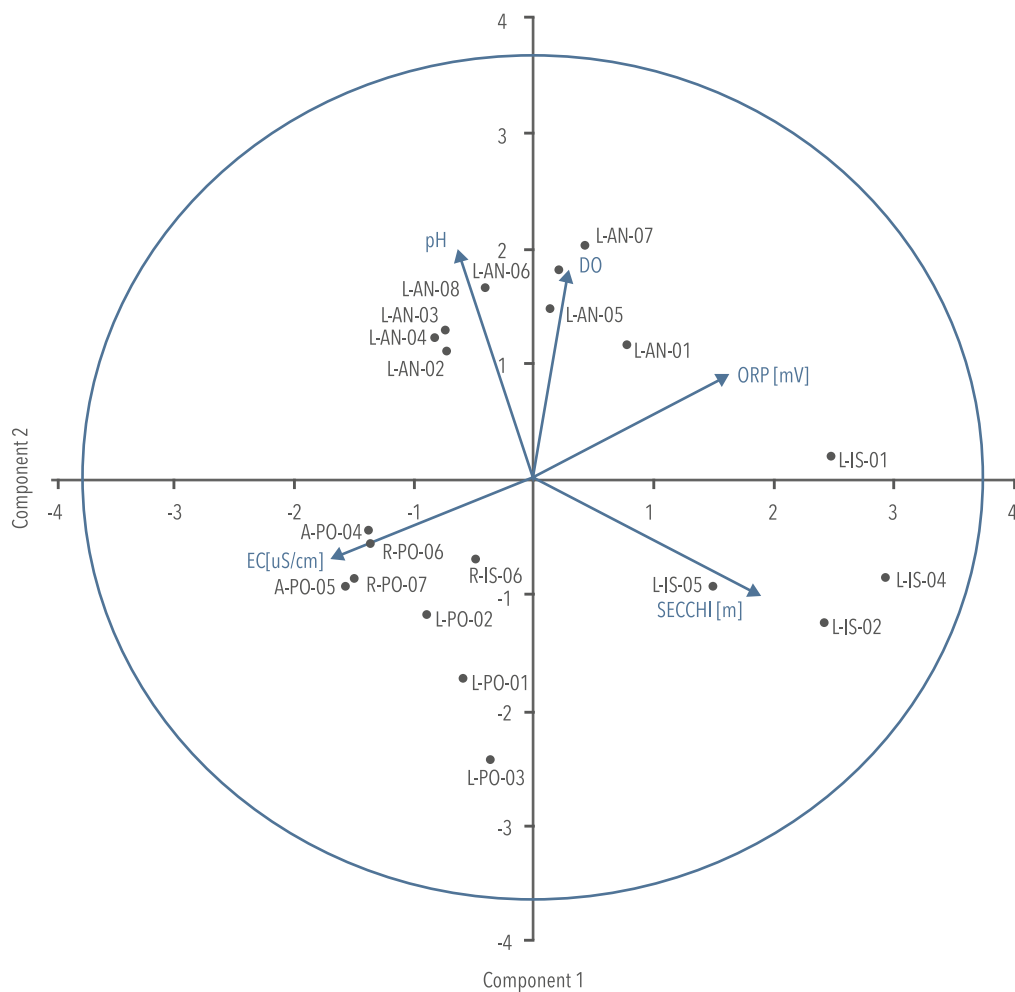


TABLA 1. PARÁMETROS FÍSICOQUÍMICOS DE LOS LAGOS Y RÍOS DE LOS LLANOS DEL ISIBORO, POJIGE Y ANTEOJOS

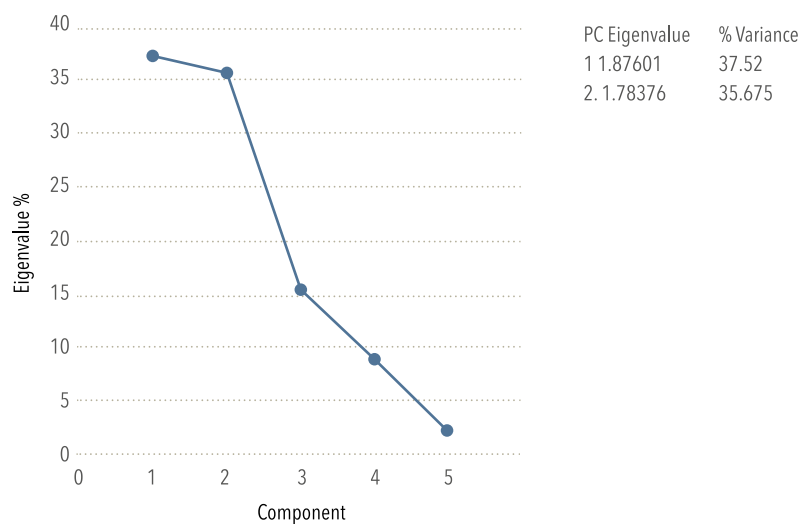
Cuerpo de agua	Sitios	PROF. [m]	SECCHI [m]	Temp [°C]	pH	ORP [mV]	EC [μS/cm]	TDS [mg/L]	Sal [psu]	DO [%]	DO [mg/L]	Turb FNU
Laguna Anteojos	L-AN-01	1,2	0,05	25,98	6,81	8,5	119	59	0,05	94,4	7,5	946,3
	L-AN-02	1	0,05	26,53	7,43	-6,6	118	59	0,05	87,8	6,92	826,9
	L-AN-03	0,6	0,05	25,98	7,48	-7,2	117	59	0,05	91,3	7,27	851,8
	L-AN-04	1,3	0,05	26,05	7,52	-7,6	116	58	0,05	88,8	7,07	873
	L-AN-05	1,8	0,05	26,17	7,3	3,1	116	58	0,05	90,7	7,21	814,7
	L-AN-06	1,1	0,05	26,3	7,41	4,7	115	58	0,05	94,3	7,48	1000
	L-AN-07	0,3	0,05	26,33	7,52	7,5	114	57	0,05	93	7,37	736,3
	L-AN-08	0,6	0,05	26,43	7,58	-2,3	115	58	0,05	92,7	7,34	883,6
Lagunas del Isiboro	L-IS-01	5,9	1,4	22,47	6,74	3,2	75	38	0,03	98,95	8,46	9,75
	L-IS-02	3	1,35	22,3	6,32	2,3	69	34	0,03	69,55	5,97	10,2
	L-IS-04	5,5	1,25	22,39	5,93	5,85	57	28	0,03	90,6	7,75	12,05
	L-IS-05	3,55	1,05	23,06	6,79	-0,02	82	41	0,04	57,73	4,83	20,68
Lagunas del Pojige	L-PO-01	1,03	0,18	26,08	6,55	-4,7	156	78	0,07	37,37	2,99	264,13
	L-PO-02	0,95	0,23	24,19	6,63	-10,75	151	76	0,07	61,3	5,11	118,15
	L-PO-03	5,6	0,5	21,33	6,35	-5,67	177	88	0,08	33,87	2,91	53,77
Arroyos tributarios del Pojige	A-PO-04	1	0,2	27,19	6,62	-11,1	223	112	0,1	92,9	7,28	64,1
	A-PO-05	0,5	0,15	26,78	6,75	-11,2	217	109	0,1	70,2	5,53	311,5
Río Isiboro (Mamoré)	R-IS-06	2	0,3	25,57	6,79	-11,25	102	51	0,05	67	5,4	100,2
Río Pojige (Mamoré)	R-PO-06	4	0,13	25,37	6,6	-2,2	292	146	0,14	83,3	6,73	310,75
	R-PO-07	6,5	0,14	25,63	6,4	-5,17	293	147	0,14	86,67	6,96	257,37

PROF= profundidad, SECCHI= profundidad del disco de Secchi, Temp= temperatura, ORP=potencial óxido reducción, EC= conductividad eléctrica, TDS= sólidos disueltos totales, Sal= salinidad, DO%= saturación de oxígeno, DO= concentración de oxígeno, Turb= turbidez.

FIGURA 2. ANÁLISIS DE COMPONENTES PRINCIPALES (PCA) ENTRE 5 PARÁMETROS FÍSICOQUÍMICOS Y 20 SITIOS DE MUESTREO



OD = oxígeno disuelto (correlacionado con saturación de oxígeno disuelto, % OD); pH= potencial de hidrógeno; ORP= potencial oxido reducción; SECCHI= transparencia medida con el disco de Secchi correlacionado con la profundidad); EC= conductividad eléctrica correlacionado con los sólidos disueltos totales (TDS) y unidades prácticas de salinidad (PSU)



FITOPLANCTON

Se registró un total de 50 géneros agrupados en 42 familias, 29 órdenes y 8 phyla: Clorófitas (18 géneros), Diatomea (16 géneros), Euglenófitas (7 géneros), Carófitas (4 géneros), Cianobacteria (3 géneros), Dinoflagelados (3 géneros), Ocrófitas (2 géneros) y Criptófitas (2 géneros). De forma general, el grupo de las Euglenófitas presentó una mayor riqueza a nivel de géneros (29 géneros registrados).

A nivel de división (phylum), las algas diatomeas estuvieron presentes en todas las muestras, siendo uno de los grupos con mayor dominancia, sobre todo en la laguna Anteosojos: 45-100 %, en los distintos puntos de muestreo (Figura 5); el género dominante fue *Aulacoseira*. En las lagunas del Isiboro, la dominancia de las diatomeas fue del 5-58 %, el más alto (74 %) fue registrado en el punto de muestreo en el río Isiboro (IS 06). En las lagunas del Pojige (PO 01-PO 03) y arroyos (PO 04-PO 05) la dominancia fue menor (del 1 al 30 %), la mayor fue identificada en el río Pojige (PO 06-PO 07), del 50 al 95 %. Los géneros con mayor contribución a la abundancia en las lagunas fueron *Aulacoseira*, seguido de *Surirella*, *Fragilaria*, *Nitzschia* y *Synedra*. En cambio, en los ríos predominaron los géneros *Aulacoseira* y *Asterionella*, esta última dominante en el punto PO 07.

El siguiente grupo con mayor dominancia fueron las algas criptófitas, sobre todo en las lagunas y arroyos del Isiboro y Pojige. En las lagunas alrededor del Isiboro esta dominancia fue del 35-70 %; en las lagunas y arroyos en torno al Pojige, del 2-80 %; y en los puntos de muestreo en los ríos del Isiboro y Pojige, del 20 y 0 %, respectivamente. Los géneros más representativos fueron *Cryptomonas* y cf. *Chroomonas*.

Otros grupos dominantes fueron las algas clorófitas y los euglenófitos. En las lagunas alrededor del río Isiboro, las clorófitas tuvieron una dominancia del 4-22 %, los géneros más representativos fueron *Scenedesmus* y *Chlamydomonas*. En cambio, en las lagunas del río Pojige, los euglenófitas aportaron con el 2-90 %, siendo los géneros más dominantes *Klebsiella*, *Euglena* y *Strombomonas*. En los arroyos alrededor del Pojige, la dominancia fue menor (con un máximo del 21 %), principalmente los géneros *Euglena* y *Strombomonas*. También se observó una dominancia en estos arroyos de clorófitas (2-25 %), por el género *Scenedesmus* (Figuras 3 y 4).

FIGURA 3. ABUNDANCIA RELATIVA (%) DE GRUPOS DE FITOPLANCTON EN LOS PUNTOS DE MUESTREO ALREDEDOR DEL RÍO ISIBORO

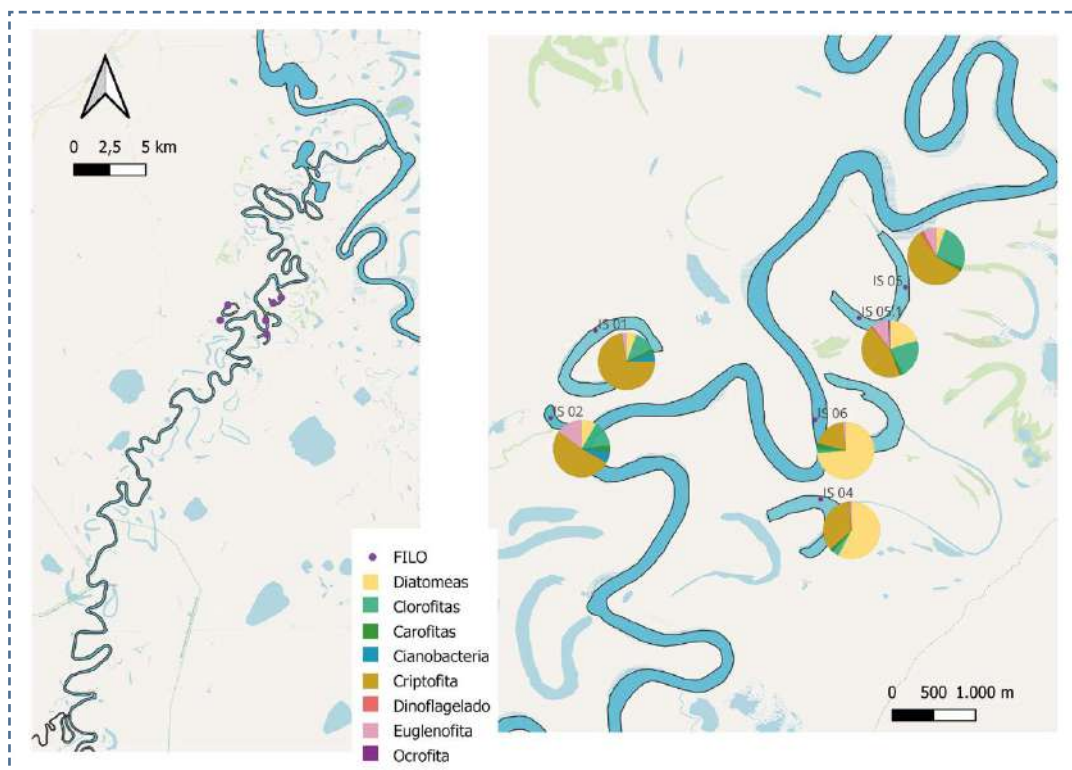


FIGURA 4. ABUNDANCIA RELATIVA (%) DE GRUPOS DE FITOPLANCTON EN LOS PUNTOS DE MUESTREO ALREDEDOR DEL RÍO POJIGE

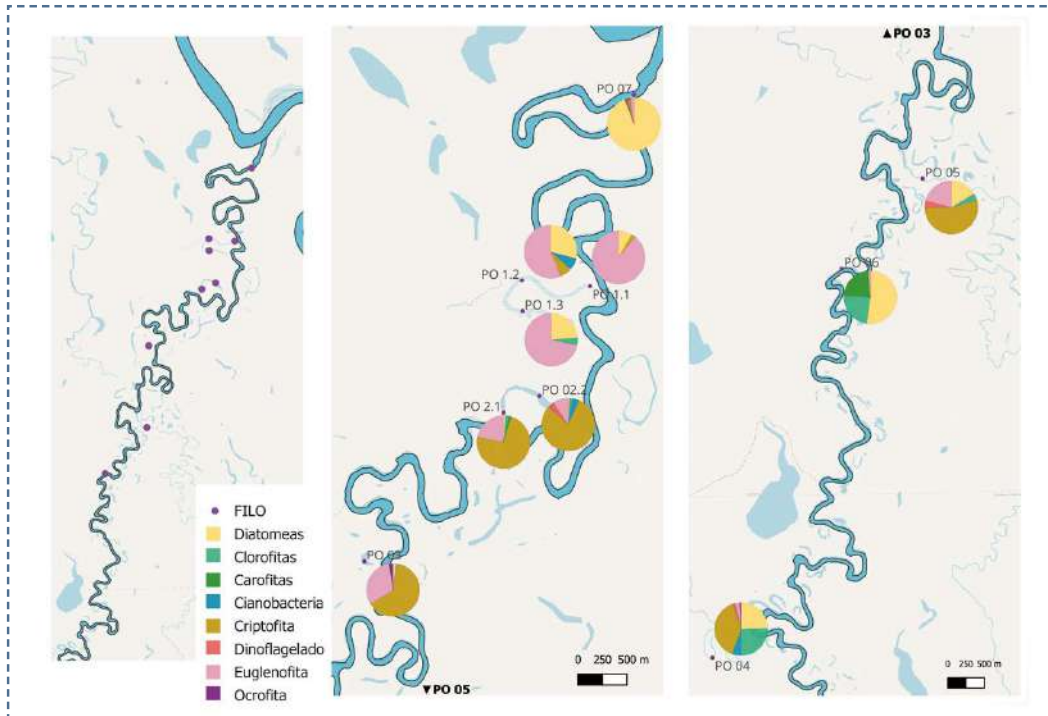
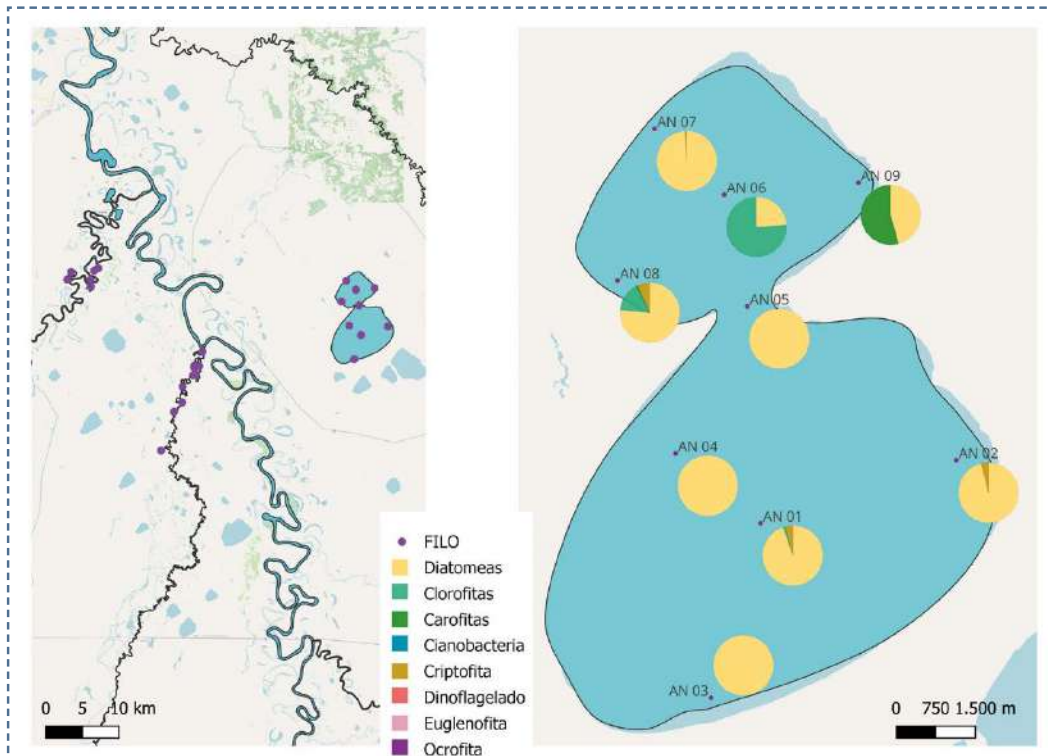


FIGURA 5. ABUNDANCIA RELATIVA (%) DE GRUPOS DE FITOPLANCTON EN LOS PUNTOS DE MUESTREO DE LA LAGUNA ANTEOJOS



En cuanto a la densidad del fitoplancton, esta varió considerablemente entre las muestras y los cuerpos de agua. Las mayores densidades se encontraron en las lagunas alrededor de los ríos Isiboro y Pojige. En las lagunas del Isiboro la más alta densidad se obtuvo en el punto IS 04 (600 org/ml), y en las lagunas alrededor del río Pojige, en el punto PO 02.2 (442 org/ml). El arroyo PO 04 (tributario del río Pojige) fue donde se registró la mayor densidad (1.165 org/ml). En cuanto a los puntos de muestreo en los ríos Isiboro (PO 06) y Pojige (PO 06 y PO 07), las densidades registradas fueron de 383 org/ml y 227 org/ml, respectivamente (Figura 6 A). La laguna Anteojos fue la que tuvo la menor densidad de fitoplancton, con un máximo de 37 org/ml, así como la que presentó la mayor turbidez, con una media de 866 FNU (Tabla 1). Probablemente debido a estos factores, su densidad de microalgas fue menor (Fig. 6 A-B).

El Análisis de Escalamiento Dimensional No Métrico (NMDS), basado en la matriz de disimilitud de Bray Curtis (Figura 7), y el Análisis de Similitud-ANOSIM (Bray Curtis) permitió encontrar diferencias y similitudes en la

composición de las comunidades de fitoplancton. Los cuerpos de agua vinculados a los ríos Isiboro y Pojige presentaron una gran similitud en su composición, principalmente por la presencia de la diatomea *Aulacoseira* sp1. También se pudo observar una variación en la composición del fitoplancton en los puntos de muestreo del Pojige, que podría estar relacionada con el tipo de cuerpo de agua muestreado, donde los arroyos presentaron una mayor diversidad y una composición con dominancia de algas verdes (clorófitas y charófitas).

La comunidad de fitoplancton de la laguna Anteojos se encuentra separada de las zonas del Isiboro y Pojige, lo cual indica que existe una mayor disimilitud. Esta laguna está dominada por otra morfoespecie de *Aulacoseira* sp2, que es más pequeña. También se pudo observar que dentro de esta misma laguna hay una variación en cuanto a la composición y dominancia de microalgas dependiendo del punto de muestreo, lo que podría deberse al tipo de sustrato de fondo.

FIGURA 6. A. DENSIDAD TOTAL (CÉLULAS/ML) DE FITOPLANCTON EN CADA MUESTRA EVALUADA. B. DENSIDAD TOTAL (CÉLULAS/ML) DE FITOPLANCTON PARA LA LAGUNA ANTEOJOS

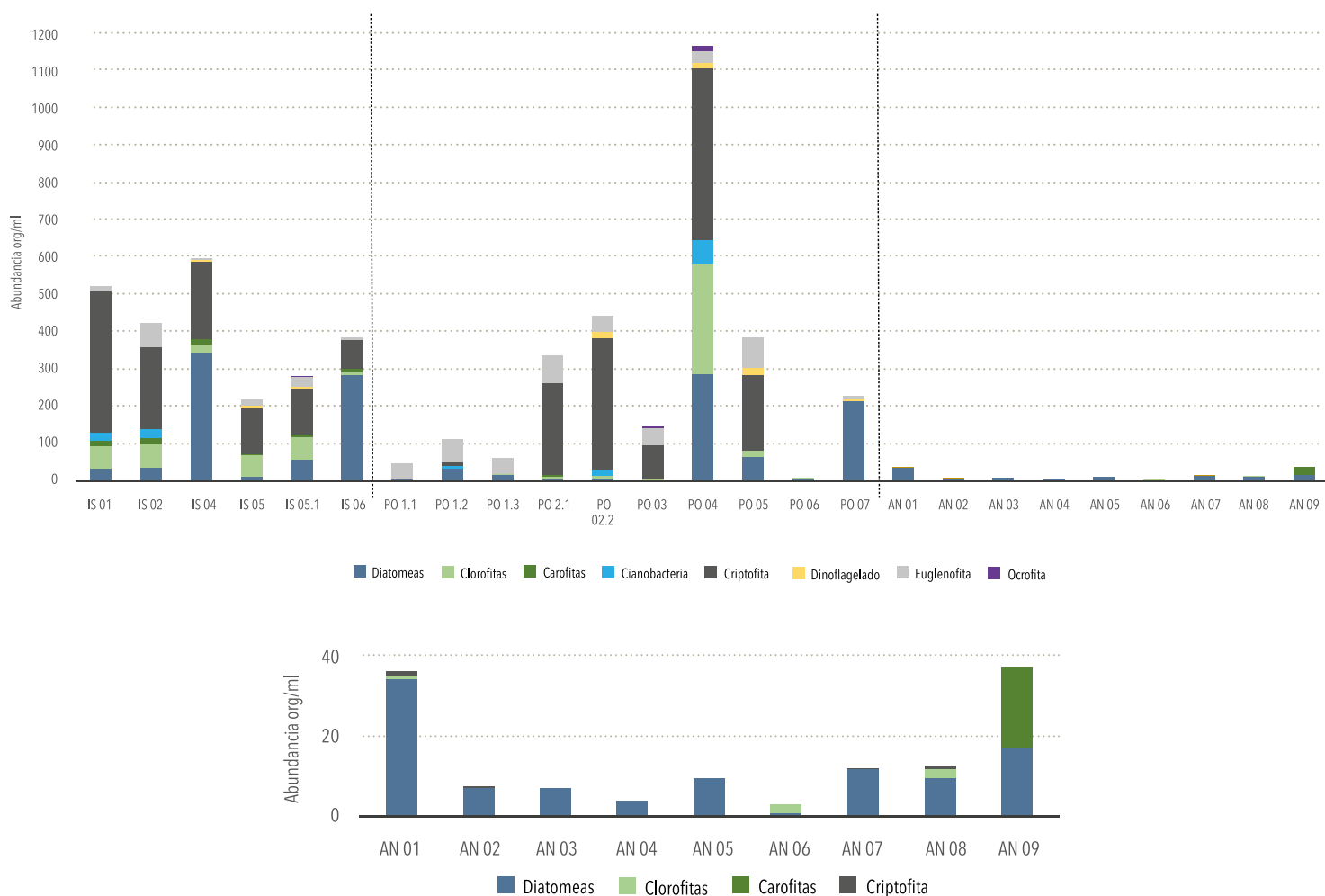
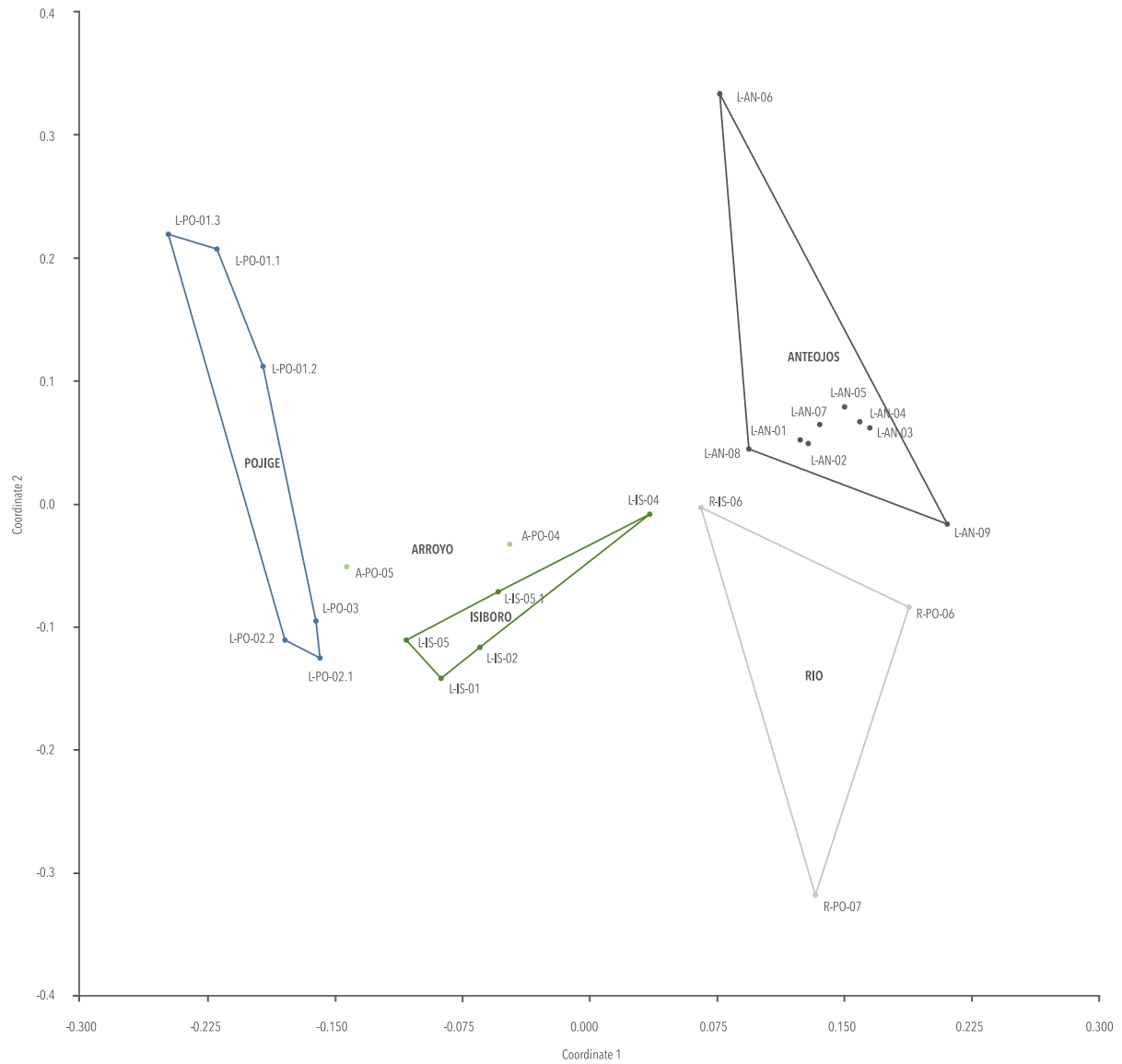
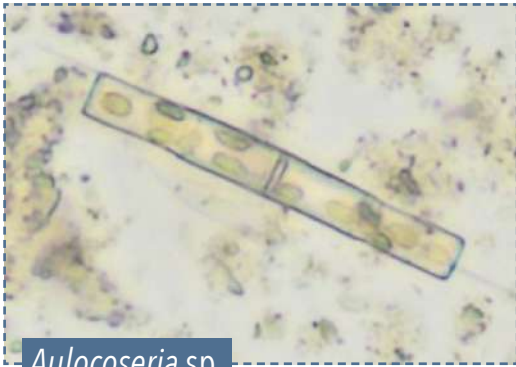


FIGURA 7. ANÁLISIS DE ESCALAMIENTO DIMENSIONAL NO MÉTRICO (NMDS)
BASADO EN UNA MATRIZ DE SIMILITUD DE BRAY CURTIS DEL FITOPLANTON

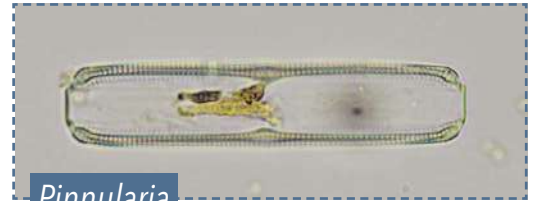




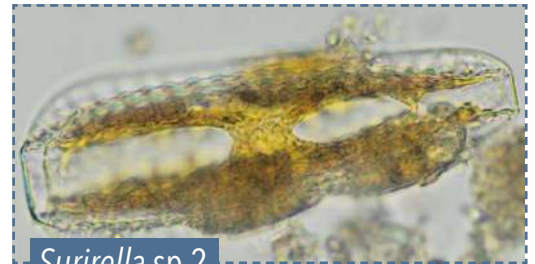
Aulocoseria sp.



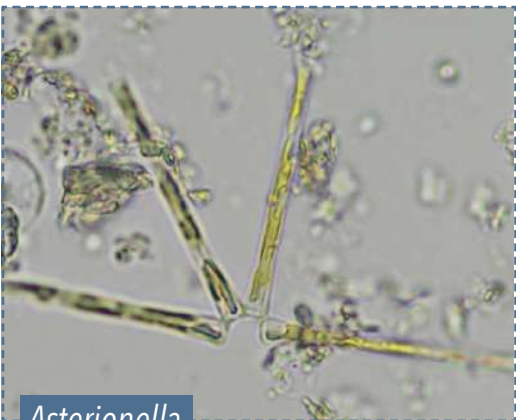
Gyrosigma



Pinnularia



Surirella sp.2



Asterionella



Euglena sp. 2



Trachelomonas



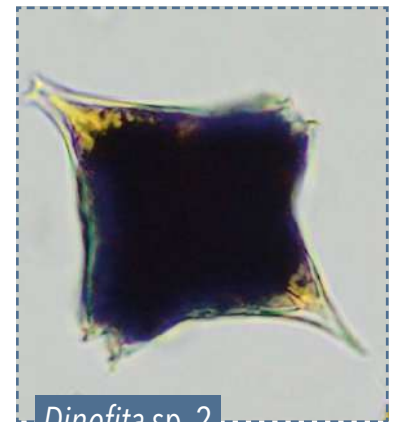
Klebsiella



Phacus



Strombomonas



Dinofita sp. 2



Scenedesmus sp.



Dinofita sp. 2



Closterium sp. 2

ZOOPLANCTON

Se registraron 16 géneros del phylum Rotifera de la clase Eurotatoria y 9 géneros del phylum Arthropoda (7 de Cladocera-Branchiopoda y 2 de Copepoda-Maxilopoda). Los rotíferos estuvieron presentes en todos los puntos de muestreo y fueron más abundantes que los cladóceros y copépodos (Figuras 8, 9, 10 y 11). En las colectas del Pojige, el punto PO-04 mostró la mayor densidad de rotíferos, seguido de los puntos PO-01. Asimismo, en el Pojige se registró la mayor cantidad de rotíferos, cladóceros y copépodos, con excepción de los puntos PO-06 y PO-07 (Figura 10), que corresponden a los arroyos tributarios del río Pojige. En cambio, en los puntos de colecta en el Isiboro, solo en IS-01 se llegó a cuantificar 80 org/L; en el resto de los puntos la densidad fue menor a 35 org/L. En el caso de la

laguna Antejos, se registró un máximo de 35 org/L (punto AN-06), el resto de los puntos tuvieron menos de 20 org/L (Figura 8).

En las colectas del Isiboro destacaron los rotíferos *Brachionus* y *Conochilus* (Figura 9), así como los juveniles de copépodos (copepoditos). En Pojige (PO-02.1, PO-02.2 y PO-04), los rotíferos que sobresalieron por su abundancia fueron *Brachionus*, *Filinia*, *Polyarthra* y *Trichocerca* (Figuras 8 y 10). Por el contrario, en los puntos de muestreo de la laguna Antejos la densidad de zooplancton disminuyó significativamente, los organismos mejor representados fueron el rotífero *Keratella* y los copépodos, principalmente nauplios y copepoditos (Figura 11).

FIGURA 8. A. DENSIDAD DE ZOOPLANCTON (ORGANISMOS/L) EN CADA MUESTRA EVALUADA

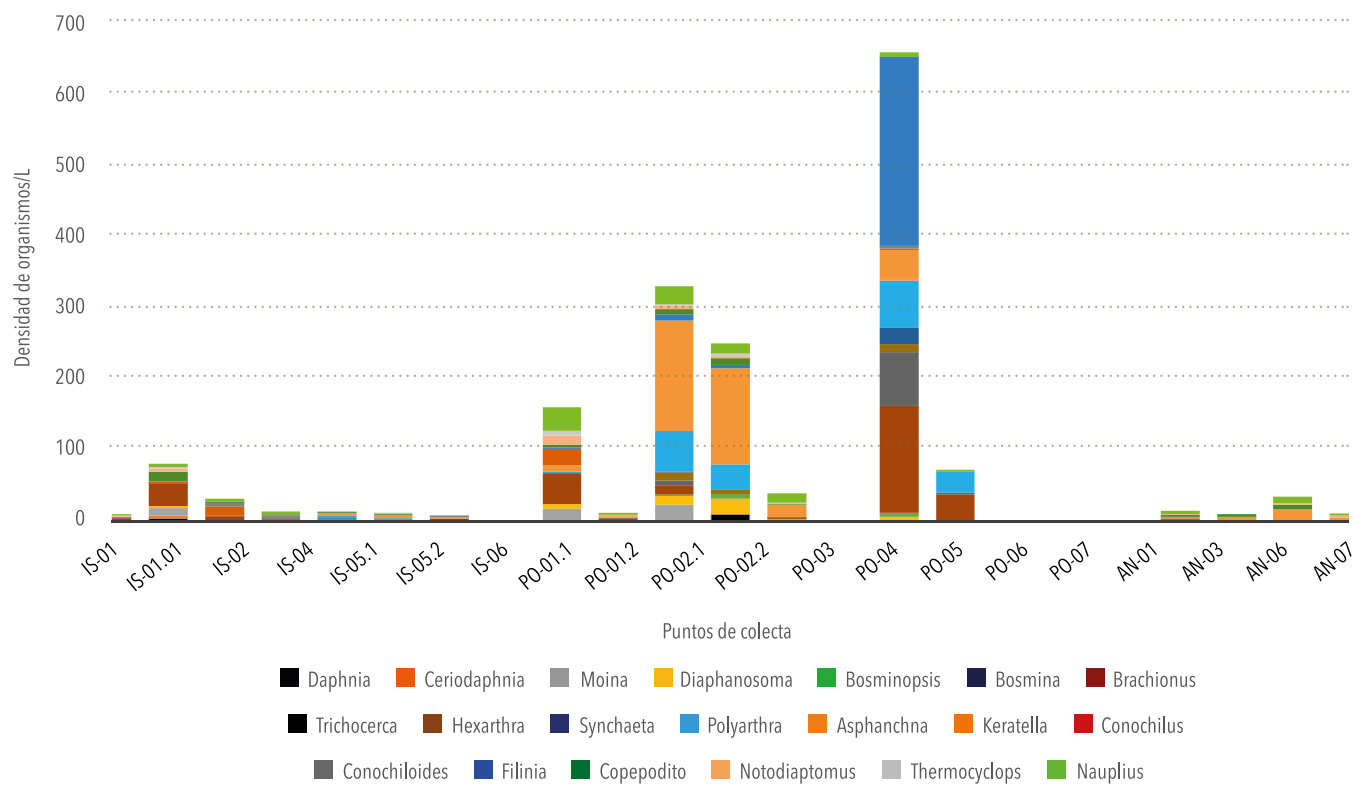


FIGURA 9. ABUNDANCIA RELATIVA (%) DE GRUPOS DE ZOOPLANCTON EN LOS PUNTOS DE MUESTREO ALREDEDOR DEL RÍO ISIBORO

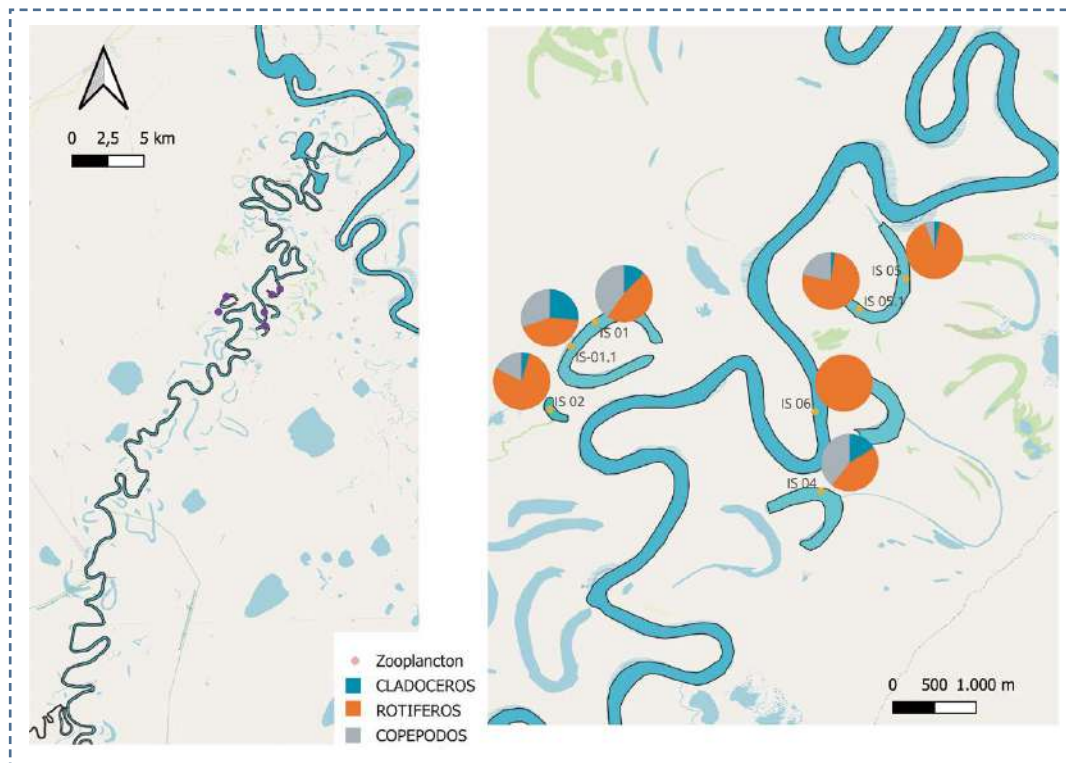


FIGURA 10. ABUNDANCIA RELATIVA (%) DE GRUPOS DE ZOOPLANCTON EN LOS PUNTOS DE MUESTREO ALREDEDOR DEL RÍO POJIGE

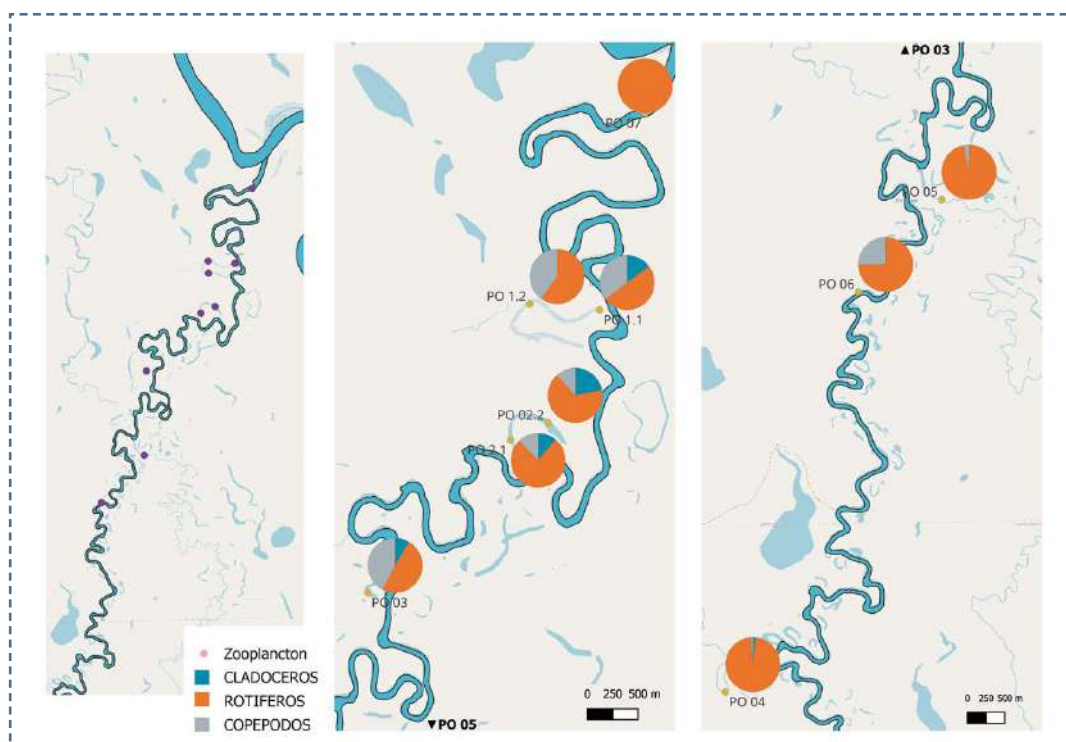
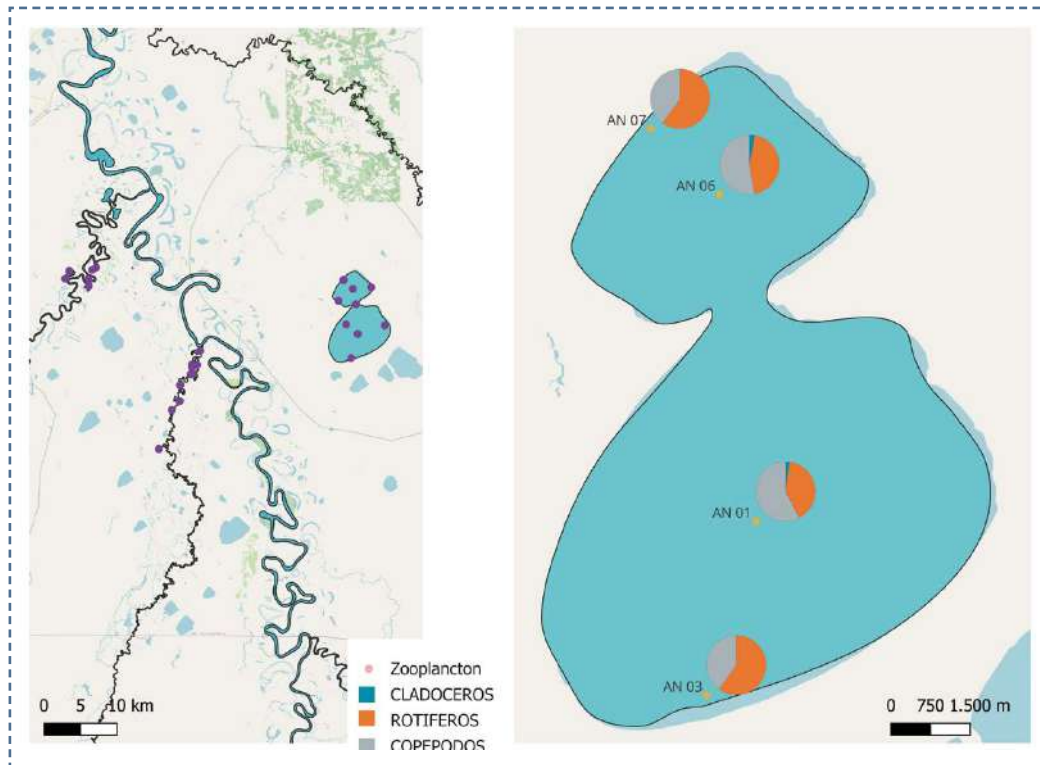


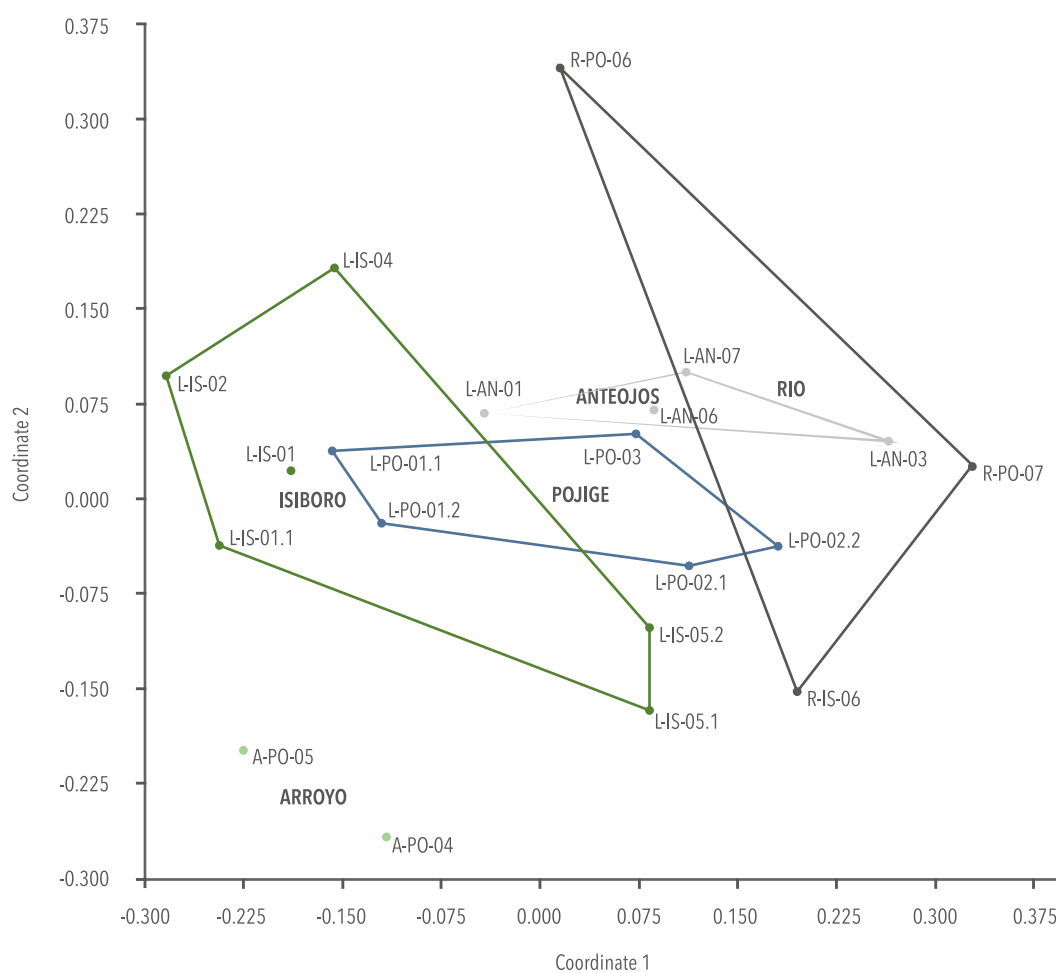
FIGURA 11. ABUNDANCIA RELATIVA (%) DE GRUPOS DE ZOOPLANKTON EN LOS PUNTOS DE MUESTREO DE LA LAGUNA ANTEOJOS



El Análisis de Escalamiento Dimensional No Métrico (NMDS), basado en la matriz de disimilitud de Bray Curtis (Figura 12), muestra diferencias entre los puntos de colecta: los del río Pojige (PO-06 y PO-07) fueron los de mayor disimilitud debido a su baja abundancia. Otros puntos diferentes

fueron los PO-04 y PO-05, ambos en arroyos, el primero presentó alrededor de 655 org/L y el segundo solo 70 org/L. Los puntos de colecta de la laguna Antejos se parecieron más a los puntos del río Pojige (PO-06 y PO-07) (Figura 11).

FIGURA 12. ANÁLISIS DE ESCALAMIENTO DIMENSIONAL NO MÉTRICO (NMDS) BASADO EN UNA MATRIZ DE SIMILITUD DE BRAY CURTIS DEL ZOOPLANCTON





Brachionus



FILINIA sp.1



Hexarthra



Poliarthra



Moina



Diaphanosoma



FILINIA sp.2



Notodiaptomus



Bosmina



Thermocyclops

MACROINVERTEBRADOS

La fauna de macroinvertebrados está compuesta por 34 taxa de 4 phyla: Nematoda, Mollusca, Annelida y Arthropoda. Dentro del grupo Arthropoda pueden reconocerse taxones de los subphyla Chelicerata, Crustacea y Hexapoda, de los cuales este último es el grupo mejor representado, con el 70 % de larvas, ninfas, nayades y adultos de los insectos acuáticos. Solo un 11 % de los taxa reportados corresponde a Crustacea, con el primer registro realizado del grupo críptico Cyclestheria (Cyclestheridae -Branchiopoda).

La riqueza taxonómica de los macroinvertebrados por microcuencas muestra valores mayores en los ríos respecto de los arroyos y lagunas de cada microcuenca. Las lagunas meándricas asociadas al río Isiboro presentaron la mayor diversidad, entre 20 y 43 taxones, mientras que en las lagunas

meándricas asociadas al río Pojige la diversidad fue menor, de 16 a 18 taxones. La laguna Antejos, de origen tectónico, donde se ejecutaron nueve muestreos, solo se obtuvo una riqueza entre 6 y 12 taxones (Figura 13).

Al realizar el Análisis de Escalamiento Dimensional no Métrico (NMDS), basado en una matriz de similitud de Sorensen, el primer eje presenta un gradiente de izquierda a derecha desde los cuerpos de agua cercanos al río Mamoré, considerando los tributarios, los arroyos y las lagunas asociadas a esta cuenca, mientras que a la derecha se encuentran los sitios de muestreo de la laguna Antejos, que coinciden con el gradiente de riqueza taxonómica de los cuerpos de agua (Figura 14).

FIGURA 13. RIQUEZA TAXONÓMICA DE LOS SITIOS MUESTREADOS.

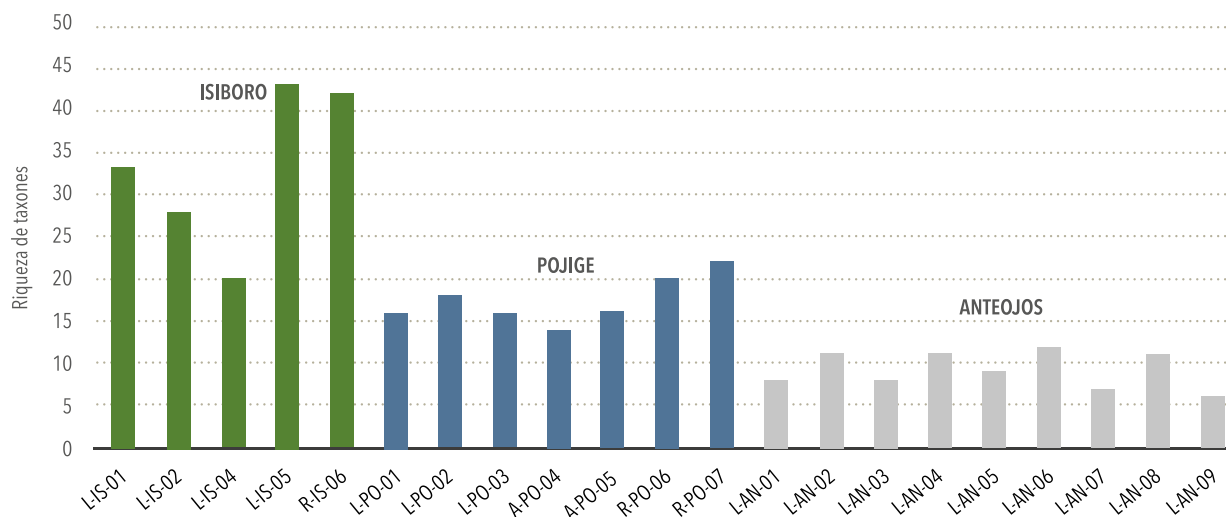
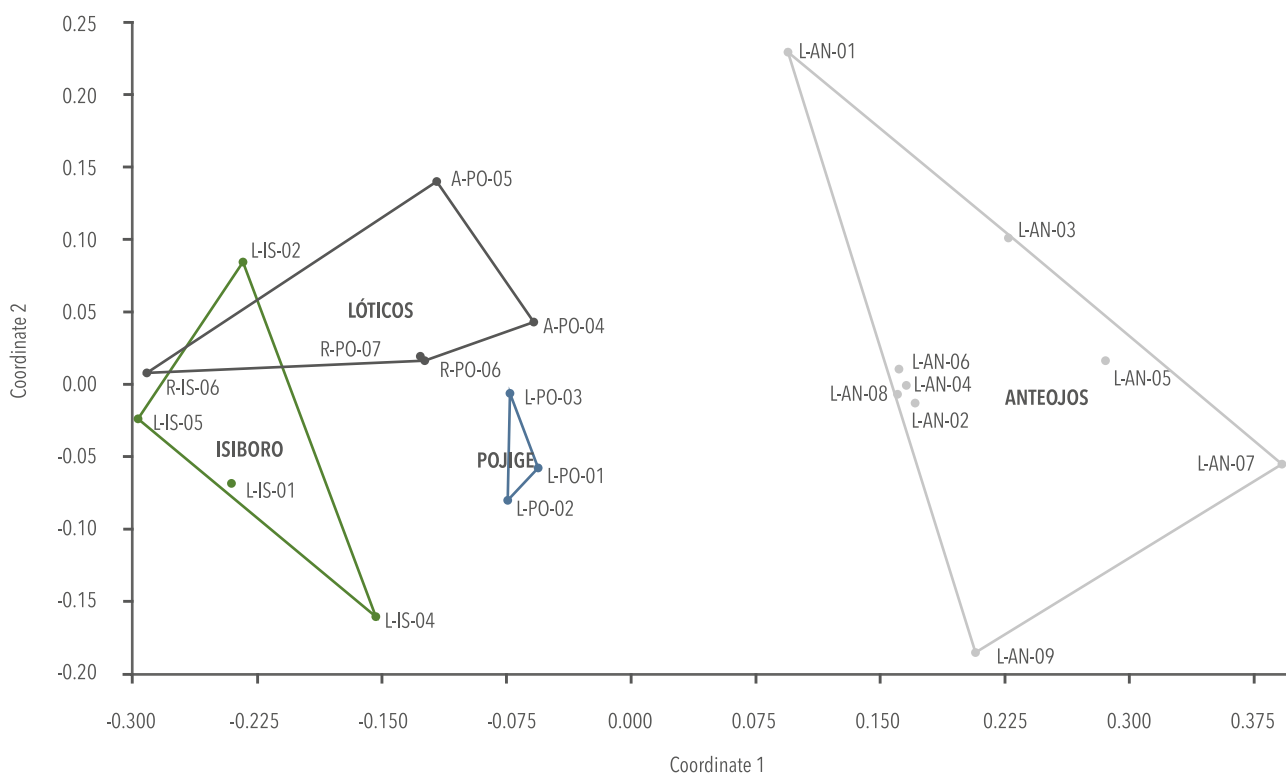


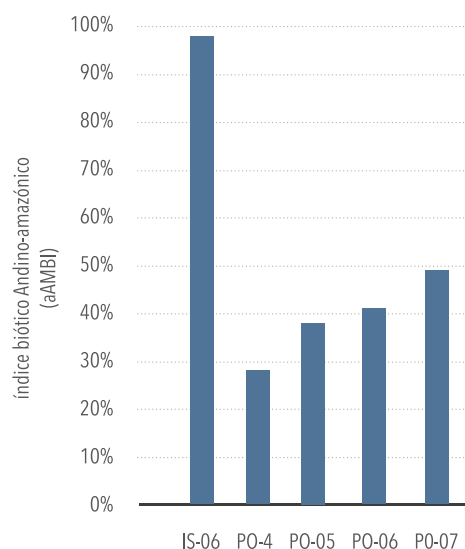
FIGURA 14. ANÁLISIS DE ESCALAMIENTO DIMENSIONAL NO MÉTRICO (NMDS) BASADO EN UNA MATRIZ DE SIMILITUD DE SORESENSEN DE MACROINVERTEBRADOS



En cuanto a la calidad biológica de los cuerpos de agua aplicada a los arroyos y ríos de las zonas de estudio, se observó que el río Isiboro tiene valores elevados alcanzando una calidad "muy buena". Por el contrario, los arroyos

asociados al Pajije se encuentran entre una "mala" y "regular" calidad, no obstante, el río Pajije tiene una calidad "buena", pero con valores muy cerca de descender a "regular" (Figura 15).

FIGURA 15. CALIDAD BIOLÓGICA DE LOS ARROYOS Y RÍOS DE LA ZONA MUESTREADA





Larvas de Dytiscidae (Coleoptera)



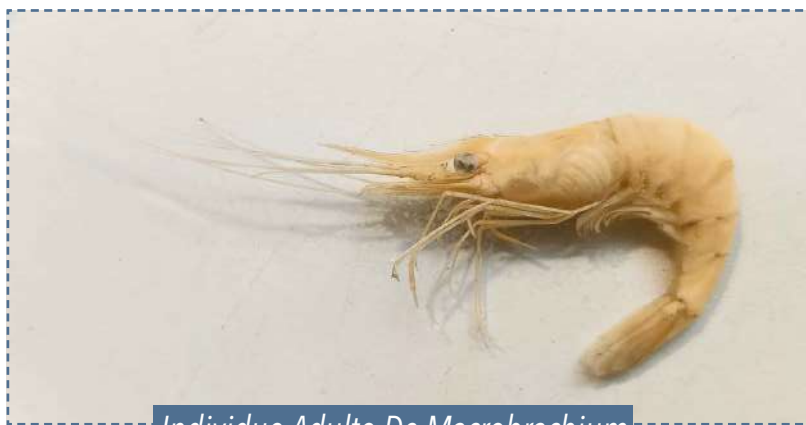
Ninfa de Belostomatidae



Larva de Ceratopogonidae



Individuo adulto de Cyclestheridae



*Individuo Adulto De Macrobrachium
(Palaemonidae-Crustacea)*

CONSIDERACIONES FINALES

Los parámetros fisicoquímicos de los cuerpos de agua estudiados en la zona tienen bastante similitud a los parámetros reportados en el libro "Diversidad biológica en la llanura de inundación del río Mamoré" (Pouilly et al. 2004). Sin embargo, los valores elevados de turbidez y bajos de transparencia, medidos con un equipo multiparámetro y un disco de Secchi, respectivamente, podrían atribuirse a los impactos ganaderos en la parte media de la cuenca y a la deforestación en la ribera de arroyos, lagunas y ríos, así como a los cambios climáticos actuales. Todo lo cual puede estar afectando a la biodiversidad acuática.

En cuanto al fitoplancton, su composición, abundancia y densidad podrían estar relacionadas con el tipo de cuerpo de agua evaluado. Por ejemplo, al considerar que los ríos son cuerpos de agua lóticos, con constante flujo de agua y arrastre de sedimentos, su composición estuvo dominada por las diatomeas. En cambio, las lagunas del Isiboro estuvieron dominadas por criptófitas, diatomeas y clorófitas y las lagunas del Pojige, por criptófitas, euglenófitas y diatomeas. Los arroyos, presentaron una mayor diversidad, con una dominancia de diatomeas, clorófitas y charófitas, esto probablemente se deba a un mayor aporte de materia orgánica, como se pudo apreciar en estos dos puntos de muestreo.

La prevalencia de criptófitas fue previamente reportada por varios autores en embalses con altas tasas de renovación de agua en ecosistemas tropicales de Sudamérica. Estos sistemas suelen estar dominados por plancton de pequeño tamaño, donde el orden Cryptomonadales desempeña un papel destacado (De Zaburlín et al. 2013). Dentro de las criptófitas, se identificó al género *Chromonas* sp. cf., que son algas pequeñas (14-17 micrómetros promedio) que se caracterizan por una elevada relación superficie-volumen, alta competitividad y tolerancia a diversas condiciones ambientales y nutricionales. Según la clasificación de Reynolds 1997, las algas criptófitas presentan características morfológicas y fisiológicas intermedias entre las estrategias primarias R (aclimatación) y C (invasión).

El género en común de casi todos los cuerpos de agua fue *Aulacoseira* sp., este género fue descrito en ambientes con alta turbulencia debido a la acción del viento (Rodríguez et al. 2009). La dominancia de especies de este género fue descrita en diversos embalses y ríos de distintas regiones de América del Sur, y esto es atribuido a su condición de alga típica estratega R (Reynolds 1997), con capacidad de tolerar altas turbulencias y frecuentes cambios en las condiciones ambientales (De León & Chalar 2003).

La dominancia de las euglenófitas en lagunas amazónicas y en llanuras de inundación es también característico de las llanuras aluviales de Beni (Cadima & Bicudo 2013), presentando una mayor diversidad. Esto puede deberse a su alta tolerancia a condiciones ambientales extremas y a su plasticidad metabólica. Las euglenófitas suelen habitar ambientes ricos en materia orgánica en descomposición. Esta preferencia está relacionada con su naturaleza heterótrofa, que les permite absorber material orgánico complejo, ya sea en forma soluble o en estado particulado. También fueron descritas en ambientes con bajo contenido de oxígeno, gracias a su capacidad mixotrófica, que combina la fotosíntesis con la ingestión

de materia orgánica (Bellinger & Siegee 2013; Reynolds 2006). Además, su resistencia a variaciones de pH, turbidez y nutrientes les permite adaptarse a los cambios frecuentes asociados a los regímenes hidrológicos fluctuantes en las zonas de inundación (Salcedo-Hernández et al. 2012). Su capacidad de proliferar rápidamente en condiciones eutróficas y su flexibilidad ecológica las convierten en un grupo dominante en estos entornos dinámicos (Padisak et al. 2009).

Con relación al zooplancton, los rotíferos estuvieron presentes en todos los puntos de muestreo y fueron más abundantes que los cladóceros y copépodos. En las colectas realizadas en el Isiboro destacaron los rotíferos *Brachionus* y *Conochilus* y los juveniles de copépodos (copepoditos); en el Pojige, los rotíferos *Brachionus*, *Filinia*, *Polyarthra* y *Trichocerca*; y en la laguna Antejos, el rotífero *Keratella*, así como los nauplios y copepoditos. Los índices de riqueza y diversidad fueron mayores en el Isiboro, seguido por el Pojige. En contraste, los valores más bajos se registraron en la laguna Antejos. Dependiendo de la especie, los rotíferos son considerados filtradores, suctores o depredadores. El estudio para la asignación de grupos funcionales tróficos (GFT) podría dar mejores luces para el entendimiento de estos cuerpos de agua, como el trabajo realizado en la Amazonía brasileña por Bomfim et al. 2023.

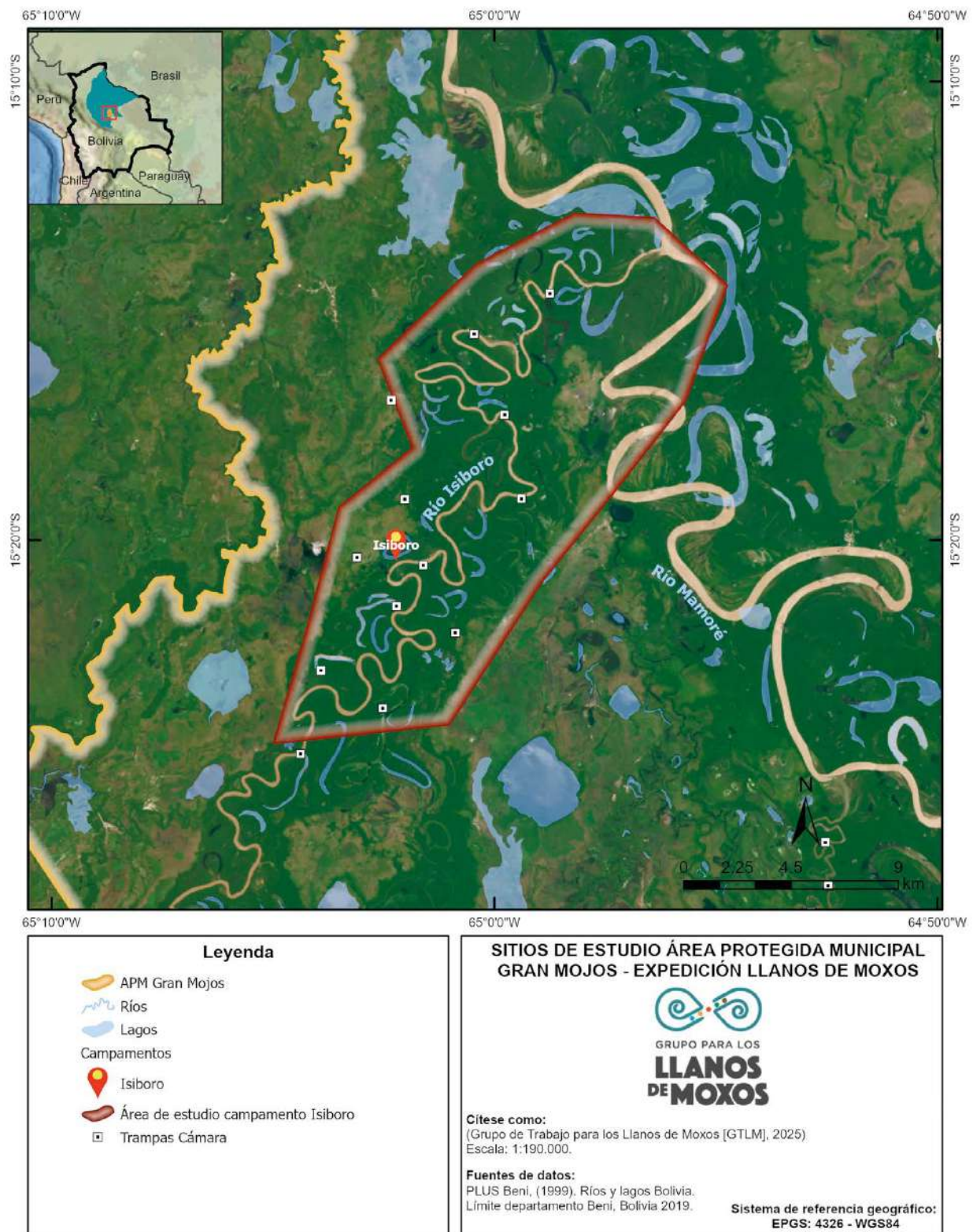
Sobre la calidad biológica de los cuerpos de agua de la zona de estudio, los arroyos y ríos reflejan el grado de perturbación río arriba de cada una de las microcuencas; por ejemplo, en las riberas del río Pojige se han establecido una mayor cantidad de estancias que impactan de manera directa a los cuerpos de agua. Al contrario, en el río Isiboro solo se encuentran pequeñas comunidades, dando lugar a un menor impacto.

El nuevo registro de fauna acuática bentónica corresponde a un individuo de la clase Branchiopoda, orden Diplostraca, familia *Cyclestheriidae* y género *Cyclestheria*. Esta especie era conocida hasta el 2013 como *C. hislopi*, el trabajo molecular de Schwentner et al. (2013) propuso que, por las distancias genéticas entre las muestras de Sudamérica, Asia y Australia, debería existir por lo menos una especie de *Cyclestheria* diferente de *C. hislopi*. La hipótesis hasta ese momento era que se trataba de una especie con distribución circuntropical (Olesen et al. 1996).

Al realizar un análisis de escalamiento dimensional no métrico (NMDS), basado en una matriz de similitud de Sorensen, se puede interpretar en el primer eje un gradiente de izquierda a derecha desde los cuerpos de agua cercanos al río Mamoré. Esta distribución espacial de la fauna de macroinvertebrados coincide con la teoría del pulso de inundación por Junk 1989 y Junk 1997.

Los cuerpos de agua de los llanos de Moxos en las zonas del Isiboro, el Pojige y la laguna Antejos son ecosistemas muy frágiles, por lo que es importante desarrollar estrategias de manejo de la ganadería con las estancias ganaderas de la región, para reducir sus efectos negativos en los cuerpos de agua.

MAPA 2. SITIO DE ESTUDIO 1. RÍO ISIBORO



RÍO ISIBORO

SITIO DE ESTUDIO 1

El primer sitio de estudio se situó a orillas del río Isiboro, desde su intersección con el río Mamoré hasta la comunidad de Copacabana. En algunos sectores, el río Isiboro puede llegar a medir de 80 a 200 m de ancho. Se caracteriza por la presencia de meandros que forman numerosas lagunas de várzea, algunas con conexiones entre sí creando yomomales de aguas profundas. El río Isiboro tiene un alto arrastre de sedimentos que afectan la transparencia y turbidez del agua, así como el transporte de nutrientes y la biodiversidad.

La vegetación comprende bosques de galería y bosques de várzea bien conservados que circundan el río Isiboro, y que forman un corredor biológico para la vida silvestre. Su dosel es de mediano a alto, con individuos emergentes. Estos bosques colindan con pampas de pajonales y cañueles estacionalmente inundables y con vegetación de pantanos o curichis.

El campamento de investigación se estableció en la comunidad de Tacuaral, a orillas del río Isiboro (20L 281308 / 8302938 UTM). El trabajo de campo se llevó a cabo del 21 al 26 de julio de 2024.

RESULTADOS SOBRESALIENTES

RÍO ISIBORO

FLORA Y VEGETACIÓN

75 nuevos registros de especies para el Área

Protegida Municipal Gran Mojos

67 nuevos registros de especies para Loreto

4 nuevos registros de especies para el

departamento del Beni

MARIPOSAS DIURNAS

105 especies registradas

104 nuevos registros de especies para el Área

Protegida Municipal Gran Mojos

1 nuevo registro de especie para Loreto

1 nuevo registro de especie para el departamento

del Beni

1 nuevo registro de especie para Bolivia

PECES

93 especies registradas

28 nuevos registros de especies para el Área

Protegida Municipal Gran Mojos

28 nuevos registros de especies para Loreto

ANFIBIOS

15 especies registradas

9 nuevos registros de especies para el Área

Protegida Municipal Gran Mojos

6 nuevos registros de especies para Loreto

REPTILES

16 especies registradas

10 nuevos registros de especies para el Área

Protegida Municipal Gran Mojos

11 nuevos registros de especies para Loreto

AVES

225 especies registradas

29 nuevos registros de especies para el Área

Protegida Municipal Gran Mojos

24 nuevos registros de especies para Loreto

MURCIÉLAGOS

20 especies registradas

3 nuevos registros de especies para el Área

Protegida Municipal Gran Mojos

2 nuevos registros de especies para Loreto

PEQUEÑOS MAMÍFEROS TERRESTRES

1 especie registrada

MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES

26 especies registradas

2 nuevos registros de especies para el Área

Protegida Municipal Gran Mojos

2 nuevos registros de especies para Loreto

FLORA Y VEGETACIÓN

El primer sitio de estudio se caracterizó por la presencia de bosques de galería y bosques estacionalmente inundables. Gran parte del estrato arbóreo comprendía raíces adventicias y aletones o contrafuertes desarrollados, con un dosel de mediano a alto e individuos emergentes; el sotobosque era semidenso, con vegetación herbácea en determinados sectores (*Heliconia* spp., *Psychotria deflexa*, *Sarcaulus* sp. nov, *Tabernaemontana siphilitica*) y en otros con muy poco estrato herbáceo (removido por chanchos troperos o debido a los niveles de inundación). También se observó abundancia de lianas o bejucos de los géneros *Davillia* spp. y *Lundia* sp.

El suelo arenoso contenía abundante hojarasca y materia orgánica, con regeneración natural de ochoó (*Hura crepitans*), presentaba surcos y ondulaciones a raíz de los cambios en el paisaje por la dinámica de inundaciones estacionales, que generan lagunas y terrazas a diferentes gradientes altitudinales. Marcas de inundación en la superficie de los árboles oscilaban de 40 cm a 1,5 m. Asimismo, se pudo evidenciar la extracción selectiva de madera y las huellas de los incendios en las zonas adyacentes.

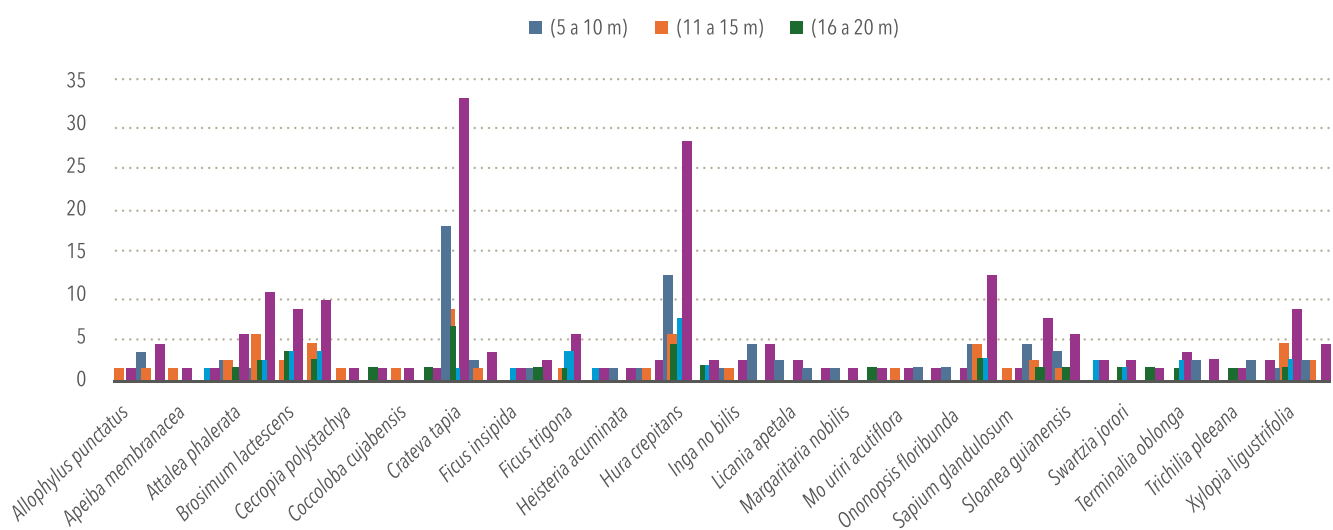
Se evaluó el bosque de galería como un único componente vegetal donde se ubicaron 4 puntos de muestreo, empleando el método punto centro cuadrante o "point-quarter sampling" y abarcando una superficie de 1.300 m, con muestreo cada 20 m (Moreno 2014). Adicionalmente, se evaluaron 6 transectos de 10 x 50 m. El análisis fitosociológico se realizó bajo una

visión descriptiva, con la aplicación de técnicas cualitativas y cuantitativas; se registraron árboles y palmeras. Las variables utilizadas fueron: distancia al punto central del cuadrante, diámetro a la altura del pecho y el alto total, considerando a individuos con un DAP ≥ 10 cm. Paralelamente se llevaron a cabo colectas libres de muestras preferentemente fértiles y se tomaron fotografías para complementar los registros. De este modo, se obtuvieron 244 individuos de porte arbóreo, pertenecientes a 29 familias, las más abundantes fueron Capparaceae, Euphorbiaceae, Fabaceae y Sapotaceae.

En total, se registraron 132 especies de 244 individuos arbóreos mayoritariamente de las clases altimétricas de 5-10 m y de 10-15 metros (Figura 16), con una altura promedio de 15,3 m, y con árboles emergentes que superaban los 35 m (*Xylopia ligustrifolia* y *Erythrina* sp.).

La mayoría de los individuos registrados se encuentra comprendida en las clases diamétricas de 10-20 cm y mayores a 50 cm, representando un 58 % de las especies evaluadas (Figura 17), lo que se refleja en el bosque como una sucesión secundaria debido al grado de intervención. En el análisis del índice de valor de importancia (IVI), las especies de ochoó (*Hura crepitans*) y huevo de perro (*Crateva tapia*) obtuvieron los valores más elevados (Figura 18), revelando su mayor importancia dentro de la comunidad florística muestreada. El análisis de la biodiversidad, a través del índice Shannon Wiener (H), indica que este sitio presenta una diversidad alta de 3,64.

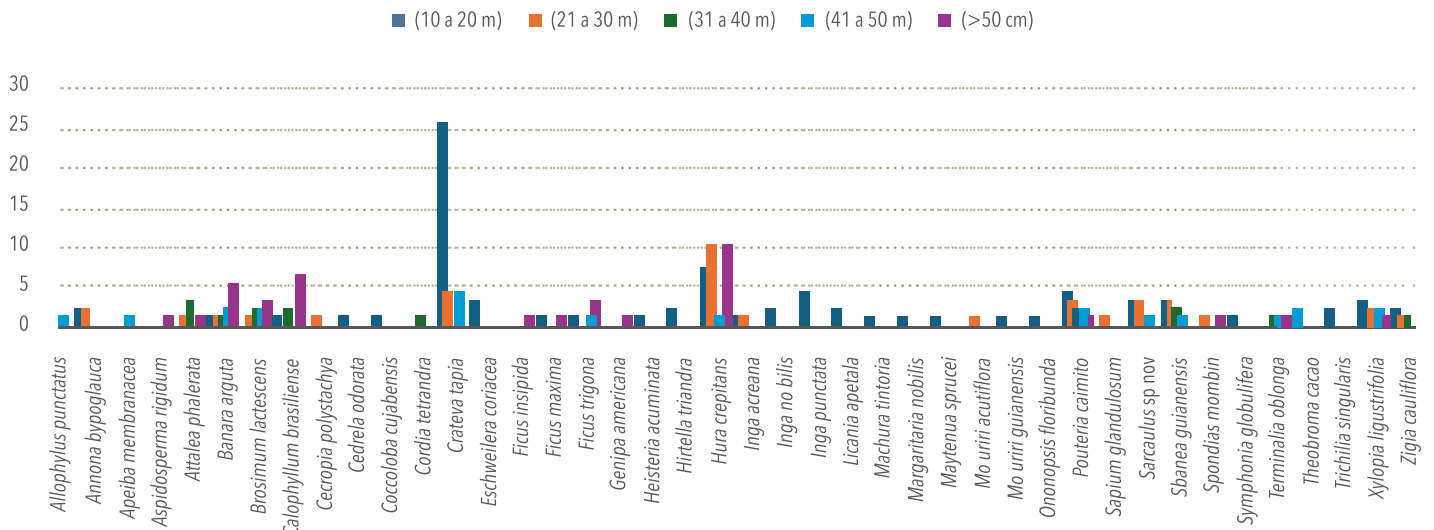
FIGURA 16. INDIVIDUOS POR CLASE ALTIMÉTRICA (M)



Fuente: Elaboración propia con datos de campo

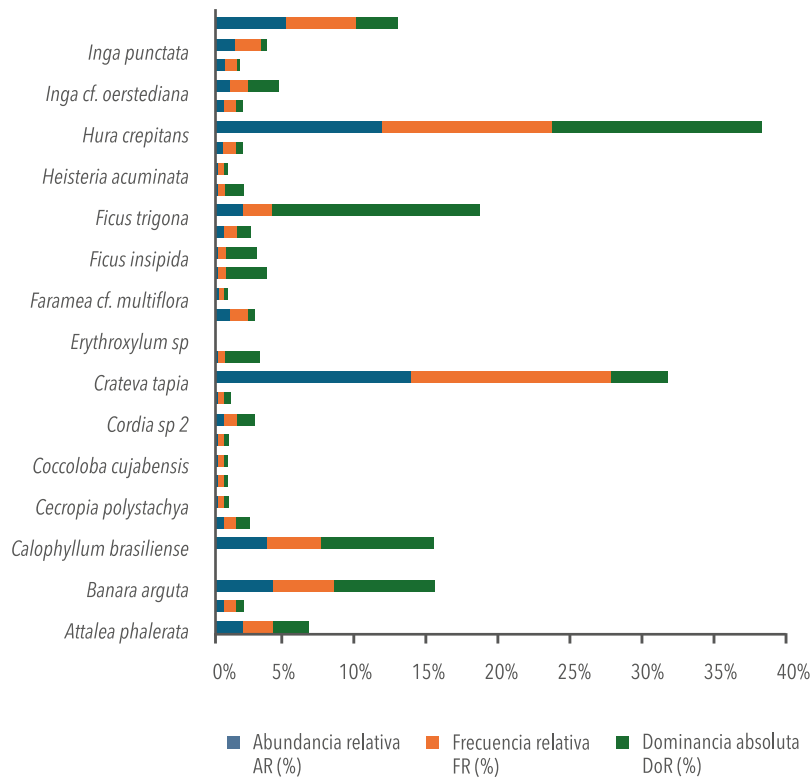


FIGURA 17. INDIVIDUOS POR CLASE DIAMÉTRICA (CM)



Fuente: Elaboración propia con datos de campo

FIGURA 18. ÍNDICE DE VALOR DE IMPORTANCIA (IVI) EN EL RÍO ISIBORO



Fuente: Elaboración propia con datos de campo

MARIPOSAS DIURNAS

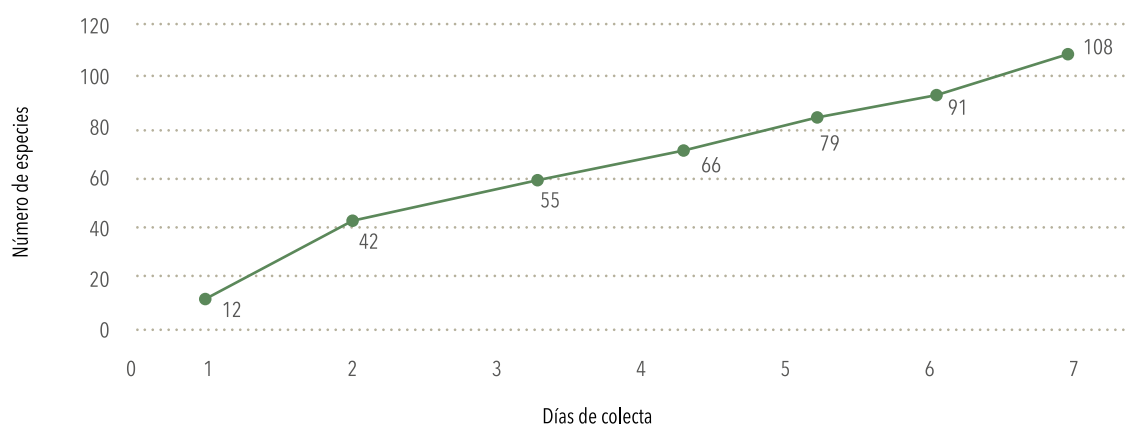
Para el estudio de mariposas diurnas en los bosque de galería del río Isiboro, se colocaron 10 trampas de dosel y atrayentes (jugos de camarón y purines) en senderos del sotobosque. A pesar del clima seco, se logró coleccionar 244 especímenes en los ecosistemas de bosque, bordes de bosque y bajo. En el trabajo de laboratorio y gabinete, se identificaron 108 taxas entre especies y subespecies de siete familias de mariposas diurnas. Resaltan especies de amplia distribución de la familia Nymphalidae: subfamilias Satyriinae, Nymphalinae, Heliconinae, Biblidinae, Charaxinae y Danainae, y de otros grupos de las familias Hesperidae y Pieridae. Se observaron muy pocas especies de las familias Lycaenidae y Hedylidae.

Las especies registradas que más destacaron en las trampas de dosel pertenecen a los géneros *Caligo*, *Hamadryas*, *Colobura*, *Tenemis*, entre otras. Los bosques de galería del río Isiboro es uno de los mejores sitios en cuanto a riqueza de especies de lepidópteros, por la presencia de plantas hospederas para especies importantes para la conservación. Uno de los registros es posiblemente un nuevo candidato de especie de mariposa para Bolivia: *Brassolino Opsiphanes cassiae crameri* (C. Felder & R. Felder 1862.)

La curva de acumulación de los siete días de estudio muestra un notable crecimiento (Figura 19), lo cual indica que aún se encuentran varias especies por registrar en este sitio.



FIGURA 19. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES DE MARIPOSAS EN EL RÍO ISIBORO





Caligo teucer phorkys / Martín Apaza (WCS, CBE)



Hamadryas februa februa / Martin Ariza (WCS, CBF)

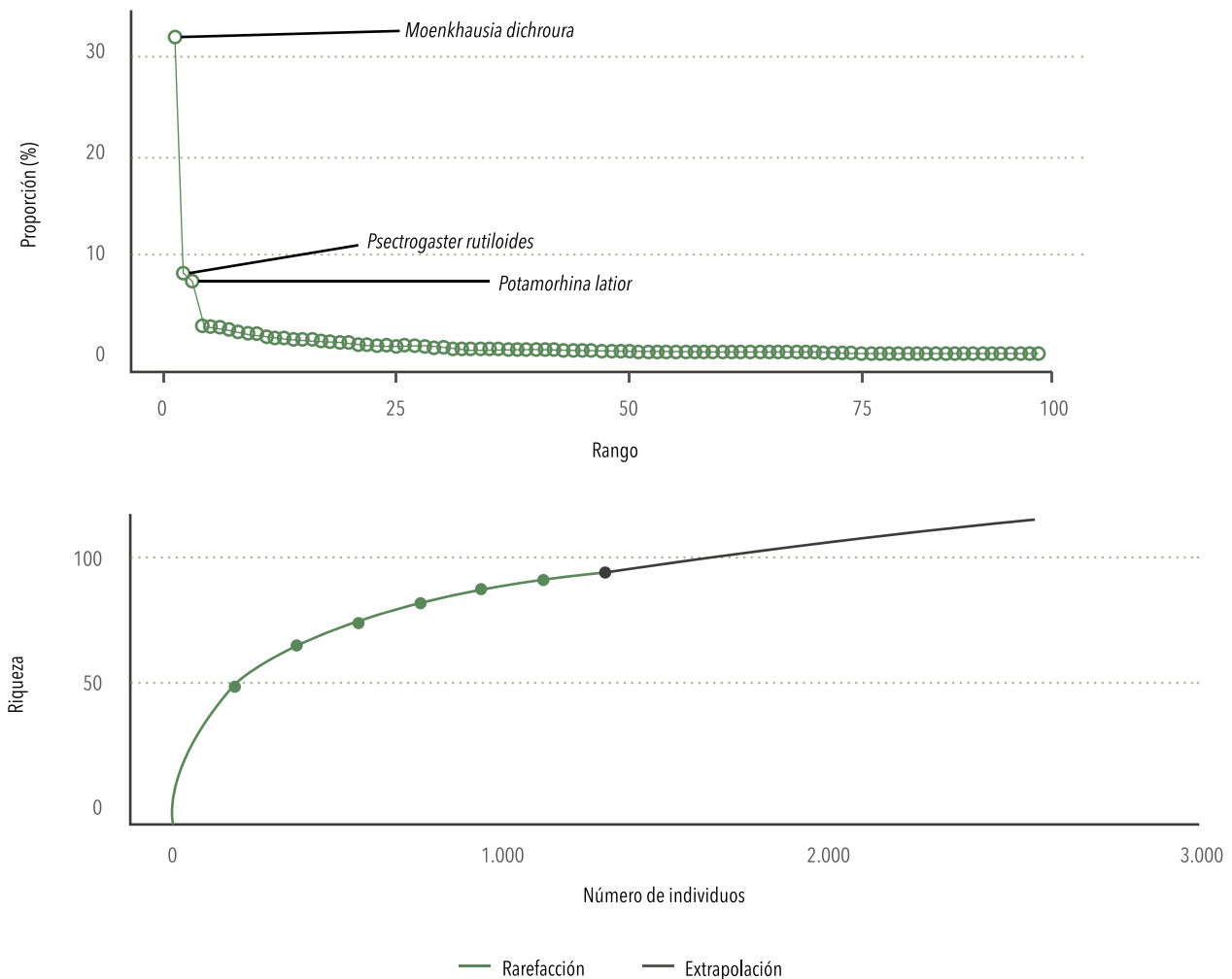
PECES

Los muestreos en el río Isiboro se realizaron en siete puntos a lo largo de su recorrido y en las inmediaciones de las comunidades de El Tacuaral y Nueva Canaán, considerando distintos tipos de hábitats: lagunas meándricas vinculadas al río Isiboro (lagunas Tacuaral, Nueva Canaán y La Molienda) y tramos del canal principal del río Isiboro (playas de arena y zonas profundas o de remansos).

En las lagunas se utilizaron principalmente redes de espera de tipo agalleras con distintas distancias entre nudos, que fueron complementadas con mallas de arrastre y anzuelos. En el río se emplearon redes de arrastre, además de realizar la pesca de arrastre a través del uso de mallas agalleras de distintos nudos y de la pesca con tarrafa, lineadas y capturas cualitativas.

Se capturaron un total de 1.315 individuos, que correspondieron a 94 especies pertenecientes a 30 familias de 11 órdenes. Se obtuvieron 33 nuevos registros para el municipio de Loreto. Entre las especies de interés tanto para la pesca comercial como para la pesca de subsistencia destacaron los surubíes (*Pseudoplatystoma fasciatum*, *P. tigrinum*) y el general (*Phractocephalus hemiliopterus*). Se registró además al paiche (*Arapaima gigas*), un pez invasor, en el sitio IS-01 (laguna Tacuaral), del cual no se contaban con registros formales en toda la zona de estudio. Las especies registradas con mayor frecuencia fueron *Moenkhausia dichroua* seguido de las sabalinas *Psectrogaster rutiloides* y *Potamorhina latior* (Figura 20).

FIGURA 20. ARRIBA: CURVA DE RANGO-ABUNDANCIA DE ESPECIES DE PECES REGISTRADAS EN EL RÍO ISIBORO. ABAJO: GRÁFICO DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES OBTENIDO MEDIANTE EL MODELO iNExt (Hsieh et al. 2016).





Apionichthys nattereri / Aldo Echeverría (WCS)



Sorubim elongatus / Aldo Echeverría (WCS)

ANFIBIOS

El registro de anfibios y reptiles en hábitats próximos al río Isiboro se llevó a cabo mediante transectos diurnos y nocturnos, inspeccionando diversos microhábitats, como troncos caídos y rocas, orificios en el suelo, en ramas secas, entre la acumulación de vegetación, pozas de agua y arroyos. Además, se realizaron censos auditivos, con el uso de una grabadora, y se instalaron trampas de tipo *Pitfall con barreras*, que eran revisadas diariamente para capturar especies de difícil detección.

Los resultados indican una alta diversidad de anfibios, atribuida a la variedad hábitats presentes en la zona de estudio. Se registraron 15 especies de cuatro familias: Bufonidae, Hylidae, Leptodactylidae y Microhylidae (Tabla 2). Las especies más abundante fueron *Leptodactylus podicipinus*, *Boana raniceps* y *Boana punctata* (Figura 21).

El predominio de estas especies sugiere condiciones ambientales favorables, especialmente en áreas con cuerpos de agua someros y vegetación ribereña densa. La combinación de diferentes estrategias de captura mejoró la eficiencia del muestreo. La curva de acumulación de especies indica que los valores se acercan a la asíntota, con una representatividad superior al 70 % (Figura 22).

TABLA 2. ESPECIES DE ANFIBIOS REGISTRADAS EN EL RÍO ISIBORO

GRUPO	ORDEN	FAMILIA	GÉNERO	Nº ESPECIES
Anfibios	Anura	Bufonidae	<i>Rhinella</i>	1
		Hylidae	<i>Boana</i>	2
			<i>Dendropsophus</i>	2
			<i>Scinax</i>	1
			<i>Sphaenorynchus</i>	1
			<i>Pseudis</i>	1
			<i>Trachycephalus</i>	1
		Leptodactylidae	<i>Leptodactylus</i>	4
			<i>Pseudopaludicola</i>	1
		Microhylidae	<i>Elachistocleis</i>	1



FIGURA 21. CURVA RANGO-ABUNDANCIA DE ESPECIES DE ANFIBIOS EN EL RÍO ISIBORO

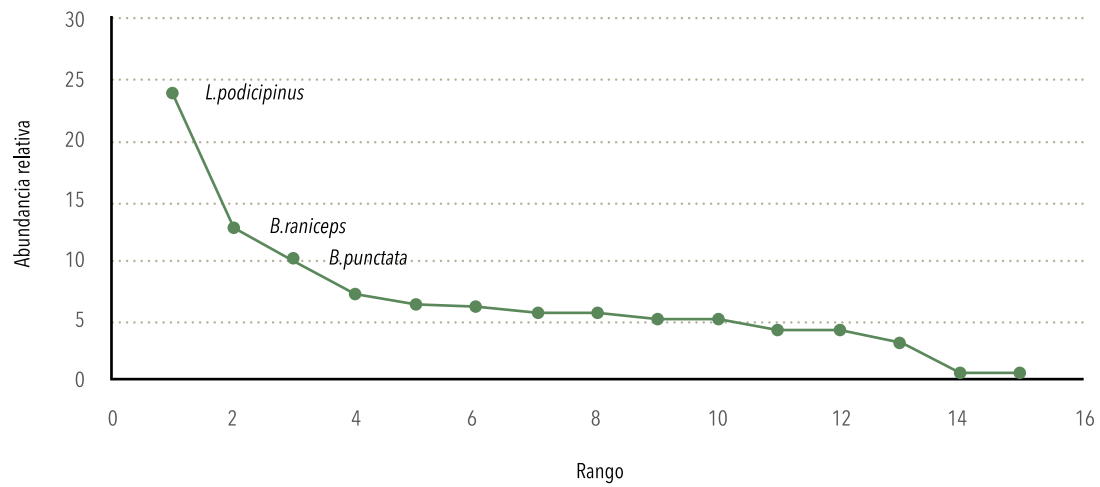
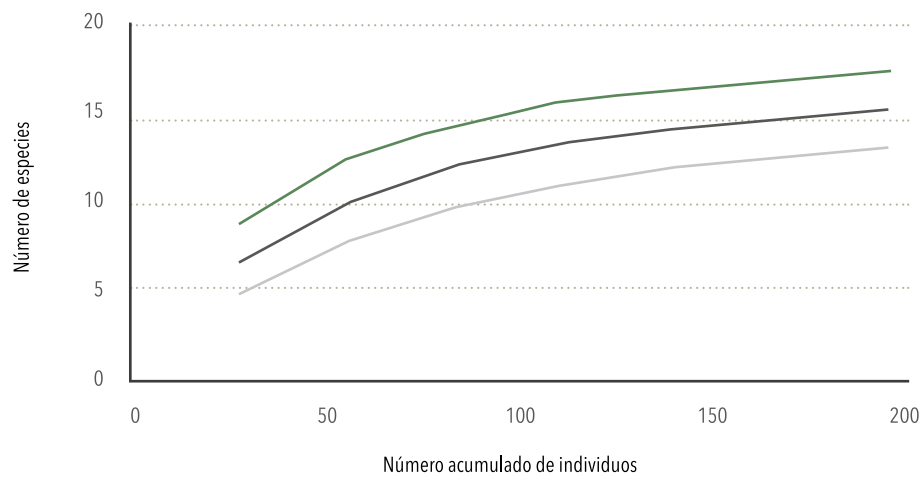


FIGURA 22. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES DE ANFIBIOS EN EL RÍO ISIBORO



REPTILES

En lo que se refiere a los reptiles, en este primer sitio de estudio se registraron 16 especies de 8 familias: Alligatoridae, Podocnemididae, Anolidae, Scincidae, Teiidae, Polychrotidae, Colubridae y Viperidae (Tabla 3). La familia con mayor riqueza de especies es Colubridae, con siete especies. En cuanto a las especies más abundantes, se encuentran *Podocnemis unifilis*, *Caiman yacare* y *Ameiva ameiva* (Figura 23).

La abundancia registrada de *Caiman yacare* puede deberse a la congregación de varios individuos en los pocos cuerpos de agua disponibles, en su mayoría juveniles. En cuanto a la abundancia de *A. ameiva*, esta se debe a su amplia distribución, dieta generalista, tolerancia a ambientes intervenidos y su rápida capacidad de escape ante posibles depredadores.

De las especies registradas, destaca la presencia de *Podocnemis expansa*, categorizada En Peligro (EN), y *Podocnemis unifilis*, clasificada como

Vulnerable (VU), lo que resalta la necesidad de adoptar medidas de conservación en la región. A diferencia de los anfibios, la curva de acumulación de especies de reptiles aún no ha alcanzado la asíntota, lo que sugiere que la riqueza específica podría aumentar con un mayor esfuerzo de muestreo (Figura 24).

Estos hallazgos demuestran la importancia que tiene la región para la conservación de la herpetofauna, revelando la presencia de una comunidad diversa y equilibrada sin predominio de una sola especie. Asimismo, los resultados coinciden con estudios previos en ecosistemas similares, subrayando el rol fundamental de los microhábitats acuáticos en la riqueza y distribución de los anfibios y reptiles. Este conocimiento es clave no solo para la ciencia, sino también para el desarrollo de estrategias de conservación.

TABLA 3. REPTILES REGISTRADOS EN INMEDIACIONES DEL RÍO ISIBORO

GRUPO	ORDEN	FAMILIA	GÉNERO	Nº ESPECIES
Reptiles	Crocodylia	Alligatoridae	<i>Caiman</i>	1
	Testudines	Podocnemididae	<i>Podocnemis</i>	2
	Squamata	Anolidae	<i>Anolis</i>	2
		Scincidae	<i>Copeoglossum</i>	1
		Teiidae	<i>Ameiva</i>	1
		Polychrotidae	<i>Polychrus</i>	1
		Colubridae	<i>Atractus</i>	1
			<i>Chironius</i>	1
			<i>Clelia</i>	1
			<i>Dipsas</i>	1
			<i>Erythrolamprus</i>	1
			<i>Imantodes</i>	1
			<i>Zonateres</i>	1
		Viperidae	<i>Crotalus</i>	1



FIGURA 23. CURVA RANGO-ABUNDANCIA DE ESPECIES DE REPTILES EN EL RÍO ISIBORO

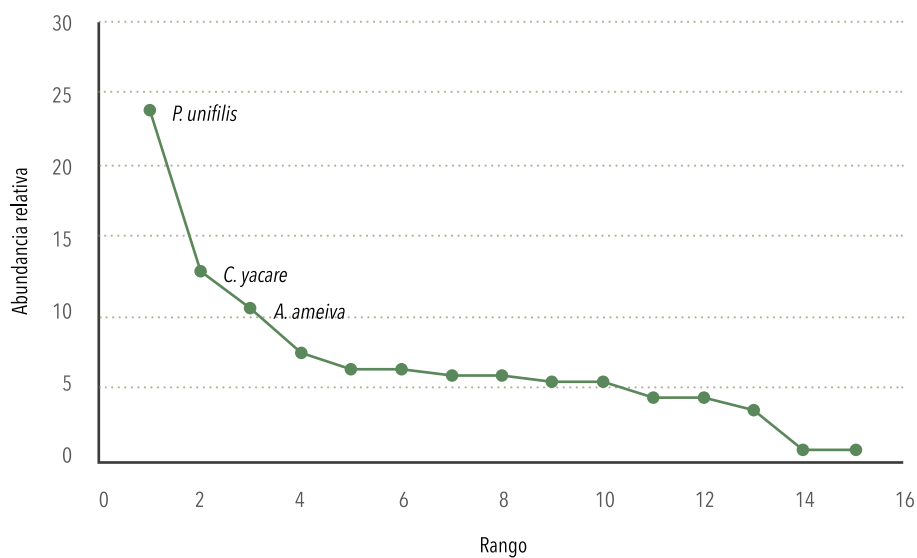
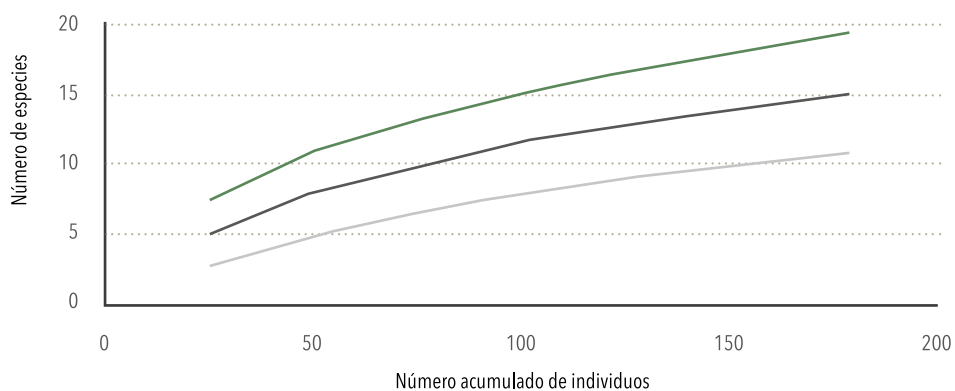


FIGURA 24. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES DE REPTILES EN EL RÍO ISIBORO



AVES

El muestreo de las aves se realizó principalmente en los bosques de galería del río Isiboro, que forman un cinturón que lo circundan y que, en temporada de lluvias, son susceptibles a fuertes inundaciones, llegando a anegar la pampa que es donde termina el bosque. En algunas partes este cinturón de bosques puede estar a escasos metros del río o extenderse hasta los 2 o 2,5 km de ancho a cada lado. En este cinturón de bosques se encuentran numerosas lagunas de várzea y meandros (brazos antiguos del río), configurando un mosaico de diferentes tamaños y formas, así como zonas pantanosas en las cercanías a la pampa.

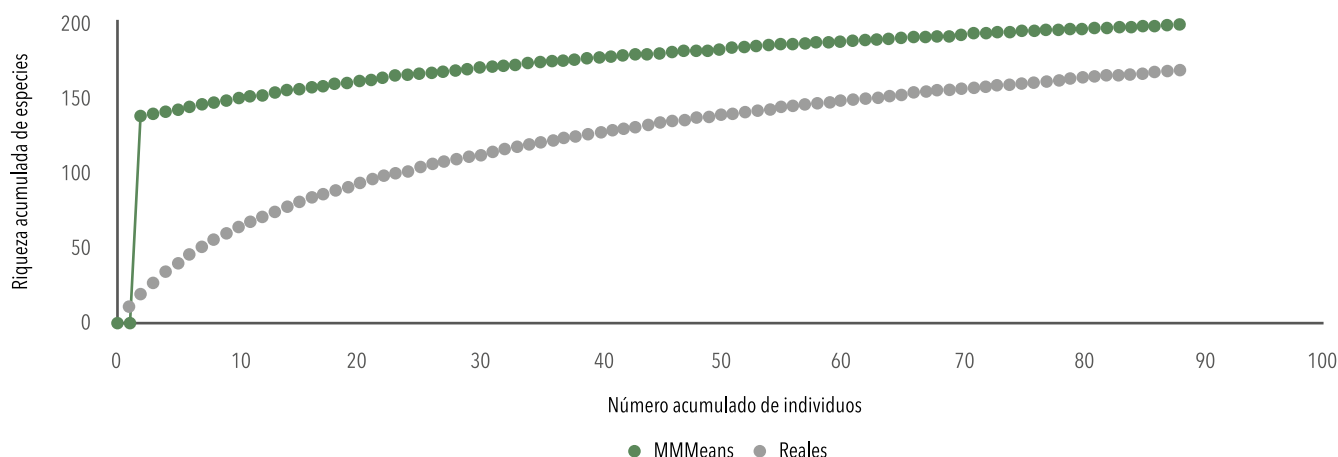
La riqueza y abundancia de especies se determinó usando el método de Listas de Mackinnon (1993), una técnica idónea que maximiza la eficiencia en investigaciones rápidas y que puede ser utilizada en cualquier hábitat y a cualquier hora del día. También se realizaron observaciones casuales que, si bien no fueron tomadas en cuenta para el análisis, fueron consideradas para la riqueza total de la localidad. La identificación de las aves se hizo mediante registros visuales, acústicos y grabaciones de las vocalizaciones de las aves; se basó principalmente en Herzog et al. (2016), complementada con la aplicación Merlin de Cornell Lab of Ornithology y otras plataformas como eBird y Xenocanto, para revisar grabaciones de referencia. Finalmente, para poder georreferenciar los puntos relevantes de los transectos y, principalmente, por la calidad de los mapas satelitales que dispone, se utilizó la aplicación Ovitamap 8.1.8 para Smartphone.

El muestreo se efectuó durante siete días consecutivos, iniciando desde muy temprano en la mañana, con el coro del amanecer, hasta muy tarde

en la noche para registrar especies crepusculares y nocturnas. En total, la riqueza de aves alcanzó a 225 especies, 30 de las mismas son nuevas para el Área Protegida Municipal Gran Mojos y 27 son nuevas para el municipio de Loreto, entre ellas *Buteogallus schistaceus*, *Pulsatrix perspicillata*, *Notharchus hyperhynchus*, *Capito auratus*, *Pteroglossus inscriptus*, *Piculus leucolaemus*, *Dysithamnus mentalis*, *Cercomacroides fuscicauda*, *Pyriglena maura*, *Myrmelastes hyperythrus*, *Neopelma pallescens* y *Cephalopterus ornatus*. De las especies registradas, destacan tres especies amenazadas y catalogadas como Vulnerables (VU): el paujil pintado (*Crax fasciolata*), la paloma rojiza (*Patagioenas subvinacea*) y el pinzón enmascarado (*Coryphaspiza melanotis*).

Para el análisis de las listas de Mackinnon, se siguieron las recomendaciones de Herzog et al. (2002), utilizando listas de 10 especies y enfocando el análisis en el estimador estadístico MMEan, por su elevada representatividad entre la estabilidad de las curvas de estimación de la riqueza y la robustez de la muestra (Figura 25). Se alcanzó a estimar 197 especies de las 167 especies registradas solamente con las listas de Mackinnon, consiguiendo una eficiencia de muestreo del 85 %. Por otro lado, para obtener los índices de riqueza de especies, se logró un valor de 3,599 para Shannon-Weaver y un 0,130 para el índice de Simpson, que indican una alta diversidad y la inexistencia de especies dominantes. En resumen, podemos afirmar que estos bosques de galería conforman corredores de bosques amazónicos, de alta diversidad de especies, y brindan un excelente refugio para las especies de aves de la región.

FIGURA 25. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES (RAREFACCIÓN) BASADA EN MUESTRAS OBTENIDAS DE 88 LISTAS DE MACKINNON, PARA LA LOCALIDAD DEL RÍO ISIBORO



Gráfica realizada con base en los valores obtenidos de la diversidad de aves con el programa EstimateS (Versión 9.1.0), Copyright R. K. Colwell: <http://purl.oclc.org/estimates>.



Myrmelastes hyperythrus / Rob Wallace (WCS)



Ardea cocoi / Rob Wallace (WCS)

MURCIÉLAGOS

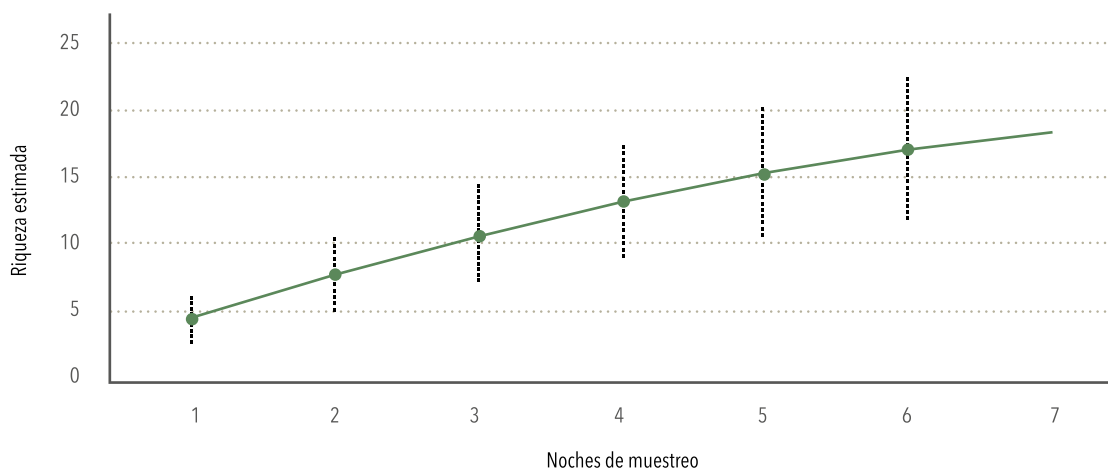
La estimación de la quiropteroфаuna se obtuvo mediante la captura con redes de neblina, que consistió en la instalación de 6 a 8 redes de diferentes tamaños (6, 10, 12 metros) en distintos estratos boscosos. Las redes estuvieron activas entre las 18:00 h y las 00:30 h; en el intervalo, se revisaron las redes cada 20 minutos y a cada individuo capturado se le tomaron las biometrías estandarizadas (Díaz et al. 2016, 2021).

El estudio se complementó con la técnica bioacústica, mediante el uso del detector Song Meter programado para la detección pasiva durante doce horas (18:00 h a 06:00 h). Por otro lado, se empleó el detector Anabat Walkabout para la grabación activa de 20 minutos por hora durante el primer pico de actividad para los murciélagos (18:30 h a 21:30 h). Algunas noches, el dispositivo de señuelo (Batlure) fue instalado cerca las redes de dosel, con la intención de capturar especies raras de espacios aéreos altos.

Se obtuvo un esfuerzo de muestreo de 39.636 m²*h utilizando redes de neblina durante seis noches de estudio (6.606 m²*h por noche de muestreo). Se registró un total de 52 individuos capturados y 8 sonotipos, que correspondieron a 21 especies identificadas: 5 por registros acústicos y 16 por capturas. Los análisis indican que la riqueza obtenida puede incrementarse con la adición de noches de muestreo (Figura 26).

La comunidad de murciélagos registrada en los hábitats circundantes al río Isiboro estaba constituida, en su mayoría, por especies frugívoras, siendo *Artibeus lituratus*, *Uroderma bilobatum* y *Carollia perspicillata* las especies con mayor abundancia registrada. Destacan los registros de *Lophostoma silvicolum*, *Lophostoma brasiliensis*, *Phylloderma stenops* y *Trachop cirrhosus* como especies indicadoras de ambientes conservados; por su parte, *Diaemus youngi* y *Desmodus rotundus*, especies conflictivas, indican la presencia de actividad ganadera y/o crianza de animales de corral (Figura 27).

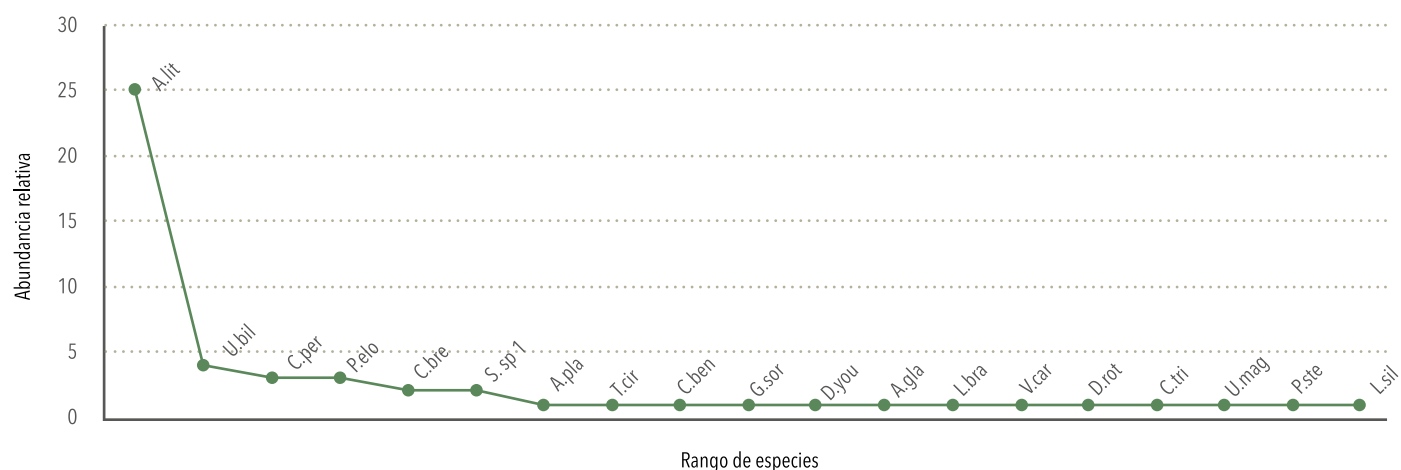
FIGURA 26. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES DURANTE SEIS NOCHES DE MUESTREO MEDIANTE REDES DE NEBLINA EN HÁBITATS CIRCUNDANTES AL RÍO ISIBORO



Línea sólida = Riqueza estimada de especies

Línea segmentada = Intervalos de confianza al 95 %.

FIGURA 27. CURVA DE RANGO-ABUNDANCIA DE MURCIÉLAGOS EN HÁBITATS CIRCUNDANTES AL RÍO ISIBORO



Curva de rango-abundancia basada en el conteo del mayor registro para hábitats circundantes al río Isiboro. A.lit=*Artibeus lituratus*, U.bil=*Uroderma bilobatum*, C.per=*Carollia perspicillata*, P.elo=*Phyllostomus elongatus*, C.bre=*Carollia brevicauda*, S.sp1=*Sturnira* sp1, A.pla=*Artibeus planirostris*, T.cir=*Trachops cirrhosus*, C.ben=*Carollia benkeithi*, G.sor=*Glossophaga soricina*, D.you=*Diaemus youngi*, A.gla=*Artibeus glaucus*, L.bra=*Lophostoma brasiliensis*, V.car=*Vampyroides caraccioli*, D.rot=*Desmodus rotundus*, C.tri=*Chiroderma trinitatum*, U.mag=*Uroderma magnirostrum*, P.ste=*Phylloderma stenops*, L.sil=*Lophostoma silvicolum*.



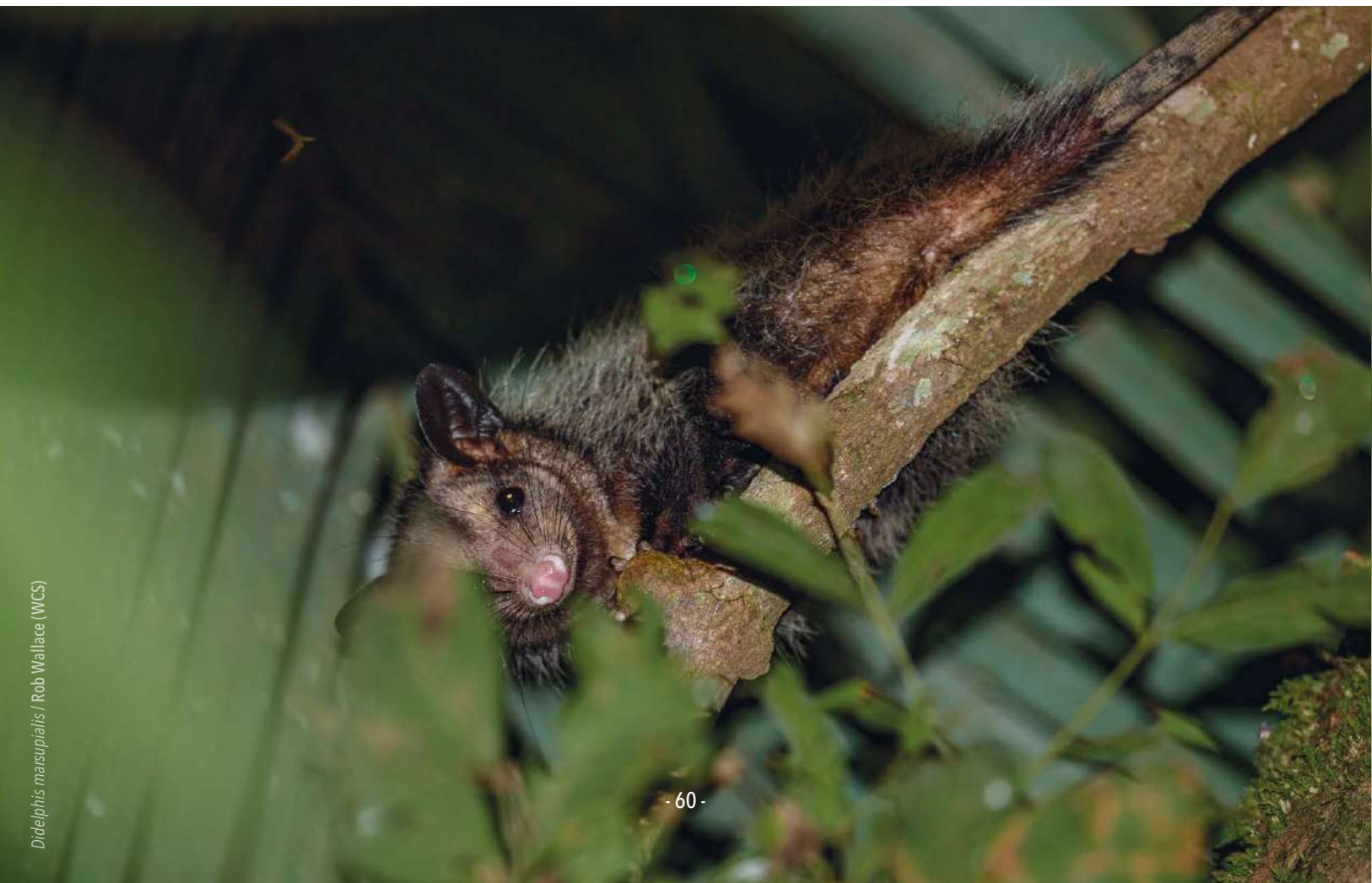
MAMÍFEROS PEQUEÑOS TERRESTRES

Los muestreos de pequeños mamíferos terrestres se llevaron a cabo en los bosques ribereños y en las pampas de pajonales y cañueles colindantes, que permanecen inundados estacionalmente. En estos tres hábitats se distribuyeron los transectos de trampas de captura viva tipo Sherman, Tomahawk y trampas de golpe. Se realizó un esfuerzo total de 1.600 trampas/noche. Solo se capturó un individuo de la especie *Didelphis marsupialis*, en un hábitat de borde de bosque y cañuelar. Si bien se realizaron cambios de los transectos, no se obtuvieron capturas adicionales.

Como en varios sitios de los Llanos de Moxos, este campamento está ubicado en una zona inundable (Ibisch & Mérida 2003). Los bosques de inundación en Sudamérica pueden presentar tiempos de más de 200 días inundados (Piedade et al. 2010) pasando a etapas de sequías. Consideramos que estos eventos son un factor por el cual no se registraron especies de pequeños mamíferos. La presencia o ausencia de organismos, su abundancia, reproducción, migración son condicionadas por los pulsos de agua dulce en zonas inundables, donde evaluar la riqueza de especies es difícil de precisar al ser sistemas con drásticos cambios en la disponibilidad de hábitats, migraciones y mortalidad de plantas (Neiff 2001). Como cita Kalidonová et al. (2018), la presencia de pequeños mamíferos es un indicador de que el hábitat cuenta con fuentes de alimentos directamente proporcionales a la abundancia de plantas e invertebrados y esto, a su vez,

repercute en el alimento para los consumidores secundarios o predadores. Los pulsos de inundación pueden producir consecuencias como la pérdida de eslabones en la cadena trófica.

En el campamento del Isiboro, se evidenció la presencia de especies arborícolas, como primates y la rata del bambú (*Dactylomys* spp.) o la especie generalista *D. marsupialis*. Tomas et al. (2010), en su trabajo sobre la diversidad de mamíferos del Pantanal, menciona que las especies con adaptaciones acuáticas o arborícolas están presentes en ambientes inundables y que, en comparación con lugares no inundables, la cantidad de especies de pequeños mamíferos se reduce a casi la mitad de su representatividad. Neiff (2005) señala que hay organismos vegetales y animales de ensambles característicos que pueden superar la presión selectiva de los pulsos entre sequías e inundaciones y que, de igual manera, hay especies que visitan o crecen en estas fases utilizando estos ambientes como hábitats temporarios, como los primates que tienen densidades mayores en bosques inundables estacionalmente (Peres 1997). Esto se da en especies de mamíferos medianos y grandes que tienen esa capacidad de movimiento, pero se aplicaría de manera distinta a animales con movimiento reducido o sin adaptaciones a la vida acuática o arbórea, como ocurre con algunas especies de roedores y marsupiales.



MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES

Para el relevamiento de mamíferos medianos y grandes, se implementaron dos metodologías: la colocación de cámaras trampa y las caminatas libres para registros casuales. Ambas metodologías son complementarias y proporcionaron un panorama más completo de la riqueza de especies en el sitio.

Se instalaron 13 estaciones de cámaras trampa en hábitats representativos, como bosques ribereños, pampas monte y caminos. Las estaciones estuvieron activas las 24 horas del día, con un promedio de 35 días de actividad en el sitio de muestreo (Ayala et al. 2020), lo que generó un esfuerzo total de 175.49 trampas-noche (TN). Se obtuvieron 837 fotografías de mamíferos medianos y grandes silvestres, identificándose un total de 18 especies (Tabla 4).

Con los datos recopilados, se calculó el índice de abundancia relativa (IAR), que se expresa como el número de eventos independientes (fotografías separadas por 30 minutos o estaciones diferentes) por cada 100 trampas-noche, este cálculo se realizó para cada especie.

Las tres especies más abundantes del río Isiboro, con la metodología de cámaras trampa, fueron el anta (IAR = 11,40), el tropero (IAR = 4,56) y el tejón (IAR = 3,42) (Tabla 4).

Para efectuar los registros casuales, se realizaron caminatas libres que atravesaron los hábitats más representativos del sitio de muestreo. Durante estas caminatas, se registraron especies de manera directa y se documentaron todo tipo de rastros o indicios, como huellas, fecas, cráneos, caparzones, entre otros.

Se obtuvo un total de 202 registros, que incluyen observaciones directas ($n = 162$) y rastros ($n = 40$), logrando identificar 19 especies. Las especies con mayor número de registros fueron el capibara ($n = 54$), seguida del bufeo ($n = 41$) y el maniche colorado ($n = 24$) (Tabla 5).



TABLA 4. REGISTRO DE ESPECIES DE MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES MEDIANTE CÁMARAS TRAMPA EN EL RÍO ISIBORO

NOMBRE COMÚN	NOMBRE CIENTÍFICO	FOTOS	EVENTOS INDEPENDIENTES	ÍNDICE DE ABUNDANCIA RELATIVA
Ciervo de los pantanos	<i>Blastocerus dichotomus</i>	22	2	1,14
Jochi pintado	<i>Cuniculus paca</i>	77	5	2,85
Jochi colorado	<i>Dasyprocta variegata</i>	19	2	1,14
Tatú	<i>Dasypus novemcinctus</i>	20	1	0,57
Melero	<i>Eira barbara</i>	4	3	1,71
Capibara	<i>Hydrochoerus hydrochaeris</i>	1	1	0,57
Ocelote	<i>Leopardus pardalis</i>	15	2	1,14
Huaso	<i>Mazama americana</i>	6	1	0,57
Urina	<i>Subulo gouazoubira</i>	19	2	1,14
Oso bandera	<i>Myrmecophaga tridactyla</i>	40	4	2,28
Tejón	<i>Nasua nasua</i>	38	6	3,42
Jaguar	<i>Panthera onca</i>	17	4	2,28
Taitetú	<i>Dicotyles tajacu</i>	38	3	1,71
Puma	<i>Puma concolor</i>	28	3	1,71
Chichilo	<i>Saimiri boliviensis</i>	4	1	0,57
Oso hormiguero	<i>Tamandua tetradactyla</i>	5	1	0,57
Anta	<i>Tapirus terrestris</i>	231	20	11,40
Tropero	<i>Tayassu pecari</i>	253	8	4,56
Total	18	847	70	

TABLA 5. ESPECIES DE MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES REGISTRADOS MEDIANTE RASTROS Y OBSERVACIONES EN EL RÍO ISIBORO

NOMBRE COMÚN	ESPECIE	ESCUCHADO	HUELLAS	OBSERVACIÓN DIRECTA	FECAS	OTROS
Maneche colorado	<i>Alouatta sara</i>	7				
Mono nocturno	<i>Aotus azarae</i>			2		
Ciervo de los pantanos	<i>Blastocerus dichotomus</i>		1		1	
Borochoi	<i>Chrysocyon brachyurus</i>	1				
Taratara	<i>Dactylomys sp.</i>	1				
Tatú	<i>Dasypus novemcinctus</i>			2		4
Melero	<i>Eira barbara</i>			2		
Ardilla colorada	<i>Sciurus spadiceus</i>			2		
Capibara	<i>Hydrochoerus hydrochaeris</i>			54		
Bueo	<i>Inia boliviensis</i>			41		
Oso bandera	<i>Myrmecophaga tridactyla</i>			1		
Tejón	<i>Nasua nasua</i>			5		
Jaguar	<i>Panthera onca</i>		6	2		
Taitetú	<i>Dicotyles tajacu</i>	1	1	1		
Lucachi plumizo	<i>Plecturocebus donacophilus</i>	2		7		
Chichilo	<i>Saimiri boliviensis</i>			17		
Silbador	<i>Sapajus macrocephalus</i>	1		12		
Anta	<i>Tapirus terrestris</i>		4			
Tropero	<i>Tayassu pecari</i>	1	3	2		
Total		19	16	162	1	4

En conjunto, se identificaron un total de 26 especies de mamíferos medianos y grandes en el río Isiboro, utilizando las metodologías de cámaras trampa y registros casuales.

Es importante destacar que, en este sitio, la segunda especie más abundante registrada con cámaras trampa fue el chancho tropero (*Tayassu pecari*). Esta especie es muy común en los hábitats de piedemonte; sin embargo, a partir

de 2017, la población disminuyó drásticamente en el norte de La Paz. Ha sido gratificante registrar a esta especie, que es ecológicamente significativa y de gran importancia para las comunidades locales.

Ha sido igualmente importante el registro de jaguares mediante cámaras trampa y observaciones casuales, lo que indica su buen estado de conservación en el Área Protegida Municipal Gran Mojós.





ARQUEOLOGÍA

Durante las prospecciones arqueológicas en el río Isiboro, se realizaron recolecciones diagnósticas de material arqueológico en superficie y se definieron áreas estratégicas para llevar a cabo relevamientos con tecnología LiDAR (Light Detection and Ranging) en sitios seleccionados. El análisis del material arqueológico, junto con los datos topográficos, permitió comparar características arquitectónicas y tecnológicas con otros sitios previamente investigados de la cultura Casarabe (Prümers 2015; Jaimes 2012). Estos sitios se distinguen por su arquitectura monumental, que incluye montículos piramidales, plazas en forma de U, plataformas elevadas, canales, terraplenes y recintos de planta poligonal, entre otras estructuras. La complejidad, el tamaño y la planificación de estos asentamientos reflejan un urbanismo de baja densidad característico de la cultura Casarabe (Prümers et al. 2022).

A orillas del río Isiboro se registraron cinco lomas junto a un conjunto de terraplenes que conectan con un sexto sitio, denominado loma Victoria,

ubicado a 8 km de este afluente (Mapa 3). De estos sitios, cuatro fueron seleccionados para la realización de vuelos LiDAR: Loma Tacuaral, Loma Nueva Canaán, Loma Barcelona y Concepción del Tamo. En las lomas Copacabana, Porvenir y Victoria, las actividades se limitaron a prospecciones arqueológicas y a la recolección de fragmentos cerámicos en la superficie, en aquellos sectores donde fue posible identificar este tipo de material.

Los resultados de los vuelos LiDAR obtenidos en Tacuaral muestran una plataforma ovoide de 3,4 ha, encima de la cual se encuentra el montículo piramidal principal de 2,25 m de alto respecto de la pampa; este complejo se encuentra rodeado por una zanja. Al oeste del montículo se observa un terraplén que conecta con una pequeña plataforma circular. Este tipo de estructuras se halla también en la Loma El Cerrito, de acuerdo a Prümers y colaboradores (2022), estas edificaciones posiblemente sirvieron como punto de control de ingreso al montículo principal (Figura 28).

MAPA 3. SITIOS ARQUEOLÓGICOS DEL RÍO ISIBORO

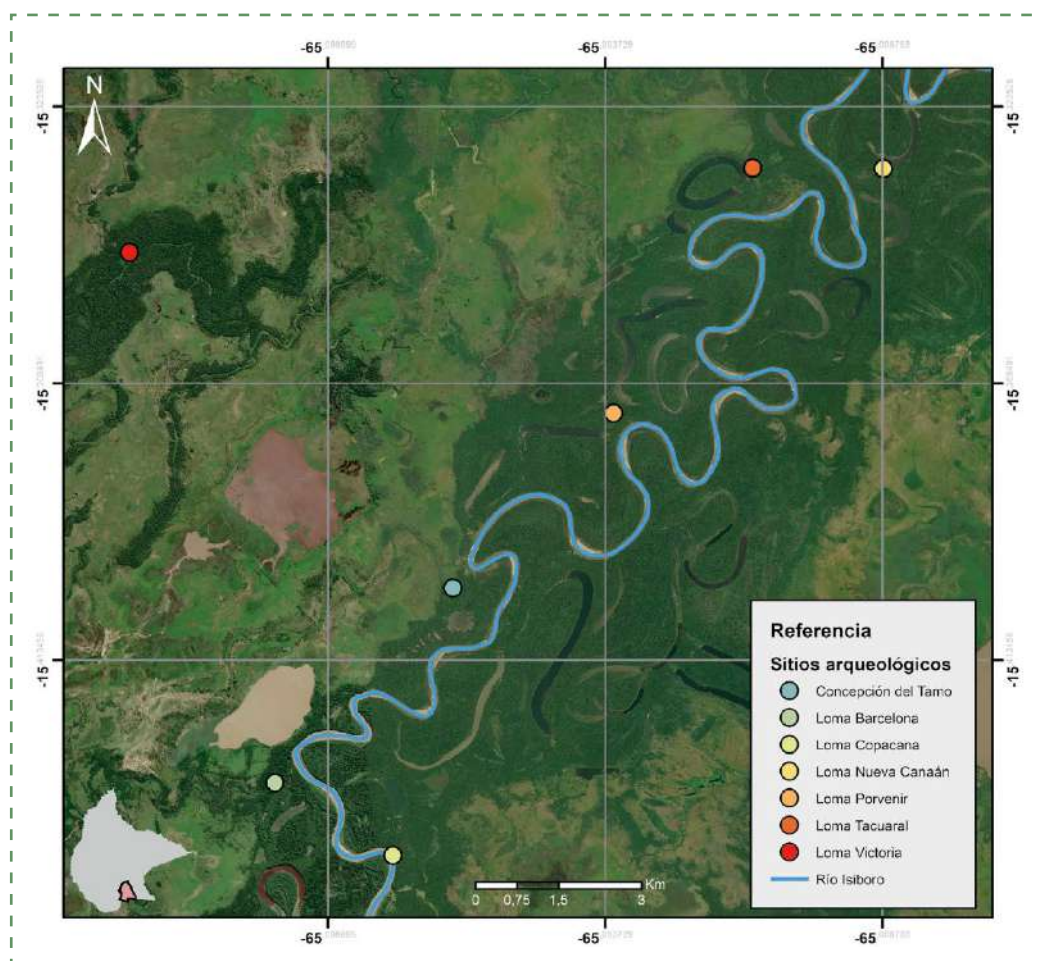


FIGURA 28. VUELO LIDAR SOBRE LA LOMA TACUARAL

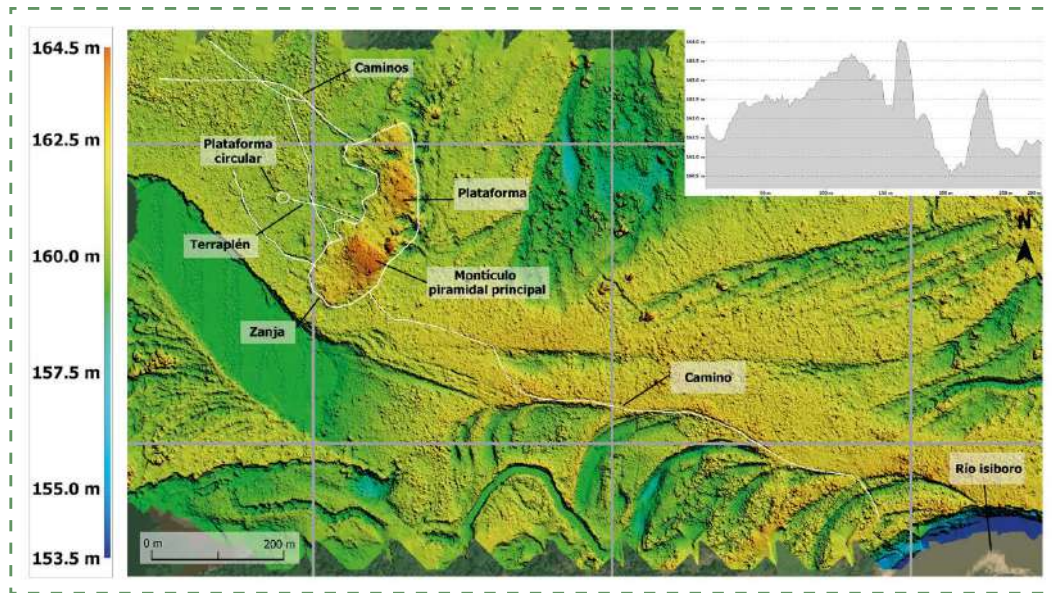


Imagen LiDAR: Renán Torrico y Geraldine Fernandez

En el mismo sector se observaron tres caminos que se extienden hacia el norte y un cuarto que parte desde el sureste del montículo en dirección al río. La mayoría de estas estructuras se localiza en la parte occidental de la imagen LiDAR, mientras que aquellas que pudieron haber existido en el sector oriental han sido erosionadas por la dinámica fluvial, producto de los cambios en el curso del río Isiboro a lo largo del tiempo.

El material cerámico recolectado durante las prospecciones está compuesto por fragmentos de vasijas de diferentes formas: abiertas, cerradas y con cuello. El análisis de estos fragmentos reveló el uso de chamote como desgrasante, en algunos casos combinado con arena (Figura 29).

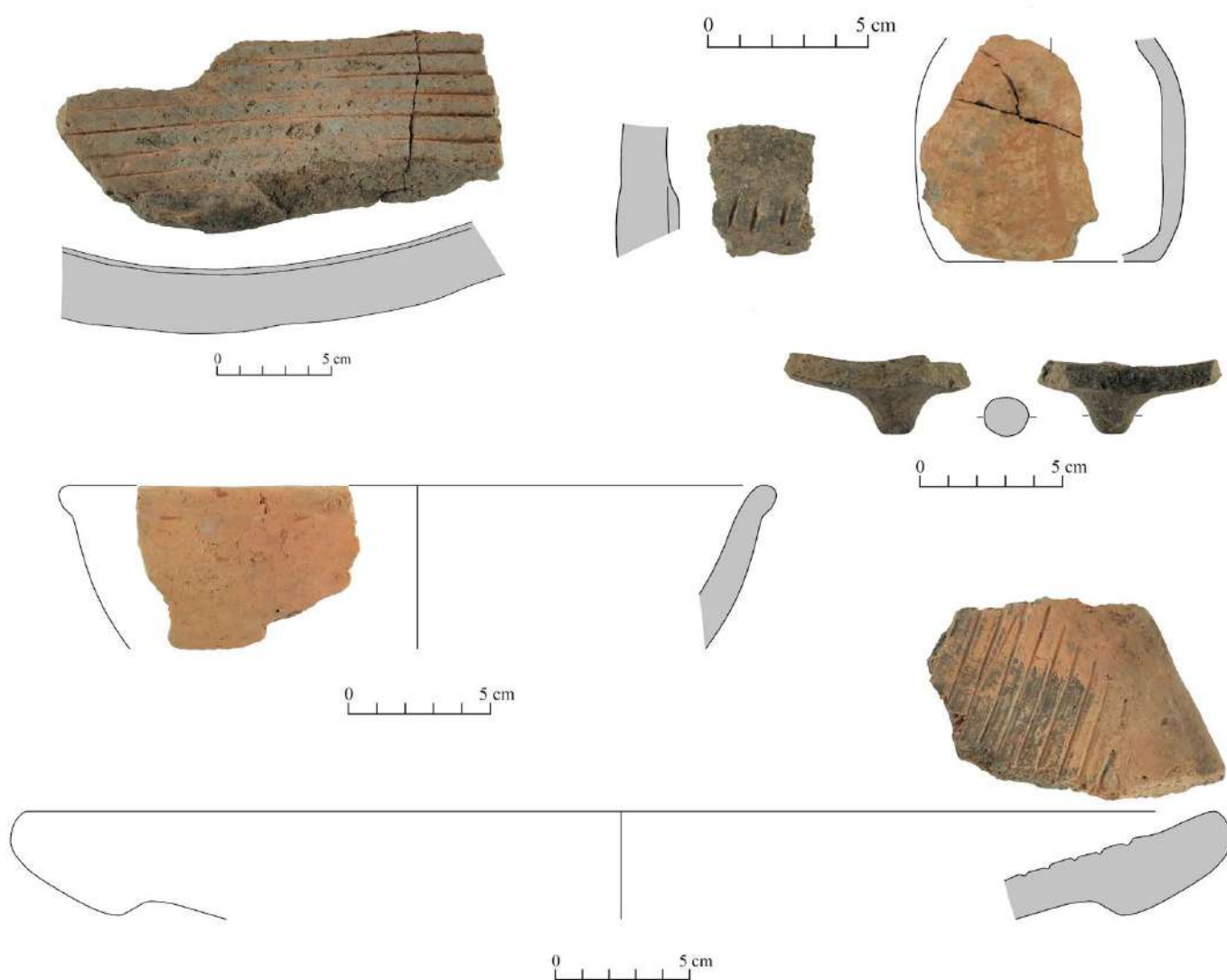
Un patrón similar al observado en la Loma Tacuaral se registró en el sitio de Loma Nueva Canaán. Los resultados del análisis LiDAR evidencian la erosión provocada por los cambios en el curso del río Isiboro, tanto en el sector este como en el oeste del área de estudio. La Loma Nueva Canaán se encuentra en la zona central del área de vuelo, conformada por una plataforma que abarca aproximadamente 0,42 hectáreas, sobre la cual se levanta un montículo piramidal de 1,40 metros de altura.

Desde la esquina noreste de la plataforma parte un terraplén que se extiende hasta el curso actual del río Isiboro y, desde ese mismo punto, se puede observar un canal que se dirige hacia el este, en dirección a un arroyo. Al sur del complejo, se identificó una zanja que ha sido seccionada por un antiguo cauce del río Isiboro (Figura 30).

La Loma Barcelona es uno de los sitios más grandes registrados a orillas del río Isiboro. Está compuesto por un montículo piramidal central, que alcanza una altura de 3,96 metros respecto de la pampa circundante y abarca un área de 1,7 hectáreas. Al oeste de esta estructura, se localiza un montículo secundario de menor tamaño y altura.

El sistema de zanjas, terraplenes y caminos que rodea el montículo presenta una mayor complejidad en comparación con otros sitios documentados en la región (Figura 31). Algunas de estas estructuras han sido seccionadas por el arroyo actual de la comunidad, mientras que otras han desaparecido debido a la erosión provocada por el río.

FIGURA 29. CERÁMICA DEL SITIO DE LOMA TACUARAL



Dibujo: Hortensia Nina

FIGURA 30. VUELO LIDAR SOBRE LA LOMA NUEVA CANAÁN

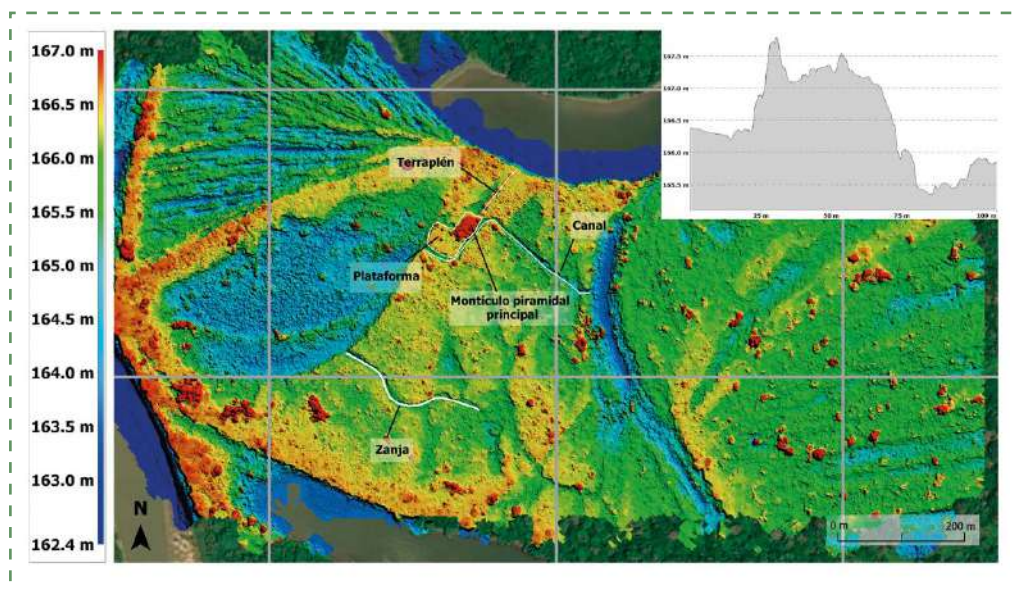


Imagen LiDAR: Renán Torrico y Geraldine Fernandez

FIGURA 31. VUELO LIDAR SOBRE LA LOMA BARCELONA

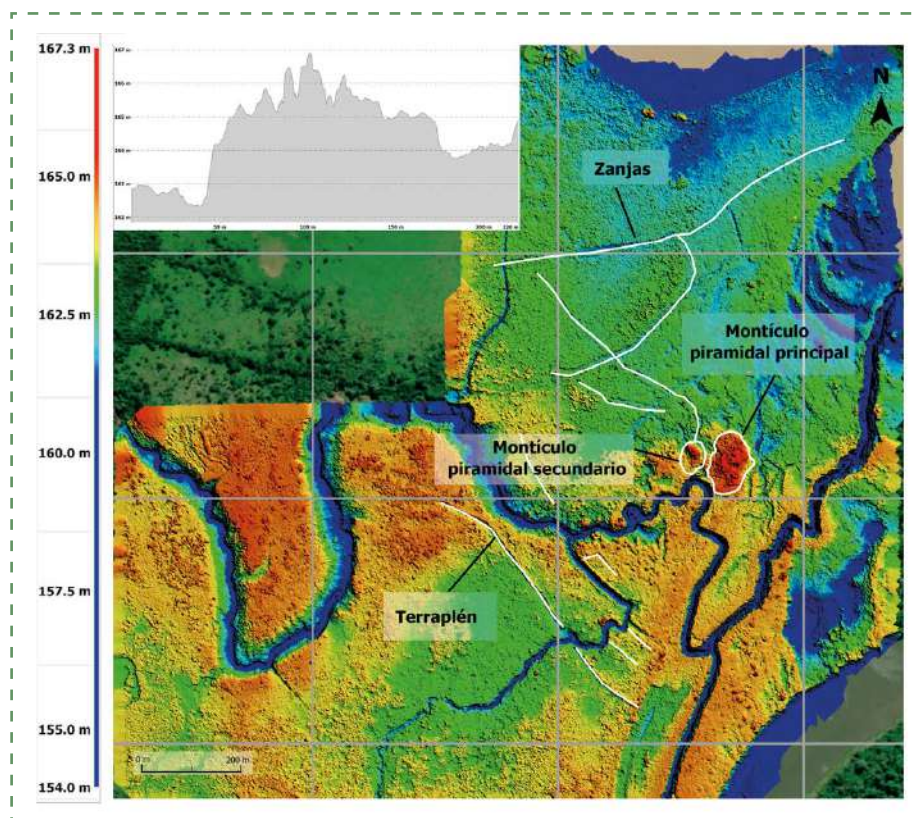


Imagen LiDAR: Renán Torrico y Geraldine Fernandez

El sitio de Concepción del Tamo presenta características distintas a las de los sitios descritos anteriormente. Los datos obtenidos mediante LiDAR revelan un conjunto de tres terraplenes paralelos. Los terraplenes uno y tres alcanzan una altura de 1,1 metros, mientras que el segundo terraplén central tiene una altura de 83 centímetros en relación con la pampa circundante. Cada uno de estos terraplenes posee un ancho de 8,7 metros. Las zanjas externas asociadas a estas estructuras presentan una profundidad de 60 centímetros, mientras que las internas alcanzan los 35 centímetros. Al oeste del conjunto se ha identificado una zanja adicional, con una profundidad de 30 centímetros.

Desde el extremo sur de estas estructuras, se extiende un terraplén de aproximadamente 8 km de longitud, que conecta con la Loma Victoria.

Aunque en esta loma no se pudieron realizar vuelos LiDAR, su conexión con los terraplenes de Concepción del Tamo demuestra la complejidad estructural y la planificación de este sitio (Figura 32).

El material cerámico recolectado en la Loma Victoria presenta similitudes en la composición de la pasta con los otros sitios analizados, evidenciándose el uso de chamote como desgrasante, con una granulometría que varía entre gruesa y media. Las formas identificadas incluyen cuencos abiertos y vasijas con cuello. Destaca un único fragmento decorado con incisiones en forma de puntos, correspondiente al soporte de una base de borde redondeado. Además, se identificó un fragmento reutilizado como afilador dentro del conjunto analizado (Figura 33).

FIGURA 32. VUELO LIDAR SOBRE EL SITIO CONCEPCIÓN DE TAMO

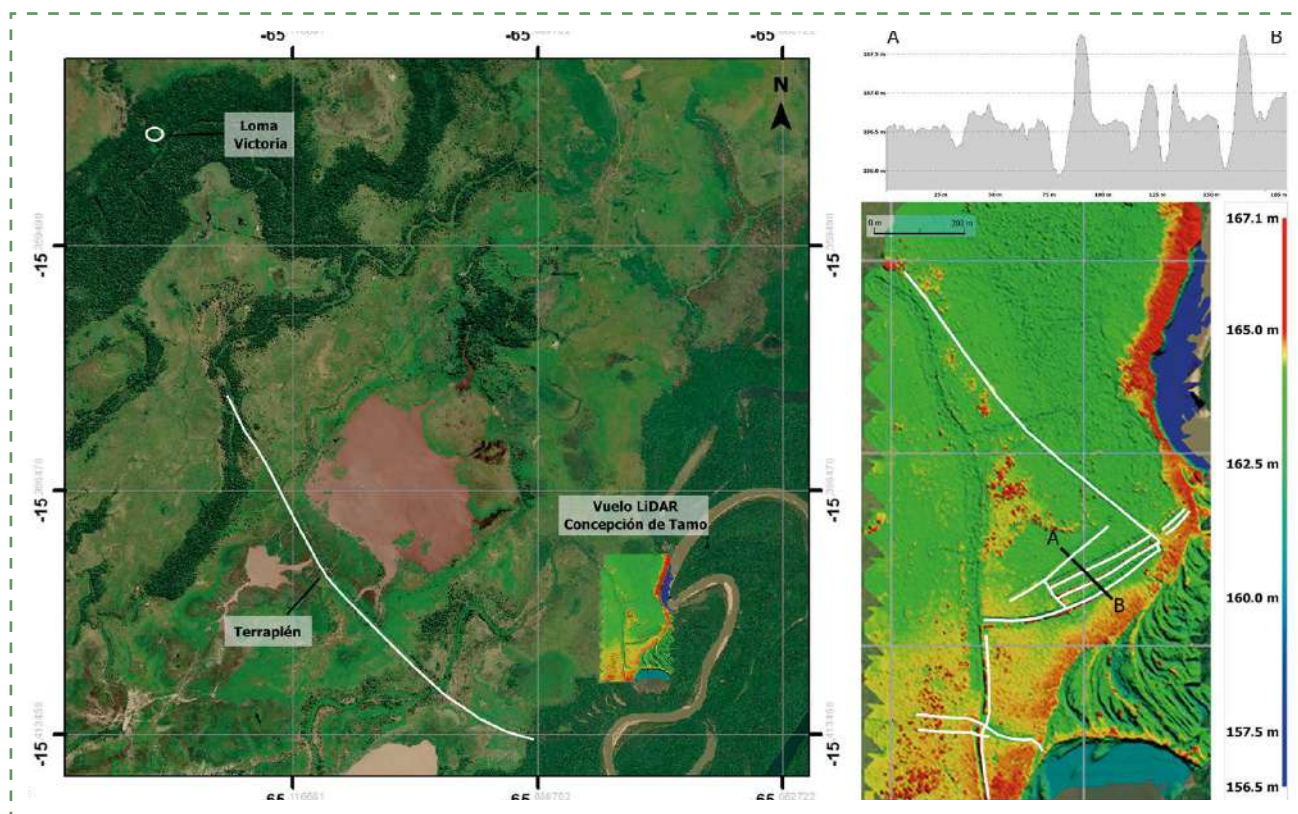
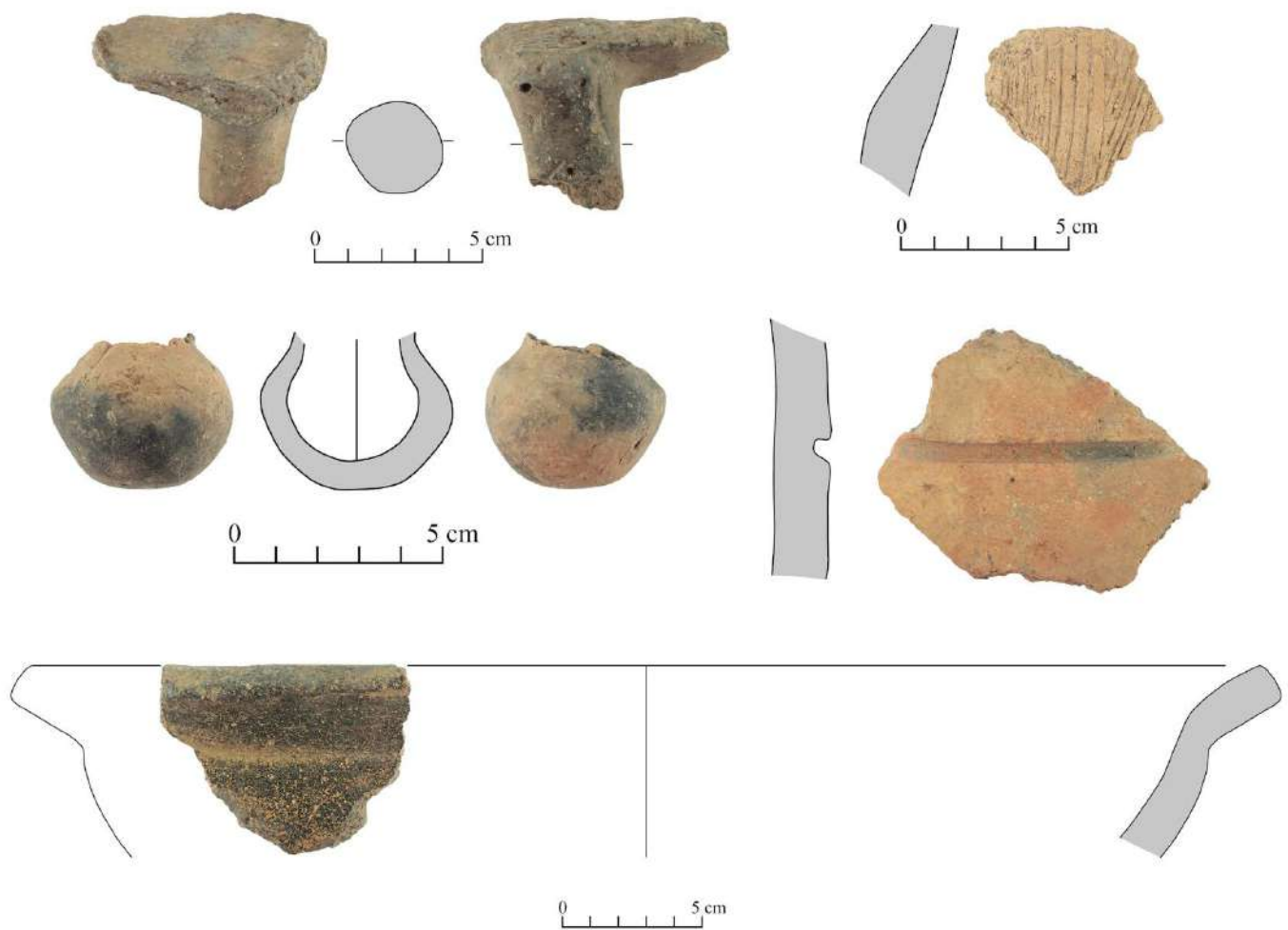


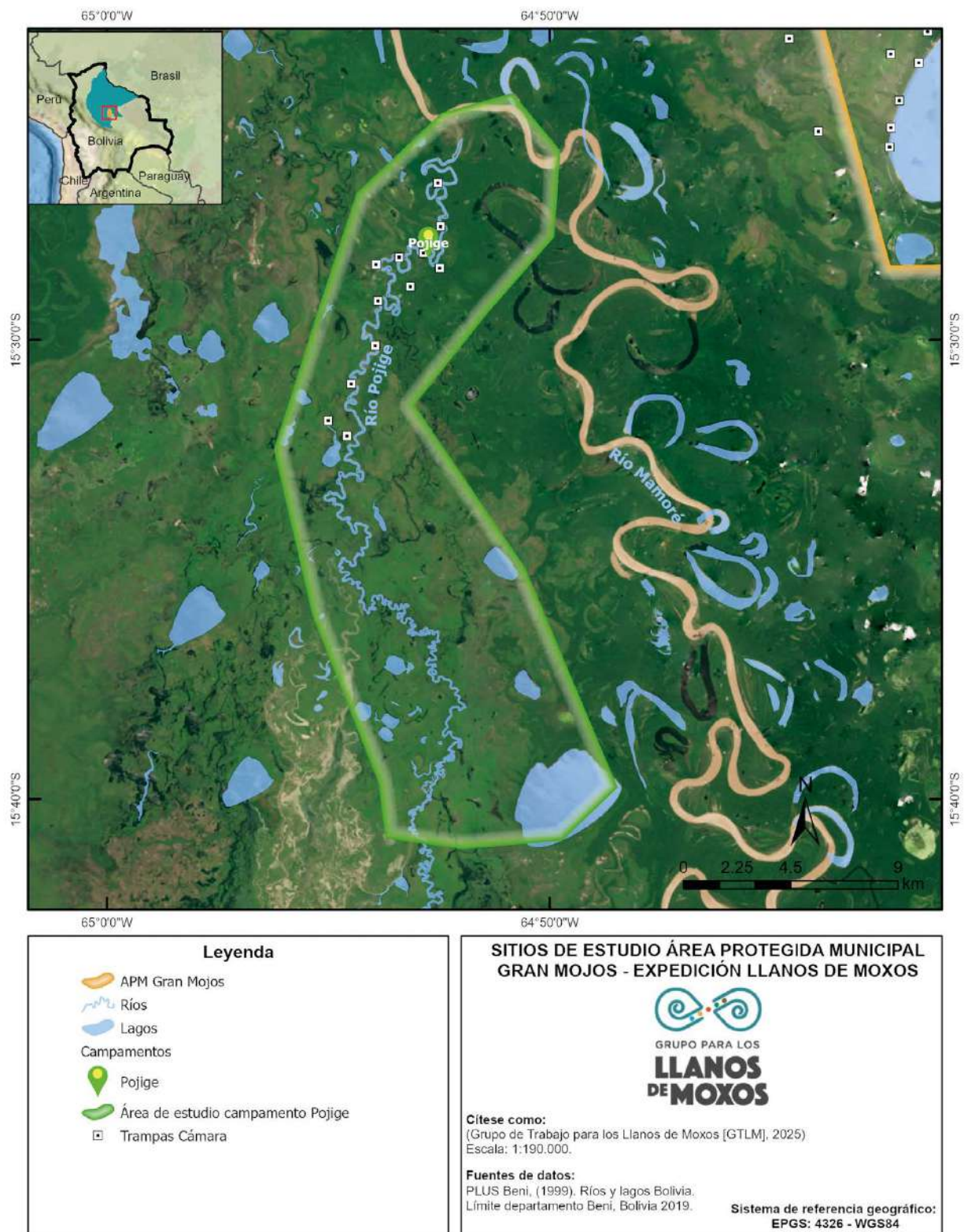
Imagen LiDAR: Renán Torrico y Geraldine Fernandez

FIGURA 33. CERÁMICA DEL SITIO DE LOMA VICTORIA



Dibujo: Hortensia Nina

MAPA 4. SITIO DE ESTUDIO 2. RÍO POJIGE



RÍO POJIGE

SITIO DE ESTUDIO 2

El segundo sitio de estudio se desarrolló a lo largo del río Pojige, desde su desembocadura con el río Mamoré hasta la Loma Moya, con presencia de numerosas lagunas meándricas alrededor de su cauce. El río Pojige tiene un alto arrastre de sedimentos que afectan la transparencia y turbidez del agua, así como el transporte de nutrientes y la biodiversidad.

Se caracteriza por la presencia de tres principales tipos de hábitats. El primero, está conformado por un bosque de galería que bordea el río Pojige, cuyo dosel supera los 25 m, con emergentes de hasta 30 m. El segundo tipo de bosque está asociado a cuerpos de agua, como el río Pojige y lagunas meándricas: es un bosque de baja altura, con un sotobosque denso y enmarañado entre lianas y troncos retorcidos, parte del suelo está descubierto evidenciando su periodo de inundación. El tercer hábitat constituye una extensa sabana o pampa inundable dominada por cañuelares y pajonales, con pequeñas islas de bosque o arbustales.

El campamento de investigación se estableció a orillas del río Pojige (20L 298403 / 8288740 UTM), el trabajo de campo se realizó del 31 de julio al 4 de agosto de 2024.

RESULTADOS SOBRESALIENTES

RÍO POJIGE

FLORA Y VEGETACIÓN

107 especies registradas

54 nuevos registros de especies para el Área
Protegida Municipal Gran Mojos

52 nuevos registros de especies para Loreto

4 nuevos registros de especies para el
departamento del Beni

MARIPOSAS DIURNAS

117 especies registradas

117 nuevos registros de especies para el Área
Protegida Municipal Gran Mojos

2 nuevos registros de especies para Loreto

2 nuevos registros de especies para el
departamento del Beni

2 nuevos registros de especies para Bolivia

PECES

138 especies registradas

44 nuevos registros de especies para el Área
Protegida Municipal Gran Mojos

44 nuevos registros de especies para Loreto

ANFIBIOS

21 especies registradas

13 nuevos registros de especies para el Área
Protegida Municipal Gran Mojos

10 nuevos registros de especies para Loreto

REPTILES

16 especies registradas

10 nuevos registros de especies para el Área
Protegida Municipal Gran Mojos

11 nuevos registros de especies para Loreto

AVES

234 especies registradas

27 nuevos registros de especies para el Área
Protegida Municipal Gran Mojos

23 nuevos registros de especies para Loreto

MURCIÉLAGOS

30 especies registradas

3 nuevos registros de especies para el Área
Protegida Municipal Gran Mojos

3 nuevos registros de especies para Loreto

1 posible nuevo registro de especie para el
departamento del Beni

1 posible nuevo registro de especie para Bolivia

PEQUEÑOS MAMÍFEROS TERRESTRES

9 especies registradas

MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES

26 especies registradas

FLORA Y VEGETACIÓN

El sitio del río Pojige se caracteriza por comprender bosques típicos de zonas estacionalmente inundadas (bosques de galería y bosques de la llanura de inundación), así como por su vegetación de bajíos de aguas estacionales y permanentes.

La vegetación arbórea presenta aletones (gambas o contrafuertes) en sus bases, ramas con raíces adventicias, así como raíces fúlcreas para mejorar su anclaje al suelo. Los troncos de los árboles exhiben una marca oscura indicativa del nivel que alcanzó el agua durante los periodos de inundación (hasta 2 m), lo que explica la casi inexistencia de vegetación herbácea en el sotobosque.

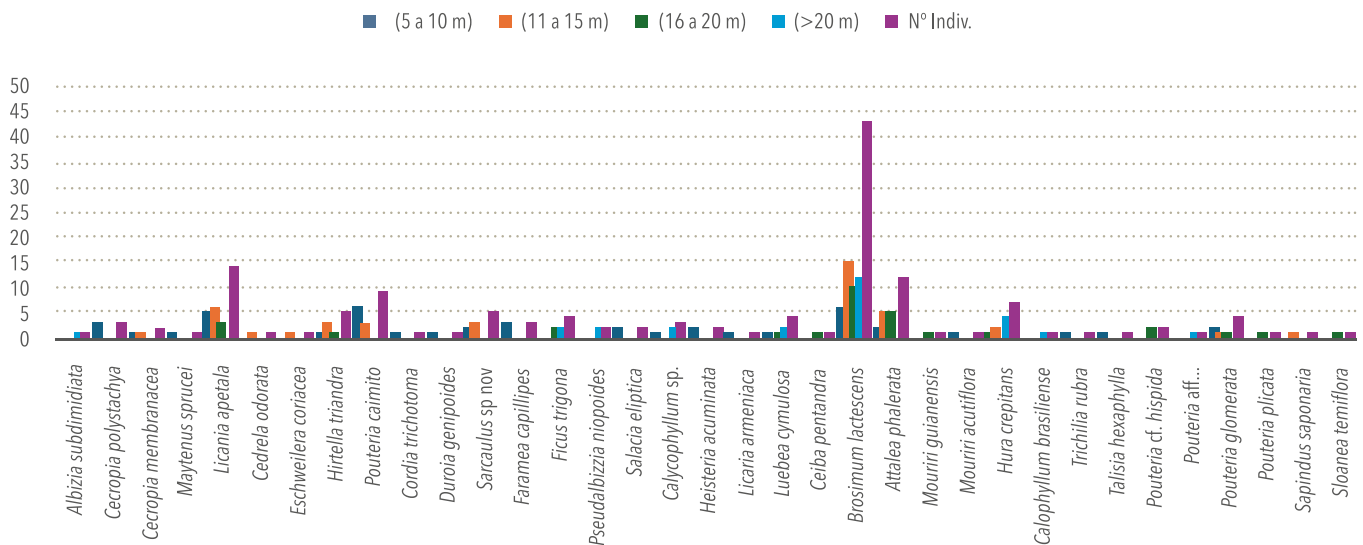
El dosel del bosque de galería supera los 25 m y está dominado por *Ficus* spp. *Hura crepitans*, *Brosimum lactescens* y *Terminalia oblonga*, con emergentes de hasta 30 metros de altura (*Calophyllum brasiliense* y *Albizia subdimidiata*). Hay abundancia de lianas y bejucos de los géneros *Davillia* y *Lundia*. Por otro lado, el bosque de la llanura de inundación tiene una altura promedio de 20 m; en las partes más elevadas del sotobosque predominan *Adiantum* y *Bactris*. En algunos sectores de ambos tipos de bosque se encuentran claros o "gaps" debido a la extracción selectiva de madera, verificándose individuos marcados para su corte y madera en tablones apilada que aún no había sido comercializada.

El componente arbóreo se analizó registrando árboles y palmeras en 4 transectos, mediante el método de puntos cuadrantes, que totalizaron 900 m, además de 6 transectos de 10 x 50 m en bosques adyacentes al río Pojige. Las variables usadas fueron: distancia al punto central del cuadrante, diámetro a la altura del pecho y altura total, considerando los individuos con un DAP ≥ 10 cm. También se realizaron colectas libres de materiales preferentemente fértiles y se tomaron fotografías para complementar los registros. De este modo, se obtuvieron 164 individuos de porte arbóreo, distribuidos en 20 familias.

La mayoría de las especies registradas, de acuerdo con su clase altimétrica, se ubicaron entre los 5-10 m y los 10-15 metros de altura, representando el 62 % de las especies (Figura 34). El 46 % de las especies se hallan en la clase diamétrica de 10-20 cm (Figura 35), con individuos que superan el 1,2 m de diámetro a la altura del pecho. El análisis de índice de valor de importancia (IVI) demuestra que las especies con mayores porcentajes de abundancia, frecuencia y dominancia relativa son *Brosimum lactescens* con el 73 %, y *Licania apetala* con el 26 % (Figura 36). El índice de Biodiversidad de Shannon Wiener (H) indica un rango de diversidad media de 3.

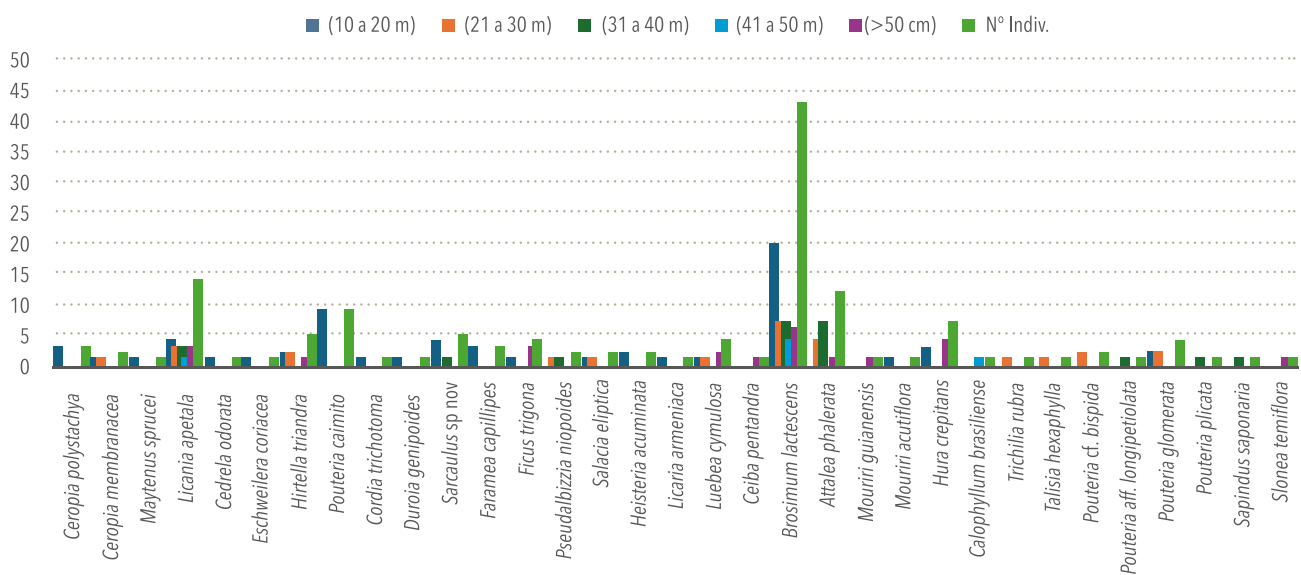


FIGURA 34. INDIVIDUOS POR CLASE ALTIMÉTRICA (M)



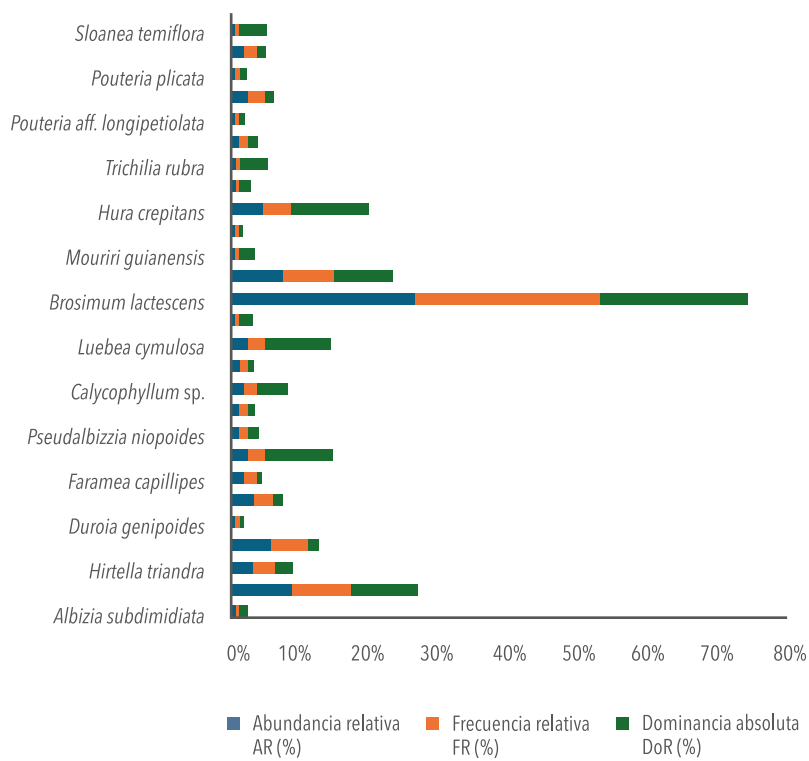
Fuente: Elaboración propia con datos de campo

FIGURA 35. INDIVIDUOS POR CLASE DIAMÉTRICA (CM)



Fuente: Elaboración propia con datos de campo

FIGURA 36. ÍNDICE DE VALOR DE IMPORTANCIA (IVI) EN EL RÍO POJIGE



Fuente: Elaboración propia con datos de campo

MARIPOSAS DIURNAS

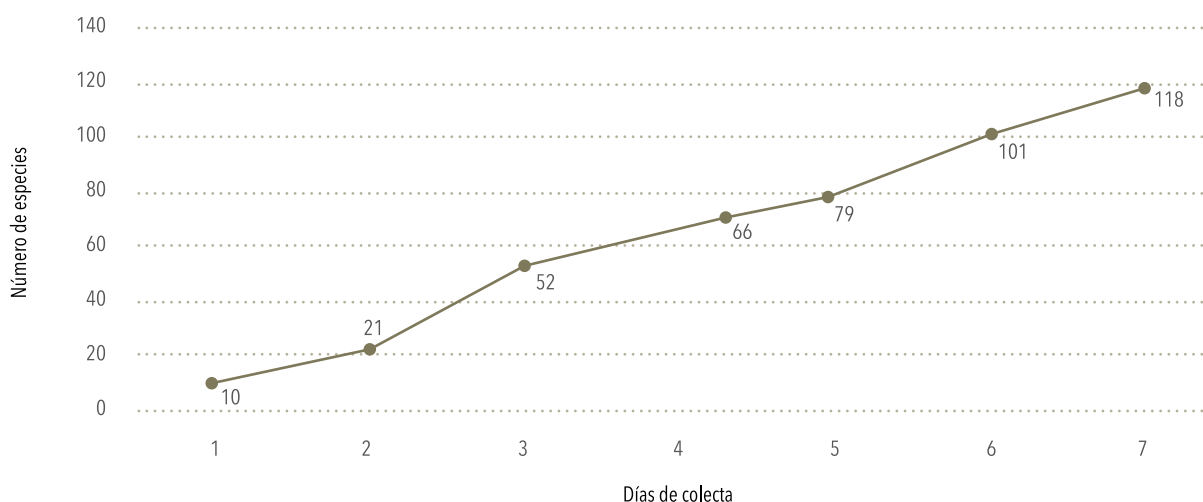
El registro de mariposas diurnas en los ecosistemas de los bosques de galería del río Pojige, principalmente en formaciones de bosques de várzea, se realizó mediante la colocación de trampas de dosel y atrayentes (jugos de camarón y purines). Se encontraron pocas especies debido al período seco del año, si bien en los bosques de altura no inundables se identificaron especies no presentes en el primer sitio, siendo este tipo de hábitat el que incrementó el número de especies de mariposas entre los tres sitios estudiados.

En esta localidad, se logró coleccionar un total de 227 especímenes de mariposas diurnas, con el trabajo realizado en el laboratorio, se identificaron 118 taxos entre especies y subespecies. Resalta la presencia de la familia Nymphalidae, con las subfamilias Danainae, Biblidinae y Satyrinae. Destacan asimismo las familias Riodinidae y Lycaenidae por la presencia vegetación algo variable al del primer sitio.

La curva de acumulación en el río Pojige muestra un crecimiento del número especies, indicando que aún se encuentran especies no registradas y su importante potencial de diversidad de mariposas (Figura 37). Se cuenta con dos nuevos registros para Bolivia por confirmar: *Phocides distans silva* (Evans 1952) y *Pyrrhogyra otolais otolais* (H. Bates 1864).



FIGURA 37. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES DE MARIPOSAS EN EL RÍO POJIGE





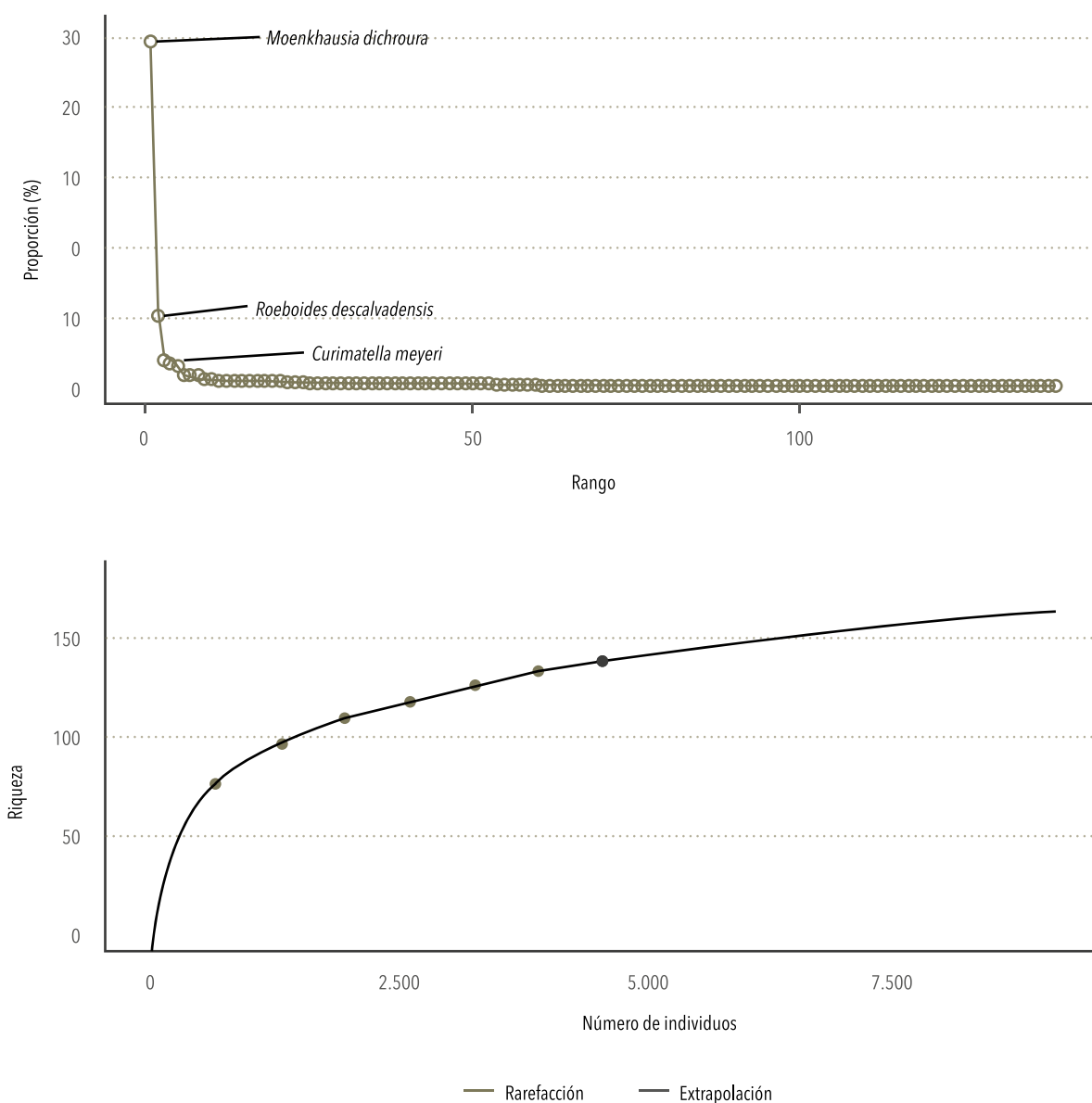
PECES

Los esfuerzos de muestreo en el río Pojige se realizaron en siete puntos a lo largo de su curso, así como en lagunas adyacentes al río, arroyos menores y afluentes. Se utilizaron principalmente redes de espera de tipo agalleras, que fueron complementadas por medio de la pesca con mallas de arrastre y la pesca con tarrafas, anzuelos y redes de mano.

Se capturaron 4.563 individuos, que correspondieron a 139 especies de peces pertenecientes a 32 familias de 7 órdenes. Además, se obtuvieron

49 nuevos registros de especies para el municipio de Loreto. La especie más abundante fue *Moenkhausia dichroua*, especie de pez pequeño capturada con mucha frecuencia en las lagunas de esta zona con las mallas agalleras de rombos pequeños (Figura 38). El sitio mostró una gran diversidad de peces de varios géneros, de los cuales se obtuvo registros que pueden representar especies potencialmente nuevas para la ciencia, como *Crenicichla* sp., *Microglanys* sp. y *Pimelodella* sp.

FIGURA 38. ARRIBA: CURVA DE RANGO-ABUNDANCIA DE ESPECIES DE PECES REGISTRADAS EN EL RÍO POJIGE. ABAJO: GRÁFICO DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES OBTENIDO MEDIANTE EL MODELO iNExt (Hsieh et al. 2016)





Apistogramma linkei / Aldo Echeverria (WCS)



ANFIBIOS

El estudio de anfibios y reptiles en los alrededores del río Pojige estuvo influenciado por la diversidad de su vegetación, caracterizada por la presencia de bosques ribereños de inundación, extensas áreas de sabanas inundables y zonas de transición con vegetación secundaria. Estos ecosistemas, combinados con cuerpos de agua temporales y permanentes, dan lugar a una gran variedad de microhábitats adecuados para la fauna herpetológica.

Los resultados evidencian una notable diversidad de anfibios, reflejo de la variedad de hábitats presentes en la zona. En total, se identificaron 21 especies pertenecientes a cinco familias: Bufonidae, Hylidae, Leptodactylidae, Microhylidae y Dendrobatidae (Tabla 6). Las especies registradas más

abundantes fueron *Leptodactylus podicipinus*, *Leptodactylus leptodactyloides* y *Rhinella marina* (Figura 39). Además, se identificó un espécimen de *Leptodactylus* cf. *macrosternum*, cuya clasificación taxonómica requiere una revisión detallada, pudiendo representar un nuevo registro para Bolivia o incluso para la ciencia.

Se registraron nueve nuevas especies para el Área Protegida Gran Mojos y el municipio de Loreto. La curva de acumulación de especies se aproxima a la asíntota indicando una representatividad superior al 75 %, lo que sugiere que la mayoría de las especies, con probabilidad de estar presentes, fueron registradas durante el estudio (Figura 40).

TABLA 6. ANFIBIOS REGISTRADOS EN INMEDIACIONES DEL RÍO POJIGE

GRUPO	ORDEN	FAMILIA	GÉNERO	Nº ESPECIES
Anfibios	Anura	Bufonidae	<i>Rhinella</i>	3
		Hylidae	<i>Boana</i>	2
			<i>Dendropsophus</i>	2
			<i>Scinax</i>	2
			<i>Sphaenornychus</i>	1
			<i>Pseudis</i>	2
			<i>Trachycephalus</i>	1
		Leptodactylidae	<i>Adenomera</i>	1
			<i>Leptodactylus</i>	6
		Microhylidae	<i>Elachistocleis</i>	1



FIGURA 39. CURVA RANGO-ABUNDANCIA DE ESPECIES DE ANFIBIOS EN EL RÍO POJIGE

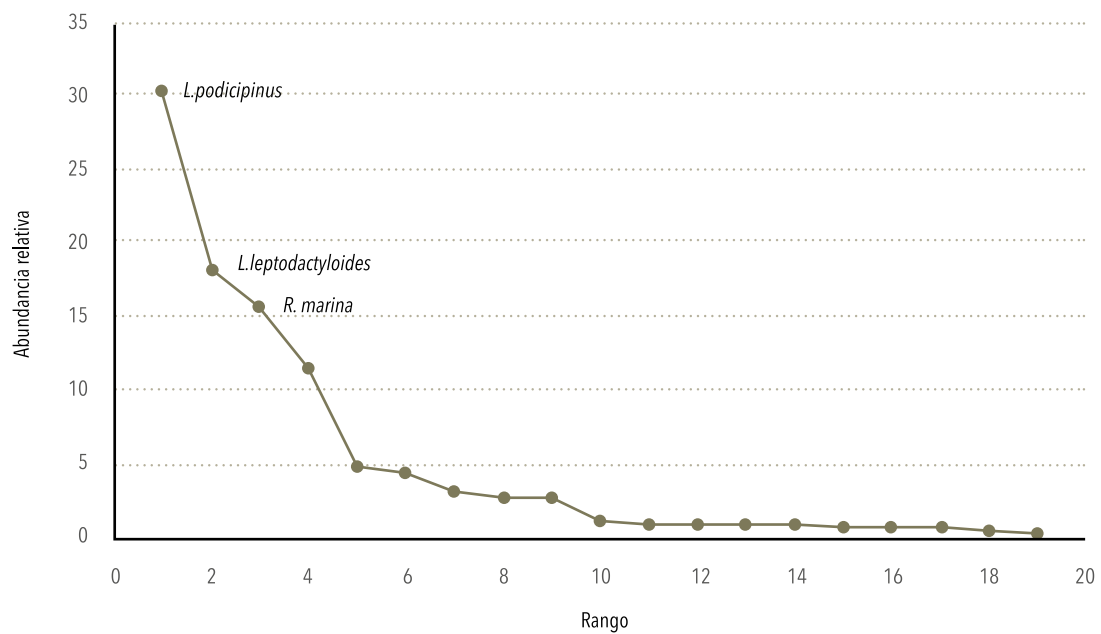
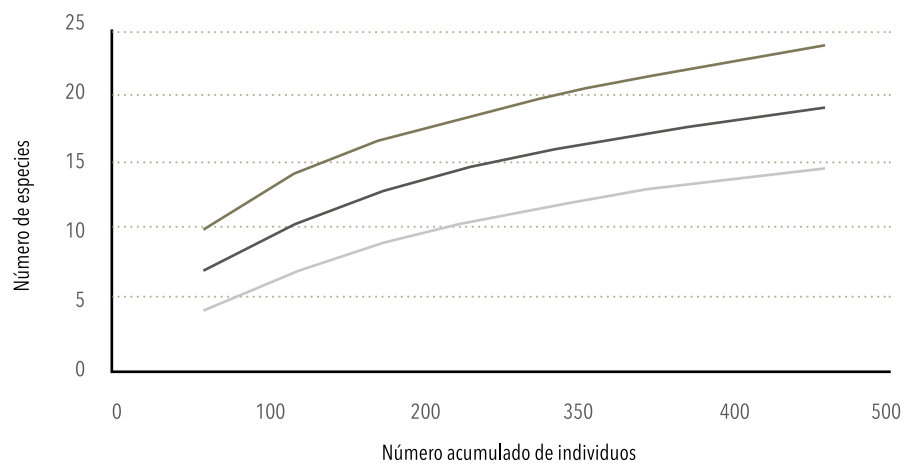


FIGURA 40. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES DE ANFIBIOS EN EL RÍO POJIGE





REPTILES

El estudio de reptiles realizado a lo largo del río Pojige y sus alrededores y en zonas dominadas por vegetación ribereña, reveló una gran diversidad de especies. Durante siete días de intensas búsquedas, se lograron registrar 16 especies de reptiles, distribuidas en 7 familias y 15 géneros (Tabla 7), lo que representó el 41 % de las especies observadas durante la expedición. Entre las especies más abundantes, destacan *Ameiva ameiva*, *Podocnemis unifilis* y *Caiman yacare* (Figura 41),

Sin embargo, aunque se documentaron 15 especies, la riqueza de reptiles en la zona podría ser aún mayor. La curva de acumulación de especies sigue en ascenso, lo que indica que, con un mayor esfuerzo de muestreo, el número de especies podría incrementarse. Actualmente, con solo un 44 %

de representatividad, los datos sugieren que aún queda mucho por explorar (Figura 42).

En términos de conservación, dos de las especies registradas, *Melanosuchus niger* y *P. unifilis*, están clasificadas en alguna categoría de amenaza. No obstante, siete especies figuran en algún apéndice del CITES (listado internacional que regula el comercio de especies en peligro), entre éstas se encuentran la boa arcoíris (*Epicrates cenchria*), conocida por su impresionante colorido y belleza única. Estos hallazgos resaltan la necesidad de llevar a cabo acciones de conservación e investigación para proteger la rica biodiversidad de la región.

TABLA 7. REPTILES REGISTRADOS EN INMEDIACIONES DEL RÍO POJIGE

GRUPO	ORDEN	FAMILIA	GÉNERO	Nº ESPECIES
Reptiles	Crocodilia	Alligatoridae	<i>Caiman</i>	1
			<i>Melanosuchus</i>	1
	Testudines	Podocnemididae	<i>Podocnemis</i>	1
	Squamata	Teiidae	<i>Ameiva</i>	1
			<i>Kentropyx</i>	1
			<i>Salvator</i>	1
		Polychrotidae	<i>Polychrus</i>	1
		Boidae	<i>Corallus</i>	1
			<i>Epicrates</i>	1
		Colubridae	<i>Chironius</i>	1
			<i>Drymarchon</i>	1
			<i>Helicops</i>	1
			<i>Hydrops</i>	1
			<i>Oxyrhopus</i>	1
			<i>Zonateres</i>	1
		Viperidae	<i>Crotalus</i>	1

FIGURA 41. CURVA RANGO-ABUNDANCIA DE ESPECIES DE REPTILES EN EL RÍO POJIGE

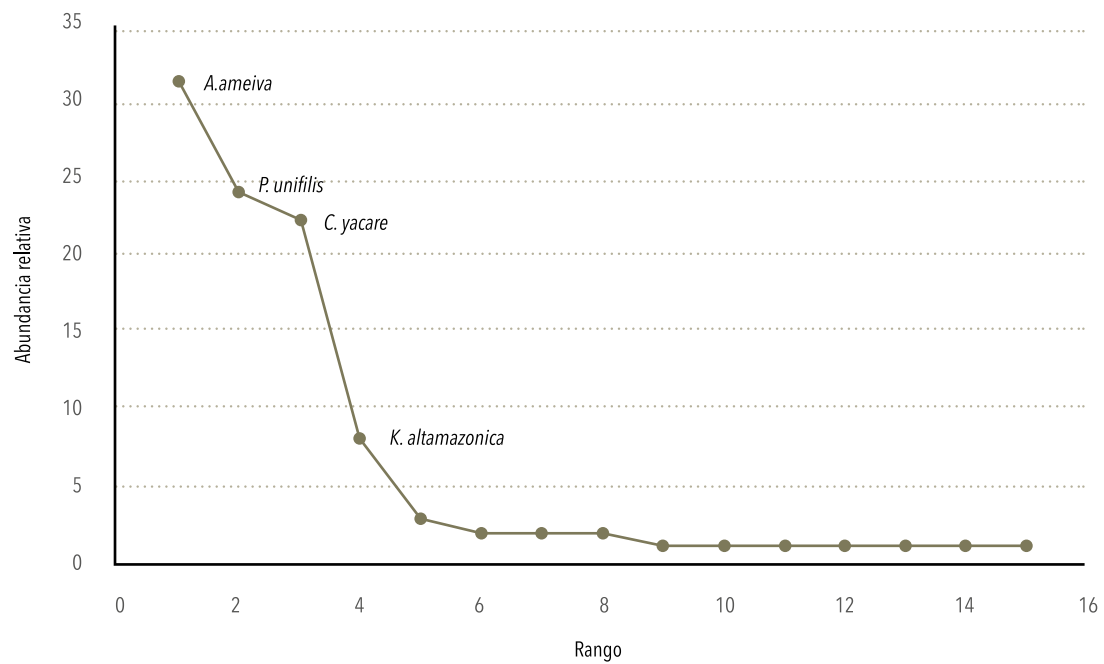
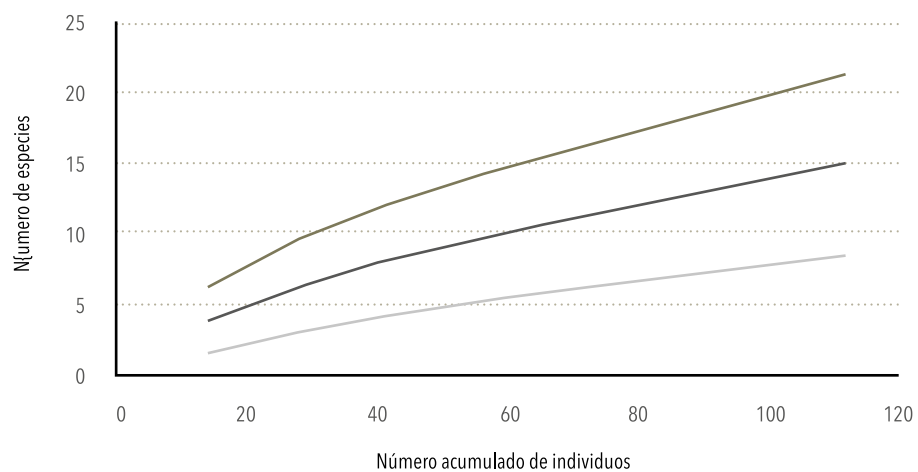


FIGURA 42. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES DE REPTILES EN EL RÍO POJIGE





Corallus hortulanus / Christian Gutiérrez (WCS)



Pegonemys unifilis / Christian Gutiérrez (WCS)

AVES

El muestreo de aves se realizó en los bosques de galería del río Pojige que lo bordean y que se encuentran en buen estado de conservación. Se encuentran asimismo palmares, sobre todo de palma blanca, que se entremezclan en la pampa. Es también característico de la zona del Pojige la presencia de meandros (brazos antiguos del río), que forman numerosas laguna, así como de pantanos en las cercanías de la pampa y el bosque ribereño. Estos ecosistemas son una fuente importante de alimento para muchas aves asociadas a este tipo de ambientes acuáticos.

La riqueza y abundancia de especies se determinó usando el método de Listas de Mackinnon (1993), una técnica idónea que maximiza la eficiencia en investigaciones rápidas y que puede ser utilizada en cualquier hábitat y a cualquier hora del día. También se realizaron observaciones casuales que, si bien no fueron tomadas en cuenta para el análisis, sí fueron consideradas para la riqueza total de la localidad. La identificación de las aves se hizo mediante registros visuales, acústicos y grabaciones de las vocalizaciones de las aves; se basó principalmente en Herzog et al. (2016), complementada con la aplicación Merlin de Cornell Lab of Ornithology y otras plataformas como eBird y Xenocanto, para revisar grabaciones de referencia. Finalmente, para poder georreferenciar los puntos relevantes de los transectos y por la calidad de los mapas satelitales que dispone, se utilizó la aplicación Ovitallmap 8.1.8 para Smartphone.

El muestreo se llevó a cabo durante siete días consecutivos, iniciando desde muy temprano en la mañana, con el coro del amanecer, hasta muy tarde en

la noche para registrar especies crepusculares y nocturnas. En total, la riqueza de aves alcanzó a 234 especies, 27 de las cuales son nuevas para el Área Protegida Municipal Gran Moxos y 23 son nuevas para el municipio de Loreto, entre ellas *Chaetura brachyura*, *Charadrius semipalmatus*, *Buteo brachyurus*, *Ciccaba huhula*, *Micrastur ruficollis*, *Myrmotherula brachyura*, *Myrmotherula axillaris*, *Cercomacra cinerascens*, *Hypocnemoides maculicauda*, *Thripophaga fusciceps*, *Querula purpurata* y *Ramphotrigon fuscicauda*. Destacan tres especies amenazadas y catalogadas como Vulnerables (VU): el paujil pintado (*Crax fasciolata*), la paloma rojiza (*Patagioenas subvinacea*) y la garza pecho castaño (*Agamia agami*).

Para el análisis de las listas de Mackinnon, se siguieron las recomendaciones de Herzog et al. (2002), utilizando listas de 10 especies y enfocando el análisis en el estimador estadístico MMMean, por su elevada representatividad entre la estabilidad de las curvas de estimación de la riqueza y la robustez de la muestra (Figura 43). Se alcanzó a estimar 245 especies de las 188 especies registradas solamente en las listas de Mackinnon, consiguiendo una eficiencia de muestreo del 77 %. Por otro lado, para obtener los índices de riqueza de especies, se logró un valor de 4,881 para Shannon-Weaver y un 0,012 para el índice de Simpson, que indican una alta diversidad y la inexistencia de especies dominantes. En resumen, podemos afirmar que estos bosques de galería conforman corredores de bosques amazónicos, de alta diversidad de especies, y brindan un excelente refugio para las especies de aves de la región.

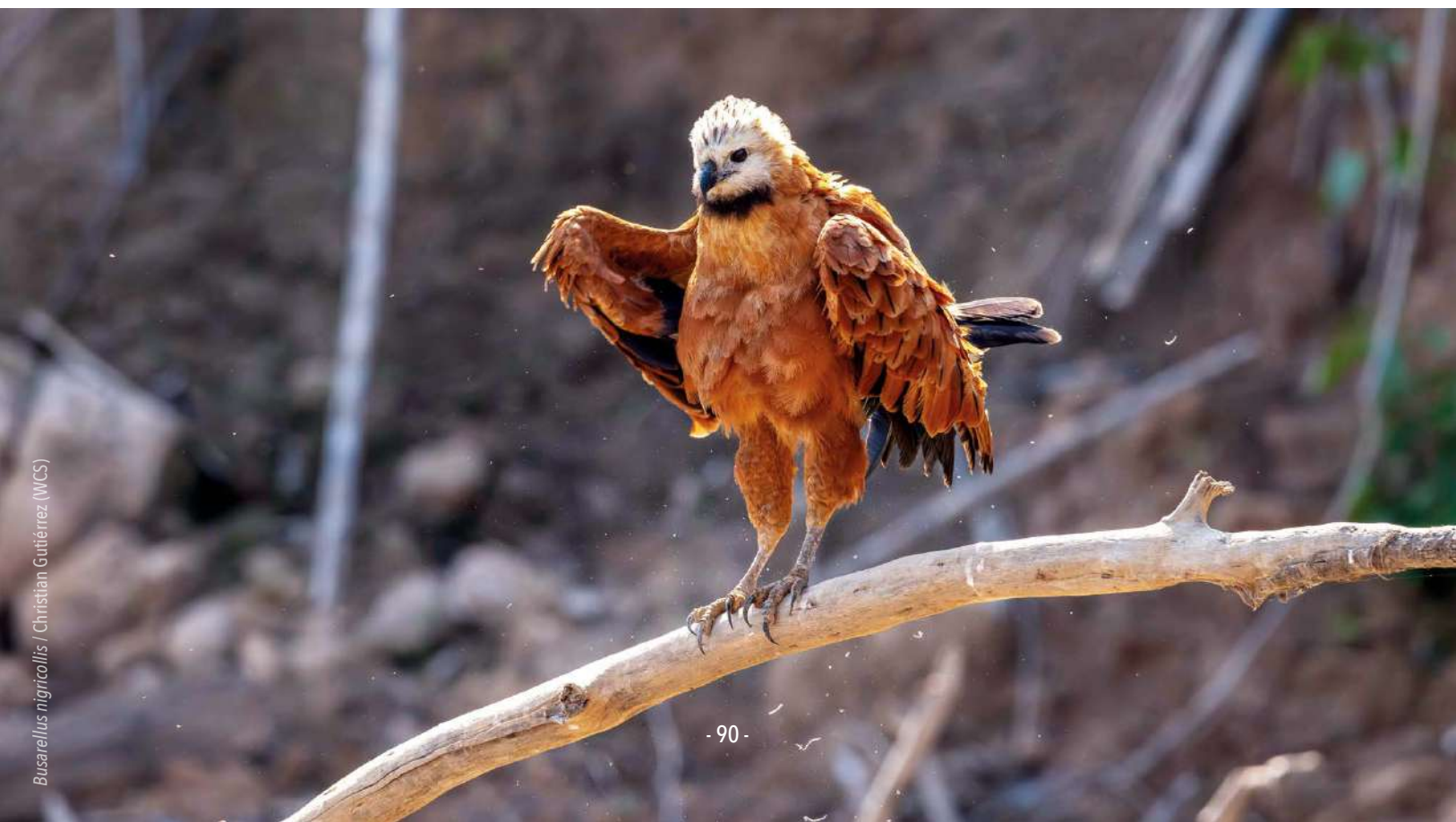
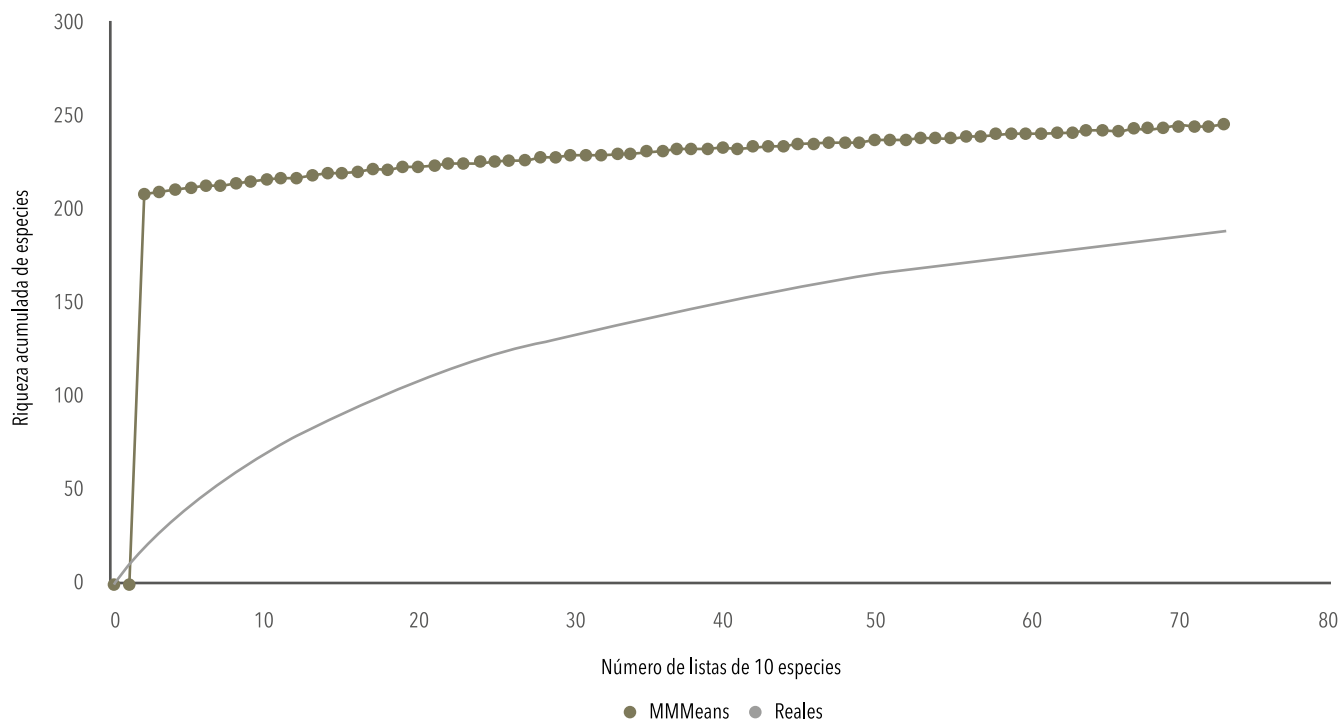


FIGURA 43. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES (RAREFACCIÓN) BASADA EN MUESTRAS OBTENIDAS DE 73 LISTAS DE MACKINNON, PARA LA LOCALIDAD DEL RÍO POJIGE



Gráfica realizada con base en los valores obtenidos de la diversidad de aves con el programa EstimateS (Versión 9.1.0), Copyright R. K. Colwell: <http://purl.oclc.org/estimates>.







MURCIÉLAGOS

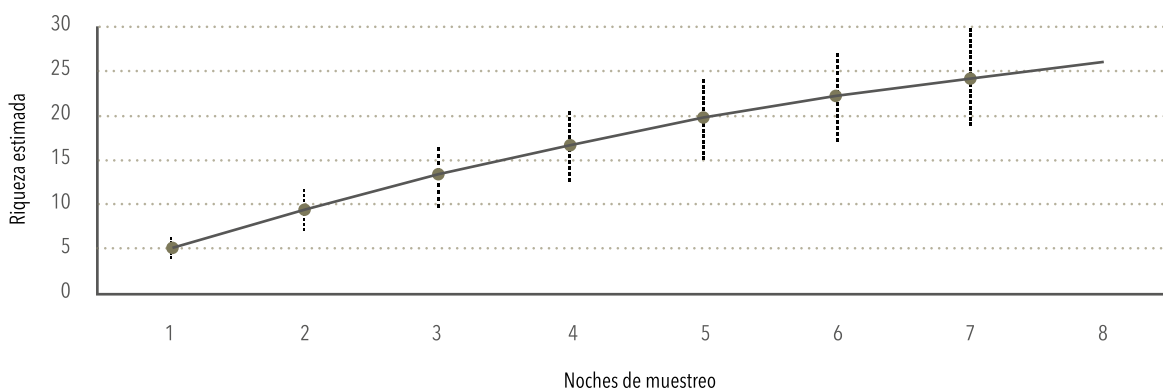
La estimación de la riqueza de murciélagos en hábitats circundantes al río Pojige se realizó mediante la captura con redes de neblina, que consistió en la instalación de 8 a 10 redes de diferentes tamaños (6, 10, 12 metros) en distintos hábitats (pastizales, pampa, playa y palmares, bosque de galería y/o parches de bosque y fuentes de agua/pampa). El muestreo inició a las 18:30 h y finalizó a 00:30 h; con la revisión de las redes cada 20 minutos, los individuos que fueron capturados en ese intervalo se les tomaron las biometrías correspondientes (Díaz et al. 2016, 2021).

Para complementar el estudio, se usaron detectores de ultrasonidos para la grabación de las llamadas de ecolocalización de los murciélagos. Se instaló en hábitats boscosos un dispositivo de grabación pasiva (Song Meter) programado durante doce horas de grabación (18:00 h a 06:00 h). El acompañamiento a las redes de neblina se realizó con el detector Anabat Walkabout, el micrófono se mantuvo abierto cada 20 minutos durante las tres primeras horas al anochecer, que corresponden al primer pico de actividad y el más importante para los murciélagos. En algunas noches de muestreo, se instaló el dispositivo de señuelo (Batlure) cerca las redes, con la intención de registrar especies que usan espacios aéreos altos.

Se obtuvo un esfuerzo de muestreo de 65.394 m²*h, durante siete noches de muestreo (entre 864 y 1.404 m²*h por noche), con un total de 118 individuos capturados correspondientes a 30 especies, de las cuales 4 fueron registros acústicos de 8 sonotipos obtenidos. El esfuerzo de muestreo en este sitio, pese a ser el segundo más alto en comparación con los otros sitios estudiados, no indica una riqueza representativa del lugar, los análisis realizados muestran que el número de especies registradas podría incrementarse con la adición de noches de estudio (Figura 44).

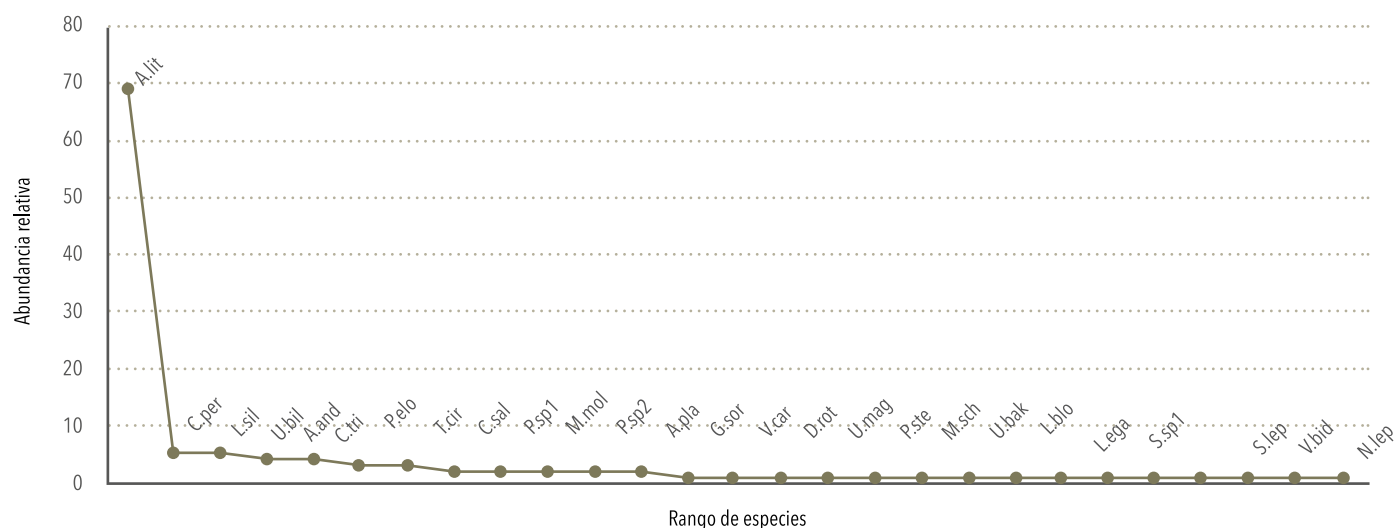
La comunidad de murciélagos registrada en los hábitats de estudio estaba conformada en su mayoría por especies frugívoras, seguida de insectívoras, entre ellas las de mayor abundancia fueron *Artibeus lituratus* y *Carollia perspicillata*. La presencia de especies correspondientes a los géneros *Lophostoma* y *Chiroderma* y *Trachops cirrhosus* es considerada como un indicador de hábitats conservados. Se resalta la captura de especies insectívoras con tendencia al forrajeo sobre el dosel de los bosques, como *Lasiurus ega*, *Lasiurus blossevillii* y *Eptesicus diminutus*; además, se tiene el registro de un espécimen del género *Uroderma* que, debido a sus características no coincide con las registradas en Bolivia, se requiere realizar otros análisis para corroborar su presencia en el país (Figura 45).

FIGURA 44. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES DURANTE SIETE NOCHES DE MUESTREO MEDIANTE REDES DE NEBLINA EN HÁBITATS CIRCUNDANTES AL RÍO POJIGE



Línea sólida = Riqueza estimada de especies
Línea segmentada = Intervalos de confianza al 95 %.

FIGURA 45. CURVA DE RANGO-ABUNDANCIA DE MURCIÉLAGOS EN HÁBITATS DEL RÍO POJIGE



Curva de rango-abundancia basado en el conteo del mayor registro en hábitats del río Pojige. A.lit=*Artibeus lituratus*, C.per=*Carollia perspicillata*, L.sil=*Lophostoma silvicolu*m. U.bil=*Uroderma bilobatum*, A.and=*Artibeus anderseni*, C.tri=*Chiroderma trinitatum*, P.elo=*Phyllostoma elongatus*, T.cir=*Trachops cirrhosus*, C.sal=*Chiroderma salvini*, P.sp1=*Platyrrhinus sp1*, M.mol=*Molossus molossus*, P.sp2=*Platyrrhinus sp2*, A.pla=*Artibeus planirostris*, G.sor=*Glossophaga soricina*, V.car=*Vampyrodes caraccioli*, D.rot=*Desmodus rotundus*, U.mag=*Uroderma magnirostrum*, P.ste=*Phylloderma stenops*, M.sch=*Micronycteris schidmorum*, U.bak=*Uroderma bakeri*, L.blo=*Lasiurus blossevillii*, L.ega=*Lasiurus ega*, S.sp1=*Sturnira sp1*, E.dim=*Eptesicus diminutus*, S.lep=*Saccopteryx leptura*, V.bid=*Vampyriscus bidens*, N.lep=*Noctilio leporinus*.



MAMIFEROS PEQUEÑOS TERRESTRES

Se realizaron cinco transectos de trampas para la captura de pequeños mamíferos terrestres. Tres de estos transectos fueron colocados en los bosques de galería y de ribera de río o laguna, con en el sotobosque denso y enmarañado de lianas y troncos retorcidos, efectuando cambios de acuerdo al tiempo y captura registrados. Los dos restantes transectos se dispusieron en la pampa dominada por cañuelares y pajonales, con un cambio en las islas de bosque dentro de la matriz de pajonal.

El esfuerzo de captura fue de 1.850 trampas/noche, durante ocho días de muestreo. Los registros correspondieron a nueve especies entre marsupiales y roedores, con un total de 27 individuos (Tabla 8). Las especies con mayor número de capturas fueron los ratones colilargos, en los bosques, y las ratas de pantano, en las pampas; los registros menos abundantes fueron los tres marsupiales y la especie de roedor *Necomys* cf. *lenguarum*. Las especies de marsupiales registradas pertenecen al orden Didelphimorphia: *Cryptonanus* cf. *unduaviensis*, *Marmosops* cf. *ocellatus* y *Philander* *canus*; y las de roedores, al orden Rodentia: *Holochilus* cf. *nanus*, *Hylaeamys* cf. *acritus*, *Hylaeamys*

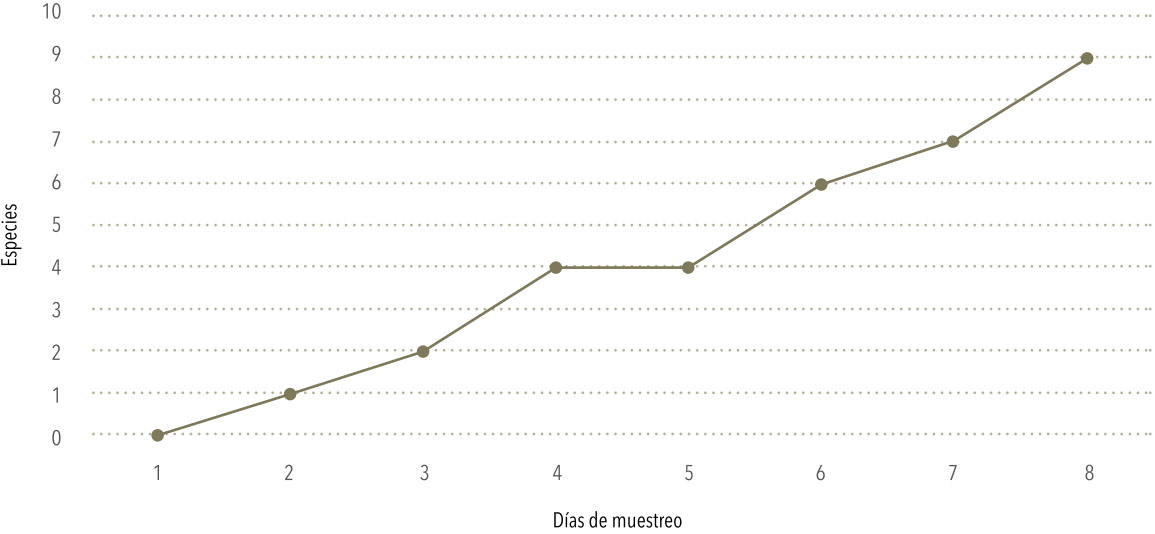
grupo *megacephalus*, *Oecomys* *mamorae*, *Oligoryzomys* cf. *microtis* y *Necomys* cf. *lenguarum* (Figura 46).

En los tres hábitats se registraron la presencia de especies compartidas, así como también especies asociadas a ciertos tipos de hábitats. En los bosques de galería y de ribera de río o laguna, se identificaron a todos los ratones del arroz, como *Hylaeamys* *acritus*, y a otros ratones pequeños del mismo género (*Hylaeamys*), los cuales tienen características morfológicas que los relacionan a la especie *H. megacephalus*. El ratón arborícola del arroz *Oecomys* *mamorae* fue encontrado en los bosques de galería al igual que los marsupiales *Marmosops* cf. *ocellatus* y *Philander* *canus*. La rata del pantano *Holochilus* cf. *nanus* se registró en las pampas e islas de bosque, al igual que *Necomys* cf. *lenguarum*. En este hábitat también se registró un solo individuo de *Cryptonanus* cf. *unduaviensis* o zarigüeya ratón. El ratón colilargo *Oligoryzomys* cf. *microtis* fue la única especie identificada en los tres hábitats.

TABLA 8. ESPECIES DE PEQUEÑOS MAMÍFEROS TERRESTRES DEL RÍO POJIGE

ORDEN	FAMILIA	ESPECIE	INDIVIDUOS
Didelphimorphia	Didelphidae	<i>Cryptonanus</i> cf. <i>unduaviensis</i>	1
	Didelphidae	<i>Marmosops</i> cf. <i>ocellatus</i>	1
	Didelphidae	<i>Philander</i> <i>canus</i>	1
Rodentia	Cricetidae	<i>Holochilus</i> cf. <i>nanus</i>	7
	Cricetidae	<i>Hylaeamys</i> cf. <i>acritus</i>	2
	Cricetidae	<i>Hylaeamys</i> grupo <i>megacephalus</i>	4
	Cricetidae	<i>Necomys</i> cf. <i>lenguarum</i>	1
	Cricetidae	<i>Oecomys</i> <i>mamorae</i>	2
	Cricetidae	<i>Oligoryzomys</i> cf. <i>microtis</i>	8
Total		9 especies	27 individuos

FIGURA 46. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES EN EL RÍO POJIGE







MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES

Para el relevamiento de mamíferos medianos y grandes en la zona del río Pojige, se implementaron dos metodologías: colocación de cámaras trampa y realización de caminatas libres para obtener registros casuales. Se instalaron 12 estaciones de cámaras trampa en hábitats representativos: bosques ribereños, pampa y pampa monte. Las estaciones estuvieron activas durante las 24 horas del día, con un promedio de 40 días de actividad en el sitio de muestreo (Ayala et al. 2020), lo que generó un esfuerzo total de 195.59 trampas-noche (TN). Se obtuvieron 541 fotografías de mamíferos medianos y grandes silvestres, identificándose un total de 11 especies (Tabla 9).

Se calculó el índice de abundancia relativa (IAR), expresado como el número de eventos independientes por cada 100 trampas-noche. Este cálculo se realizó para cada especie. Las tres especies más abundantes del río Pojige fueron el capibara (IAR = 10,23), el anta (IAR = 2,56) y el chancho tropero (IAR = 2,56) (Tabla 9).

Para llevar a cabo los registros casuales, se realizaron caminatas libres atravesando los hábitats más representativos del sitio de muestreo. Durante estas caminatas, se registraron especies de manera directa y se documentaron todo tipo de rastros o indicios, como huellas, fecas, cráneos, caparazones, entre otros.

Se obtuvo un total de 201 registros, que incluyen observaciones directas (n = 144) y rastros (n = 57), logrando identificar 23 especies (Tabla 10). Las especies con mayor número de registros fueron el bufeo (n = 78), el capibara (n = 45) y el jaguar (n = 17).

En total, en el río Pojige se identificaron 26 especies de mamíferos medianos y grandes, utilizando las metodologías de cámaras trampa y los registros casuales.

Es importante destacar que en este sitio se registraron especies emblemáticas del departamento del Beni, como el bufeo (*Inia boliviensis*), que fue observado en varias ocasiones, tanto de manera solitaria como en grupos de hasta seis individuos.

También en este sitio se registró otra especie icónica de los llanos, el ciervo de los pantanos (*Blastocerus dichotomus*), que fue observado de manera directa en tres ocasiones, registrando individuos tanto machos como hembras.

Ha sido igualmente importante el registro de jaguares mediante cámaras trampa y observaciones casuales, lo que indica su buen estado de conservación en el Área Protegida Municipal Gran Mojos.

TABLA 9. REGISTRO DE ESPECIES DE MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES MEDIANTE CON CÁMARAS TRAMPA EN EL RÍO POJIGE

NOMBRE COMÚN	NOMBRE CIENTÍFICO	FOTOS	EVENTOS INDEPENDIENTES	RAI
Jochi pintado	<i>Cuniculus paca</i>	22	2	1,02
Carachupa	<i>Didelphis marsupialis</i>	16	3	1,53
Capibara	<i>Hydrochoerus hydrochaeris</i>	264	20	10,23
Ocelote	<i>Leopardus pardalis</i>	8	3	1,53
Huaso	<i>Mazama americana</i>	34	5	2,56
Urina	<i>Subulo gouazoubira</i>	7	1	0,51
Tejón	<i>Nasua nasua</i>	42	3	1,53
Jaguar	<i>Panthera onca</i>	26	4	2,05
Taitetú	<i>Dicotyles tajacu</i>	17	1	0,51
Anta	<i>Tapirus terrestris</i>	60	5	2,56
Tropero	<i>Tayassu pecari</i>	45	5	2,56
Total		541	52	

TABLA 10. ESPECIES DE MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES REGISTRADOS MEDIANTE RASTROS Y OBSERVACIONES DIRECTAS EN EL RÍO POJIGE

NOMBRE COMÚN	ESPECIE	OBSERVACIÓN DIRECTA	ESCUCHADO	FECAS	HUELLAS	OTROS
Maneche negro	<i>Alouatta caraya</i>	1				
Maneche colorado	<i>Alouatta sara</i>	4	4			
Mono nocturno	<i>Aotus azarae</i>	1				
Ciervo de los pantanos	<i>Blastocerus dichotomus</i>	3		2	6	
Zorro patas negras	<i>Cerdocyon thous</i>				1	1
Puerco espín	<i>Coendou prehensilis</i>	1				1
Jochi colorado	<i>Dasyprocta variegata</i>				1	
Tatú	<i>Dasypus novemcinctus</i>					1
Melero	<i>Eira barbara</i>	1				
Capibara	<i>Hydrochoerus hydrochaeris</i>	43			2	
Bufo	<i>Inia boliviensis</i>	78				
Ocelote	<i>Leopardus pardalis</i>				2	
Huaso	<i>Mazama americana</i>				1	
Tejón	<i>Nasua nasua</i>	3				
Jaguar	<i>Panthera onca</i>	1			16	
Taitetú	<i>Dicotyles tajacu</i>				2	
Lucachi plumizo	<i>Plecturocebus donacophilus</i>	1	3			
Mapache	<i>Procyon cancrivorus</i>	1			1	
Puma	<i>Puma concolor</i>				1	
Chichilo	<i>Saimiri boliviensis</i>	3				
Silbador	<i>Sapajus macrocephalus</i>	3				
Anta	<i>Tapirus terrestris</i>				6	
Tropero	<i>Tayassu pecari</i>		1		5	
Total		144	8	2	44	3



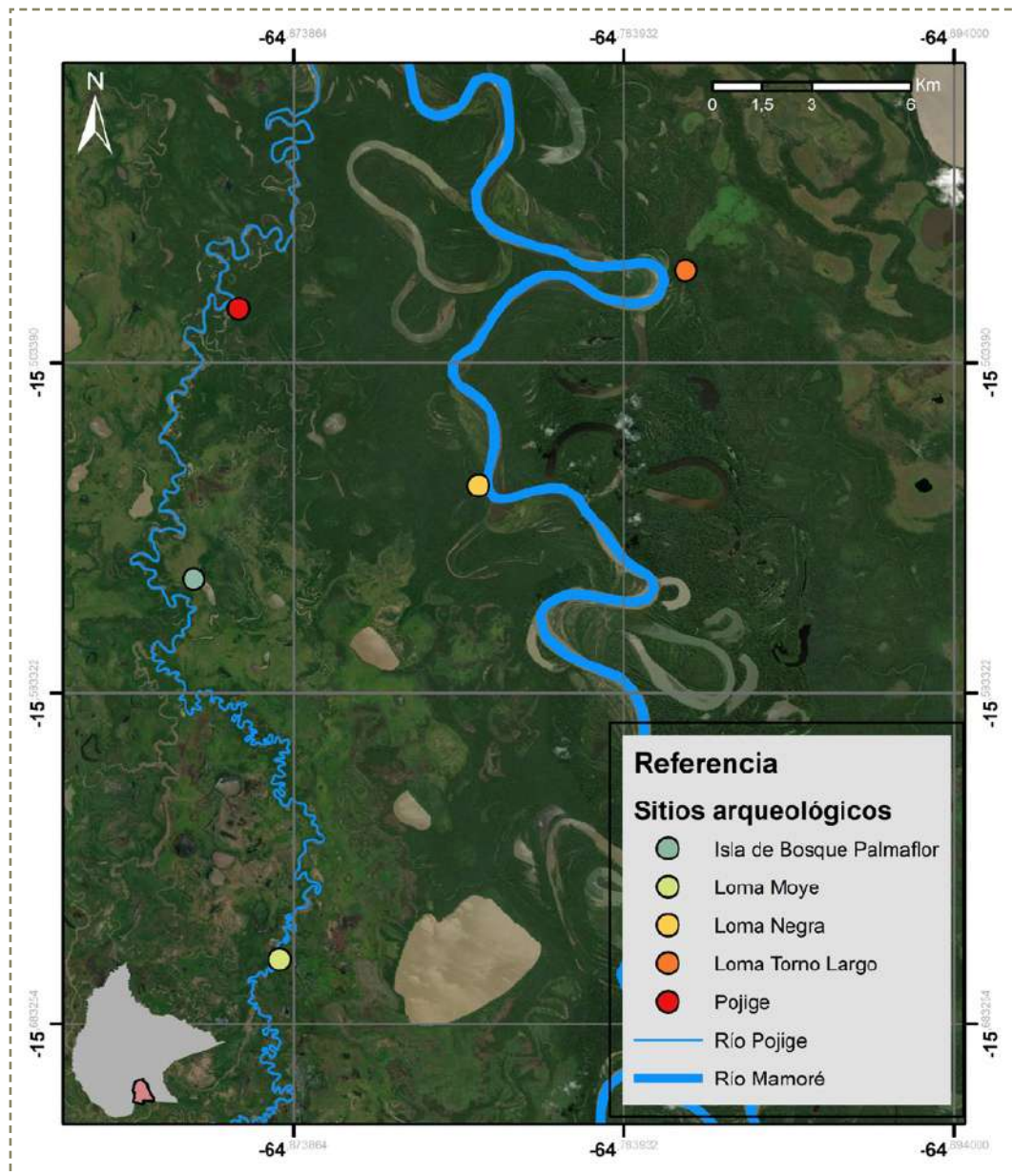


ARQUEOLOGÍA

Durante las prospecciones arqueológicas en los ríos Pojige y Mamoré, se realizaron recolecciones diagnósticas de material arqueológico en superficie y vuelos con tecnología LiDAR de sitios monumentales pertenecientes a la cultura Casarabe.

En esta zona de estudio se registraron cinco sitios arqueológicos: dos en la ribera del río Mamoré y tres en la ribera del río Pojige (Mapa 5).

MAPA 5. SITIOS ARQUEOLÓGICOS DE LOS RÍOS POJIGE Y MAMORÉ



SITIOS ARQUEOLÓGICOS DEL RÍO POJIGE

En el río Pojige se registraron dos sitios arqueológicos. El primero corresponde a la Isla de Bosque Palmaflor, asociada a algunos de los primeros asentamientos de los Llanos de Moxos, datados desde el Holoceno Temprano (Lombardo et al. 2020; Capriles et al. 2019). Estas islas de bosque presentan dos tipos de formaciones: unas de origen natural, resultado de la actividad de termiteros y la erosión de superficies antiguas (Lombardo et al. 2013), y otras de origen artificial, formadas por la acumulación de basurales compuestos por conchas de gasterópodos de agua dulce, fragmentos óseos y coprolitos, que evidencian la presencia de asentamientos de los primeros habitantes de la región (Lombardo et al. 2013, 2020). Durante las prospecciones, no se identificó material cultural en superficie; sin embargo, se observó una notable presencia de sedimento orgánico muy oscuro en gran parte de la isla.

El segundo sitio documentado fue Loma Moya, que sobresalió por la alta densidad de material arqueológico visible en su superficie, incluyendo una matriz de conchas y de tierra oscura. El material cerámico recolectado durante las prospecciones muestra una filiación cultural con la Fase 3 de la cultura Casarabe (800-1000 d. C.). Entre los fragmentos más destacados se encuentran soportes de vasijas con forma de patas de tortuga (Figura 47), similares a los registrados por Nordenskiöld (1913) en Loma Macisito. En función de estas características, se llevaron a cabo vuelos LiDAR y una excavación arqueológica en el sitio.

Los resultados LiDAR revelaron un montículo piramidal de 5,20 m de alto encima de una plataforma que cubre un área de 0,85 ha. A diferencia de

los demás sitios registrados, no se observaron otras estructuras alrededor de la Loma Moya. Sin embargo, es posible advertir que la erosión y los movimientos del curso del río afectaron este sitio y las áreas cercanas al mismo (Figura 48).

Las excavaciones arqueológicas realizadas en el sitio de Loma Moya mostraron dos tipos de ocupación humana (Figura 49).

La primera ocupación, y la más antigua del sitio, indica una matriz de concha entera y semientera, con una densidad alta de restos zooarqueológicos y la ausencia de material cerámico. Los análisis demostraron un consumo elevado de peces pertenecientes a dos taxones: Dipnoi y Teleostei, además de aves y mamíferos en menor densidad. Durante esta primera ocupación la dieta no era tan variada a diferencia de la segunda ocupación.

Los rasgos pertenecientes a la segunda y más reciente ocupación presentaron una densidad alta de material cerámico, inclusiones de carbón, conchas y restos de animales. Los análisis zooarqueológicos revelaron que las personas de este asentamiento poseían un consumo diverso de varias especies de animales. Se han identificados seis grupos taxonómicos: Dipnoi, Teleostei, Amphibia, Reptilia, Aves y Mammalia. Los peces (Teleostei y Dipnoi) fueron el grupo más abundante, seguido de los mamíferos y los reptiles. Los grupos menos abundantes fueron los anfibios y las aves (Tabla 11).

FIGURA 47. SOPORTES ESTILO PATITA DE TORTUGA, SITIO LOMA MOYA



Foto: Christian Gutiérrez

FIGURA 48. VUELO LIDAR SOBRE LA LOMA MOYE

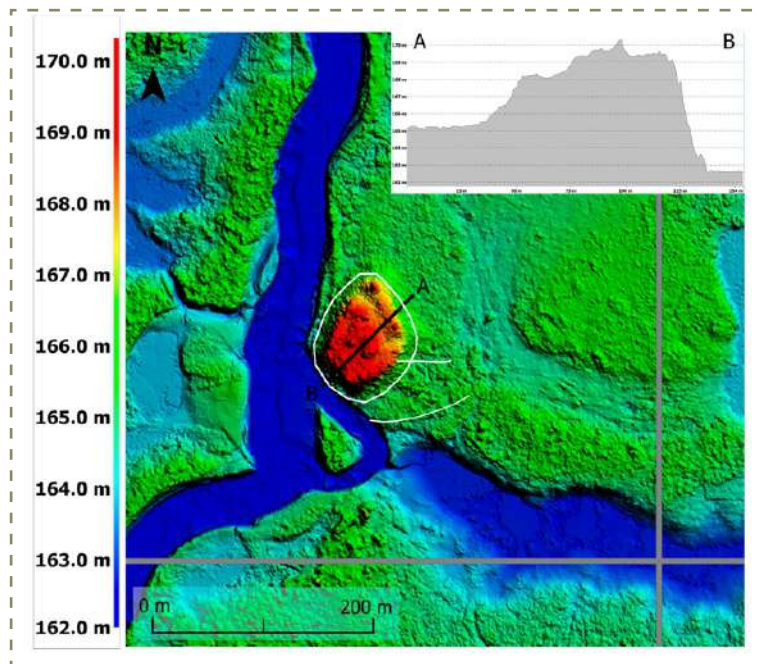
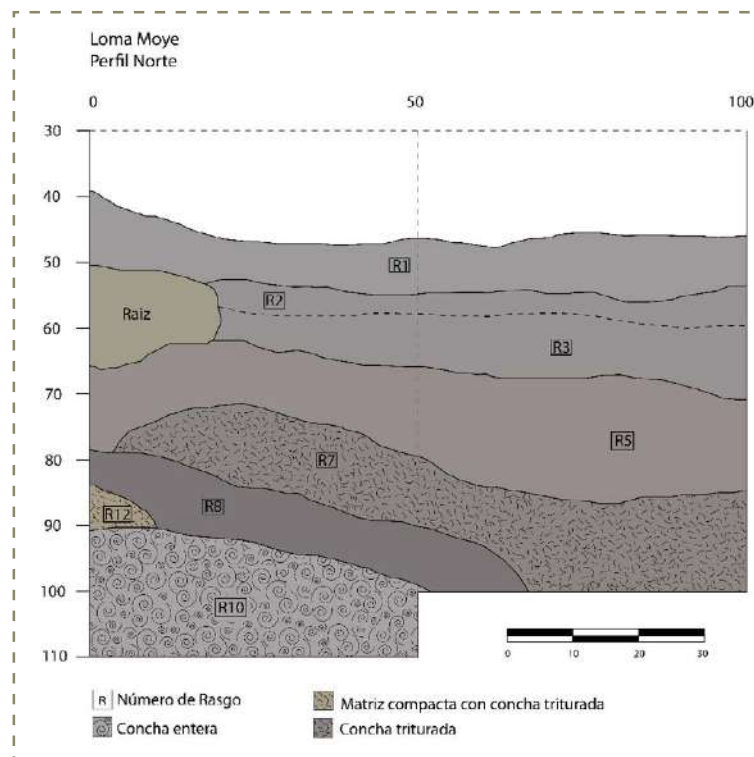


Imagen LiDAR: Renán Torrico y Geraldine Fernandez

FIGURA 49. PERFIL DE EXCAVACIÓN EN LOMA MOYE



Dibujo: Geraldine Fernandez

TABLA 11. LISTA TAXONÓMICA DE LAS MUESTRAS COLECTADAS EN EL SITIO LOMA MOYE EN NÚMERO MÍNIMO DE INDIVIDUOS (NMI) Y EN NÚMERO DE ESPECÍMENES IDENTIFICADOS

ESPECIES	NOMBRE VERNACULAR	1° OCUPACIÓN		2° OCUPACIÓN		Total NISP	Total MNI
		NISP	MNI	NISP	MNI		
Dipnoi							
Ceratodontiformes							
<i>Lepidosiren paradoxa</i>	Pez pulmonado	6	6	1	1	7	7
Teleostei (Indeterminado)		5894	5894	1445	1445	7339	7339
Characiformes							
Erythrinidae							
<i>Hoplias</i> sp.	Bentón	50	23	16	5	66	28
Serrasalminidae	Piraña, palometa			1	1	1	1
Siluriformes		316	316	15	15	331	331
Callichthyidae	Armored catfishes	98	55	34	15	132	70
<i>Hoplosternum</i> sp.	Buchere	22	22	2	2	24	24
Doradidae		212	202	6	6	218	208
<i>Anadoras</i> sp	Requereque	1	1			1	1
<i>Pterodoras granulosus</i>	Tachacá	3	3			3	3
Loricariidae		27	26			27	26
Pimelodidae		7	5			7	5
<i>Pseudoplatystoma</i> sp.	Surubí	4	4			4	4
Cichliformes							
Cichlidae		13	11	8	4	21	15
<i>Astronotus</i> sp.		3	1			3	1
<i>Cichla</i> sp.	Tucunaré	6	4			6	4
Synbranchiformes							0
<i>Synbranchus madeirae</i>		11	11			11	11
<i>Synbranchus marmoratus</i>		16	16	3	3	19	19
<i>Synbranchus</i> spp.		101	50	28	13	129	63

Reptilia							
Crocodylia	Caimán, lagarto	120	47			120	47
Squamata	Serpientes	25	12			25	12
Lacertidae	Lagartija	3	3			3	3
Teiidae							
<i>Tupinambis</i> sp.	Tegu	1	1			1	1
Testudines	Tortugas	35	30			35	30
Amphibia							
Anura	Sapos, ranas	8	7			8	7
Aves (Indeterminado)		27	27	4	4	31	31
Mammalia (Indeterminado)		1326	1326	103	95	1421	1421
Artiodactyla	Venado, ciervo	41	38			41	38
Didelphimorphia							
cf. Didelphis	Zarigüeya	2	1			2	1
Rodentia	Roedores, ratones	43	36			43	36
<i>Hydrochoerus hydrochaeris</i>	Capibara	1	1			1	1
Xenarthra							
Dasypodidae	Tatú	12	6			12	6
Total		8426	8185	1666	1609	10100	9794

Elaborado por Henry Delgadillo

Los análisis cerámicos muestran similitudes con la Fase 3 de la cultura Casarabe (800-1000 d. C.), tanto en relación con los atributos morfológicos como con los tecnológicos. La pasta posee chamote como antiplástico principal y, en algunos casos, está acompañado de arena. El bruñido y alisado son los acabados de superficie que predominan en la muestra, además del revocado que suele combinarse con improntas de red. Las técnicas decorativas son muy variadas entre inciso, pintado y modelado, con acanaladuras y aplicado. Prevalece la decoración modelada e incisa.

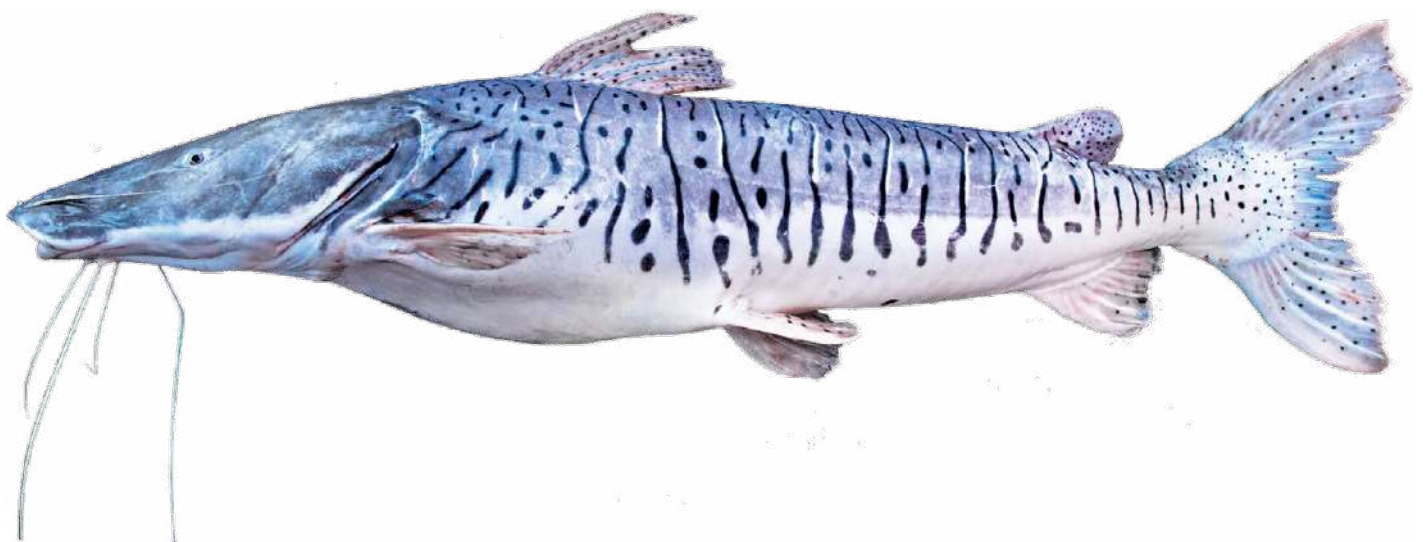
Se documentaron asimismo las vasijas abiertas, las vasijas con cuello y las vasijas cerradas; sin embargo, estas últimas predominaron en el conjunto, junto con los cuencos carenados y los cuencos redondos. Les siguen en frecuencia las vasijas abiertas y, en menor proporción, las vasijas con cuello (Figura 50).



Hoplias-malabaricus / Aldo Echeverria (WCS)

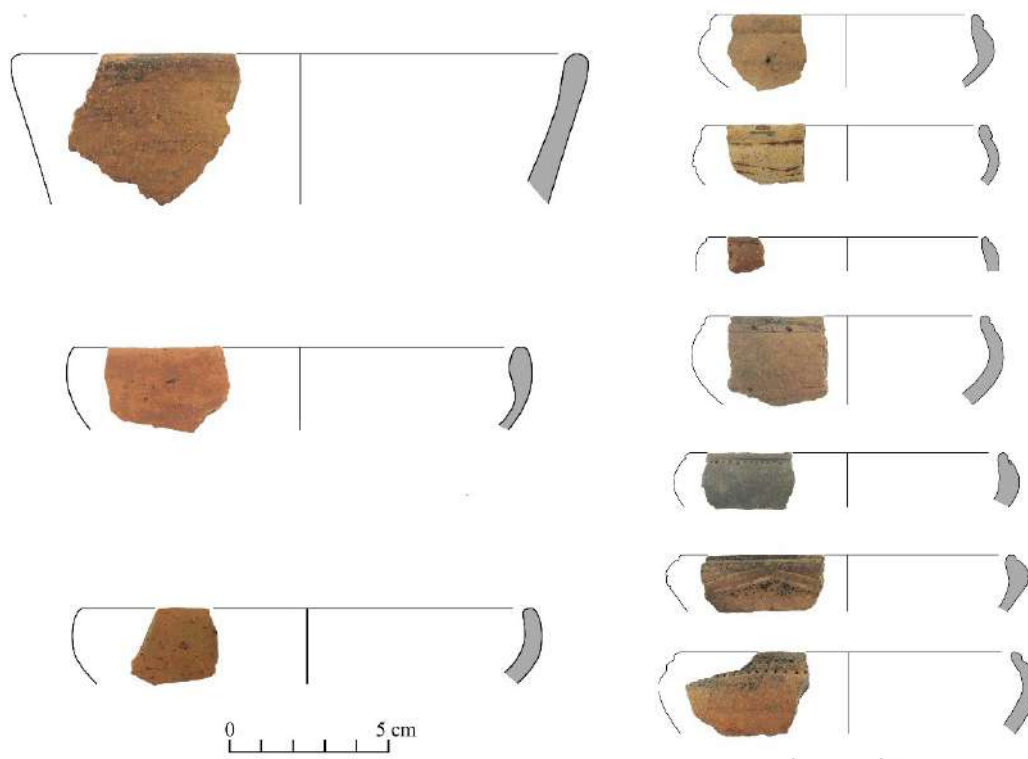


Hoplosternum-littorale / Aldo Echeverria (WCS)



Pseudoplatystoma-fasciatum / Aldo Echeverria (WCS)

FIGURA 50. VASIJAS ABIERTAS Y CERRADAS DEL SITIO LOMA MOYE



Dibujo: Hortensia Nina



SITIOS ARQUEOLÓGICOS DEL RÍO MAMORÉ

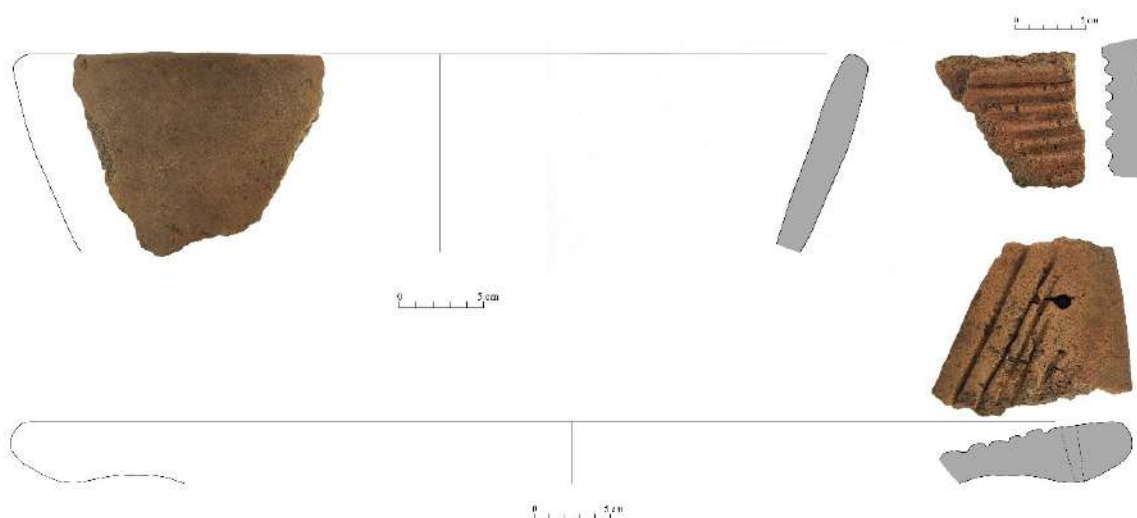
Existen reportes de la existencia de varias lomas pertenecientes a la cultura Casarabe a lo largo del río Mamoré. Para el trabajo de prospección, se priorizaron los sitios ubicados en la comunidad de La Gran Cruz: Loma Torno Largo y Loma Negra.

El sitio Loma Torno Largo fue registrado anteriormente por E. Nordenskiöld (1913:294). En su reporte indica la presencia de material cerámico en

superficie, que tienen similitud con otras lomas identificadas anteriormente por el mismo autor.

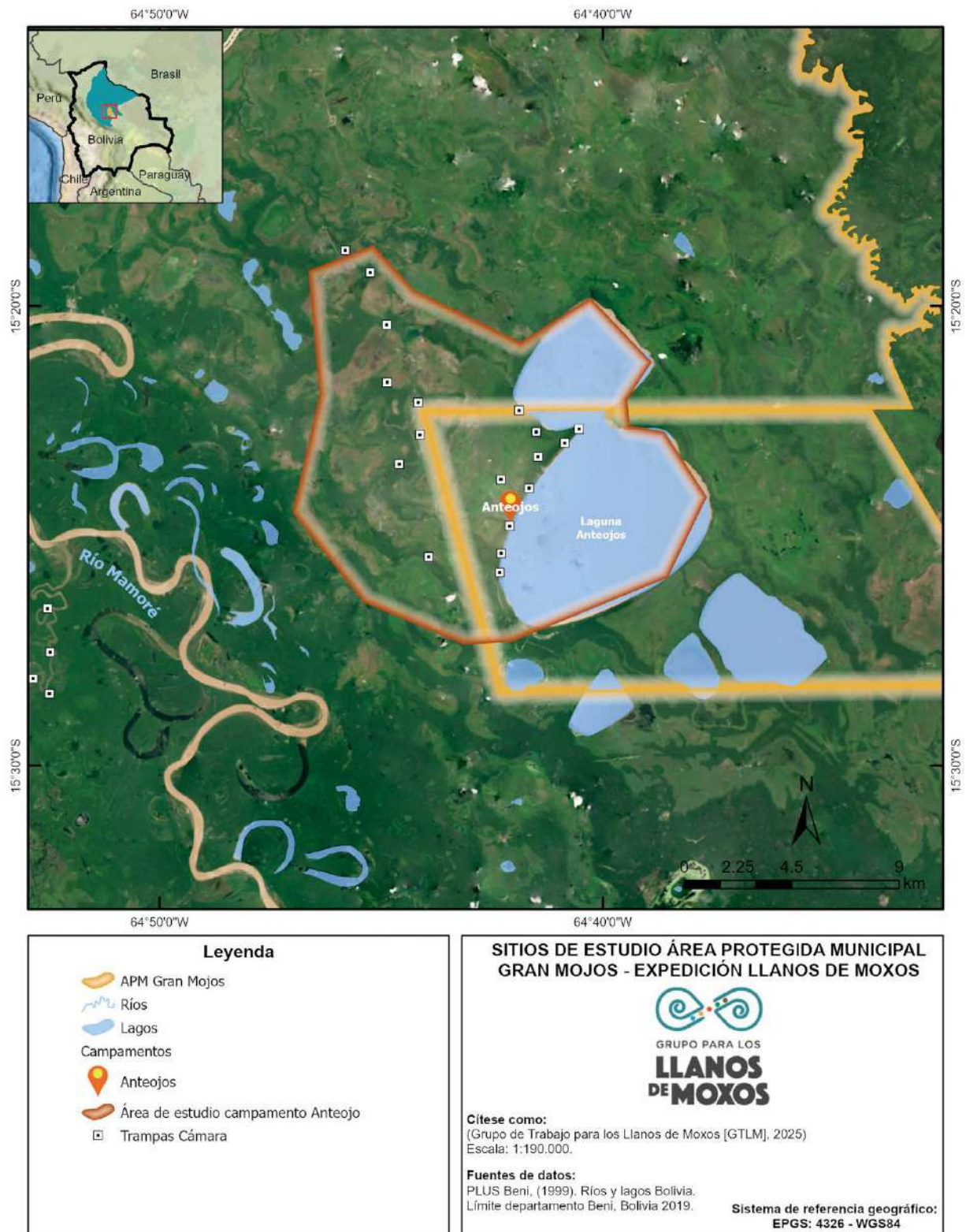
A unos siete kilómetros del río Mamoré arriba, se encuentra el sitio Loma Negra. Este sitio no tiene antecedentes arqueológicos. Durante las prospecciones, se recolectó material cerámico de superficie, en cuyo conjunto resaltan las vasijas abiertas y ralladores (Figura 51).

FIGURA 51. CERÁMICA DEL SITIO LOMA NEGRA



Dibujo: Hortensia Nina

MAPA 6. SITIO DE ESTUDIO 3. LAGUNA ANTEOJOS



LAGUNA ANTEOJOS

SITIO DE ESTUDIO 3

La laguna Antejos, también conocida con el nombre de Araré, es de origen tectónico, con una superficie de 68 km² y un perímetro costero de 42 km. Se ubica al oeste del río Mamoré. Comprende un bosque de galería situado alrededor de la laguna, con un sotobosque ralo. Consta de dos tipos de borde de bosque, uno en forma de playa con algo de pastizales que conectan con los bosques de palmeras, y otro con un borde abrupto hacia la laguna, cubierto por un denso sotobosque arbustivo. Otros tipos de hábitats estaban conformados por zonas pantanosas alledañas y extensas pampas donde se encuentran establecidas estancias ganaderas dedicadas a la cría de ganado vacuno.

El tercer campamento de investigación se estableció a orillas de la laguna Antejos, en la estancia Santa María de Araré (20L 317410 / 8295386 UTM). El área de muestreo abarcó las estancias Puesto Nuevo, La Avenida, Santa María de Araré y La Cantina. El trabajo de campo se realizó del 6 al 11 de agosto de 2024.

RESULTADOS SOBRESALIENTES

LAGUNA ANTEOJOS

FLORA Y VEGETACIÓN

136 especies registradas

80 nuevos registros de especies para el Área
Protegida Municipal Gran Mojós

77 nuevos registros de especies para Loreto

1 nuevo registro de especie para el departamento
del Beni

MARIPOSAS DIURNAS

96 especies registradas

96 nuevos registros de especies para el Área
Protegida Municipal Gran Mojós

3 nuevos registros de especies para Loreto

3 nuevos registros de especies para el
departamento del Beni

3 nuevos registros de especies para Bolivia

PECES

45 especies registradas

12 nuevos registros de especies para el Área
Protegida Municipal Gran Mojós

12 nuevos registros de especies para Loreto

ANFIBIOS

13 especies registradas

7 nuevos registros de especies para el Área

Protegida Municipal Gran Mojos

4 nuevos registros de especies para Loreto

MURCIÉLAGOS

18 especies registradas

2 nuevos registros de especies para el Área

Protegida Municipal Gran Mojos

1 nuevo registro de especie para Loreto

REPTILES

13 especies registradas

9 nuevos registros de especies para el Área

Protegida Municipal Gran Mojos

8 nuevos registros de especies para Loreto

PEQUEÑOS MAMÍFEROS TERRESTRES

9 especies registradas

2 nuevos registros de especies para el Área

Protegida Municipal Gran Mojos

1 nuevo registro de especie para Loreto

1 nuevo registro de especie para el departamento
del Beni

AVES

228 especies registradas

16 nuevos registros de especies para el Área

Protegida Municipal Gran Mojos

16 nuevos registros de especies para Loreto

MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES

30 especies registradas

FLORA Y VEGETACIÓN

Para la evaluación del bosque de galería de la laguna Antejos, se establecieron transectos y 10 puntos de observación y colectas libres. Este sitio de estudio está ubicado dentro de propiedades ganaderas; la vegetación predominante es herbácea graminoide notablemente intervenida, principalmente por la perturbación causada por el fuego y el sobrepastoreo.

Las variables utilizadas para el análisis del componente arbóreo fueron la distancia, el alto y el diámetro a la altura del pecho $DAP \geq 10$ cm, la forma de la copa y la infestación de bejucos, siguiendo la metodología del punto centro cuadrante o "point-quarter sampling" (Moreno 2014). Para la evaluación de los pastizales (sabana herbácea graminoide), se realizaron colectas libres y observaciones, dado que en la época de ingreso la vegetación se encontraba seca y/o quemada.

Alrededor de la laguna Antejos se encontró un bosque de galería en estadio de sucesión secundaria, producto de la extracción selectiva de madera y del sobrepastoreo, con suelo areno-arcilloso, un sotobosque ralo y abundante regeneración de motacú (*Attalea phalerata*).

Se instalaron tres transectos en el bosque, abarcando una superficie de 980 m, en donde se registraron 190 individuos de porte arbóreo, con una altura media de 13,68 m y con árboles emergentes de hasta 25 m. La

mayoría de las especies (66 %) se ubicaron entre los rangos de 5-10 m y 11-15 m de altura (Figura 52); con relación a las clases diamétricas, el 52 % de las especies se encontraban en las clases comprendidas entre los 10-20 cm y los 20-30 cm, (Figura 53). El análisis del índice de valor de importancia (IVI) muestra que *A. phalerata* y *Gallesia integrifolia* poseen los valores más elevados (Figura 54); a su vez, el índice de Biodiversidad de Shannon (H) indica que la diversidad es moderada, con un 2,92.

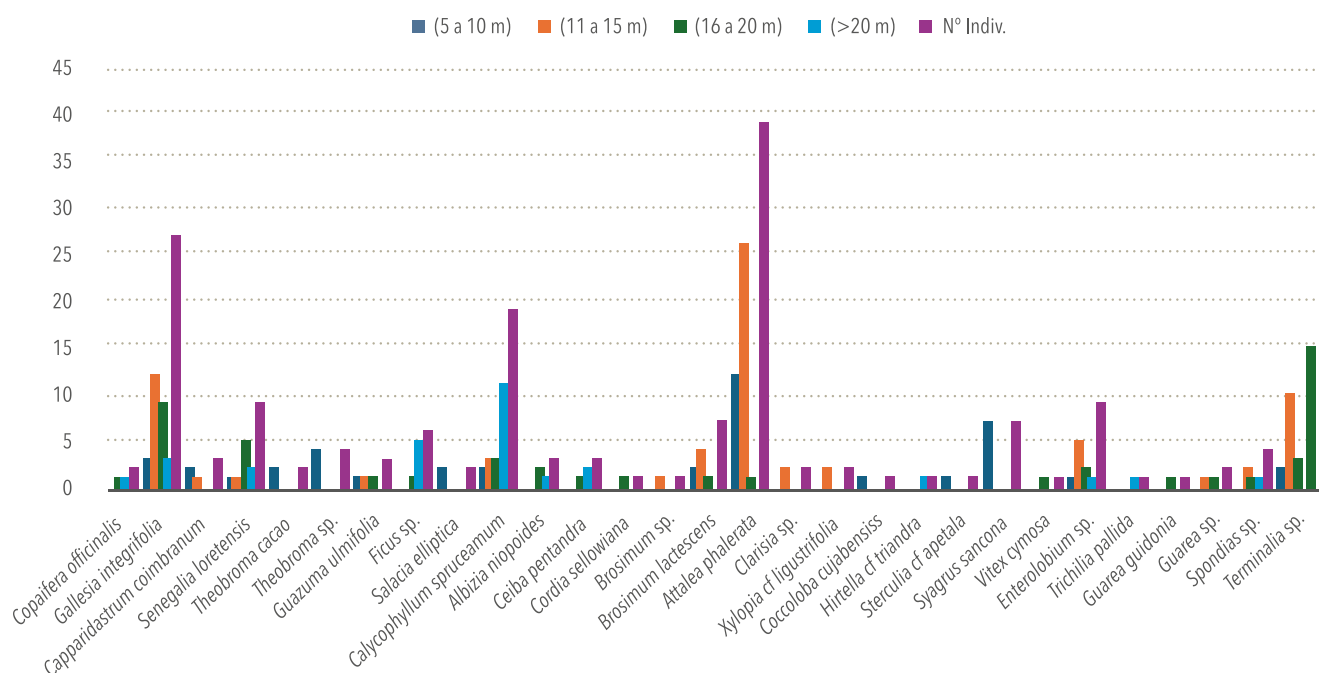
Alrededor de la laguna de Palmasola se encontró un bosque ralo, con presencia de lianas, bejucos, y abundante hojarasca en el suelo, en donde se registraron algunos individuos de *Hura crepitans*, de 20 m de altura y más de 1,5 m de diámetro a la altura del pecho, figurando como emergentes. En esta zona también se realizaron colectas aleatorias para complementar el estudio.

La sabana o pampa presentó suelos compactados, con vegetación herbácea graminoide, arbustos y árboles dispersos, además de parches sembrados de *Uroclhoa* sp. cultivada, para el forraje del ganado vacuno.

Según su hábito de crecimiento, las especies evaluadas en este sitio se distribuyen entre árboles, hierbas, palmeras, gramíneas, arbustos, lianas, acuática palustre y epífitas y cactáceas (Figura 55).

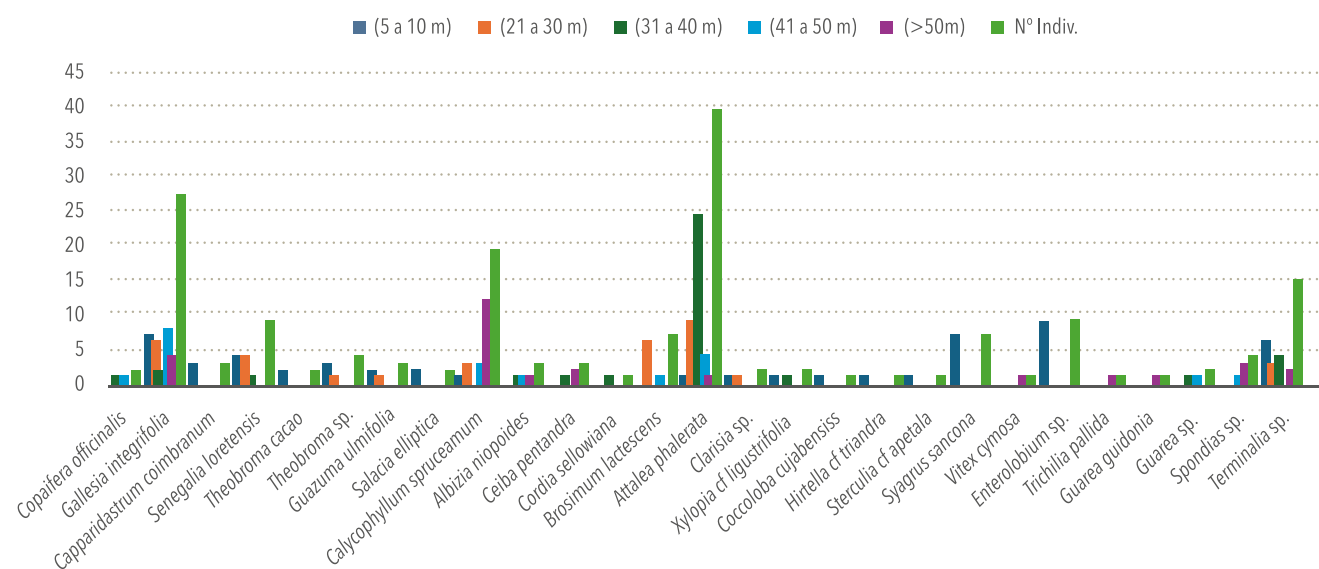


FIGURA 52. INDIVIDUOS POR CLASE ALTIMÉTRICA (M)



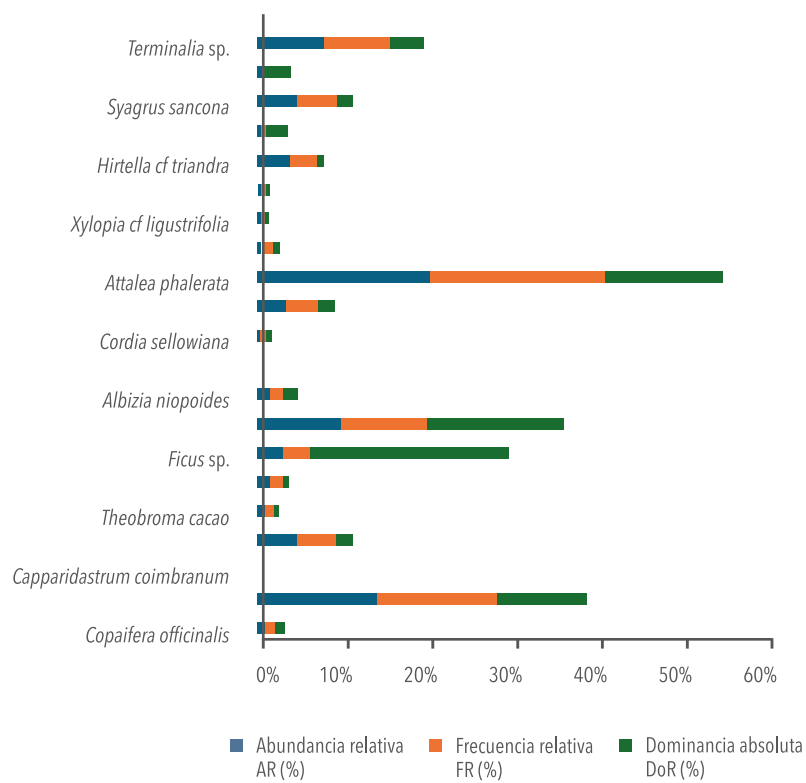
Fuente: Elaboración propia con datos de campo

FIGURA 53. INDIVIDUOS POR CASE DIAMÉTRICA (CM)



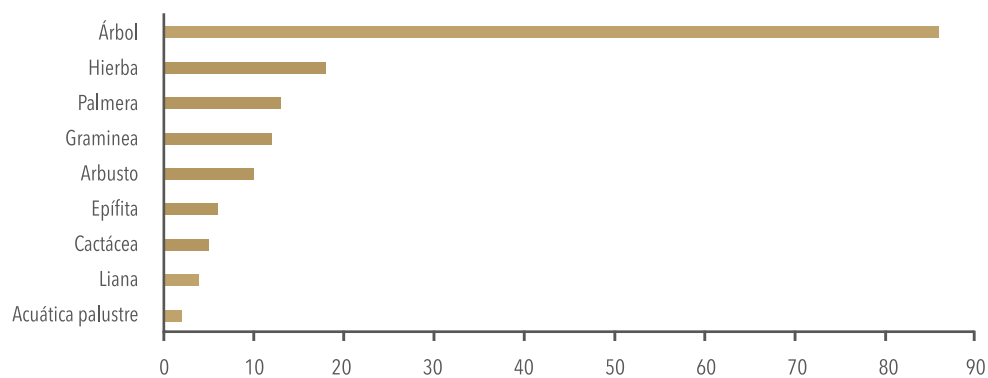
Fuente: Elaboración propia con datos de campo

FIGURA 54. ÍNDICE DE VALOR DE IMPORTANCIA (IVI) EN LA LAGUNA DE ANTEOJOS



Fuente: Elaboración propia con datos de campo

FIGURA 55. DISTRIBUCIÓN DE ESPECIES SEGÚN HÁBITO DE CRECIMIENTO EN LA LAGUNA ANTEOJOS



Fuente: Elaboración propia con datos de campo



MARIPOSAS DIURNAS

Al igual que en los otros sitios de estudio, para el registro de especies en el bosque ribereño de la laguna Anteojos, se emplearon trampas de dosel y atrayentes (jugo camarón y purines). Este tipo de bosque estaba compuesto florísticamente de pocas especies, en los bordes de bosque se encontró la mayor diversidad de mariposas diurnas.

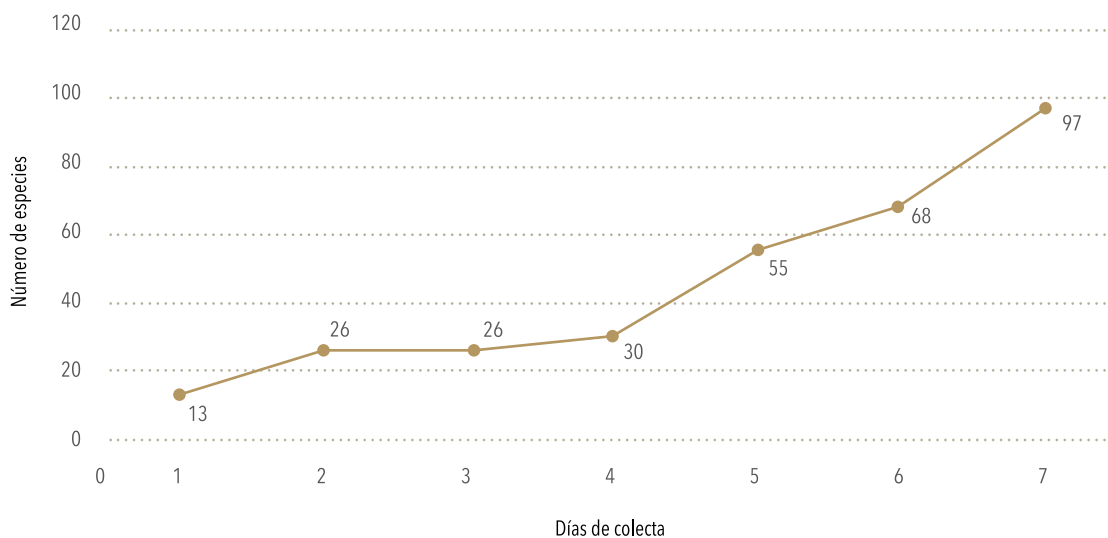
Como resultado, se logró colectar 253 especímenes, de los cuales 156 fueron seleccionados para su montaje en laboratorio; el trabajo de gabinete posterior al del laboratorio permitió identificar 97 taxas entre especies y subespecies de las seis familias de lepidópteros diurnos: Papilionidae, Lycaenidae, Riodinidae, Pieridae, Hesperidae y Nymphalidae, sobresaliendo esta última familia, con las subfamilias Satyrinae y Biblidinae.

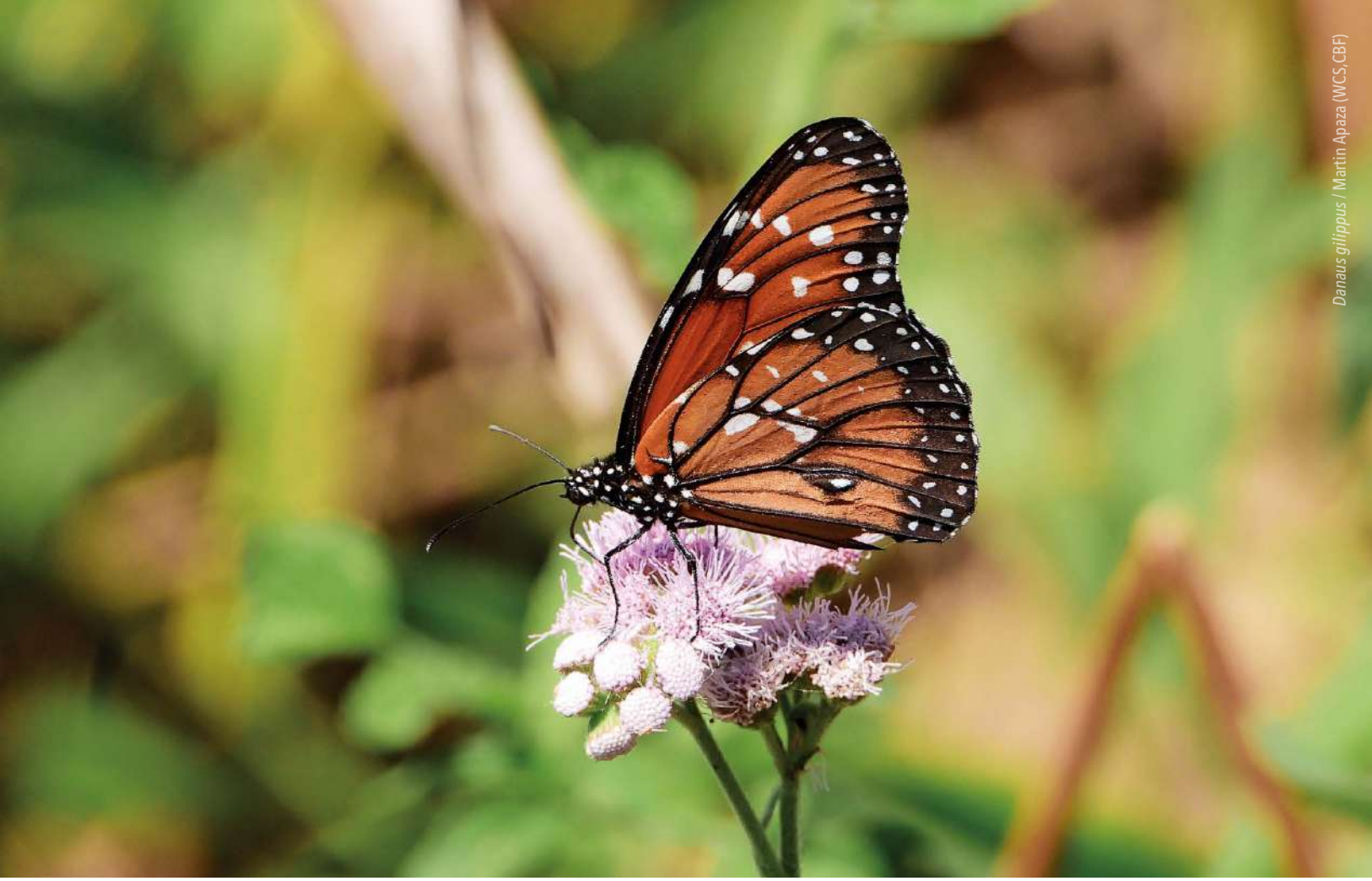
La curva de acumulación para este sitio también presenta crecimiento en el número de especies (Figura 56). Se obtuvieron tres nuevos registros para Bolivia por confirmar: *Spicauda zagorus* (Plötz, 1880), *Melanis melandra* (Hübner 1819) y *Achlyodes busirus rioja* (Evans 1953).



Actinote alberti alberti / Martín Apaza (WCS, CBF)

FIGURA 56. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES DE MARIPOSAS DE LA LAGUNA ANTEOJOS





Danaus gilippus / Martin Apaza (WCS, CBF)



Spicauda zagorus / Martin Apaza (WCS, CBF)

PECES

Se realizaron esfuerzos de muestreo en cinco puntos de la laguna Anteojos o Araré. Esta laguna de bajura es de gran extensión, caracterizada por sus aguas turbias, sus orillas están mayormente descubiertas, con poca cobertura vegetal, y un oleaje continuo durante casi las 24 horas del día.

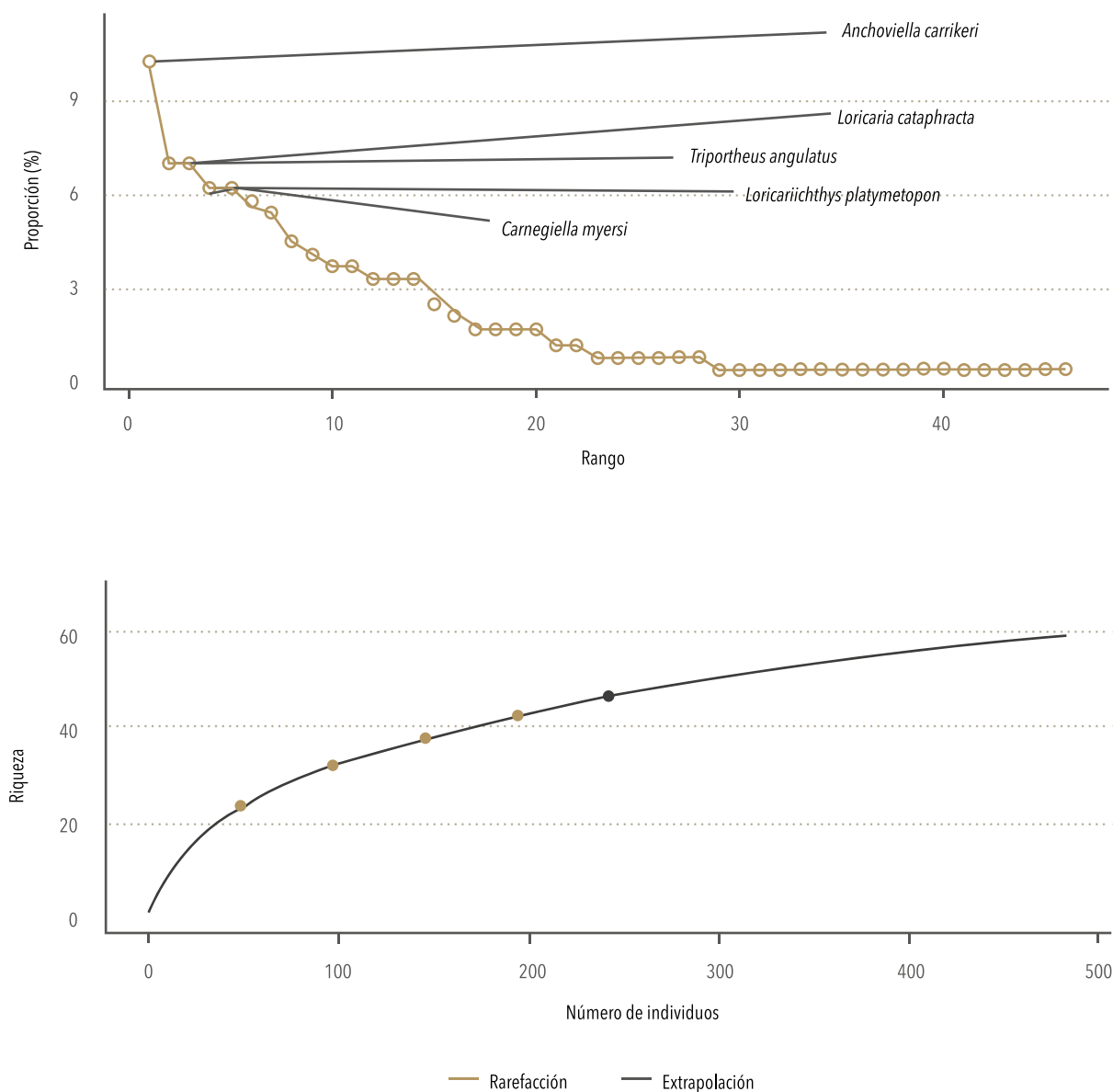
Las capturas se realizaron principalmente al interior de la laguna, instalando aparejos de pesca desde las orillas hacia el centro del cuerpo de agua, donde la profundidad permitió colocar correctamente las redes de pesca. Para complementar el muestreo, se realizaron un par de pescas de arrastre en dos canales aledaños a la laguna, que se conectan a esta en épocas de aguas altas. Se utilizaron redes de espera de tipo agalleras con distintas distancias entre

nudos, y se realizó también la pesca de arrastre y las capturas cualitativas con lineadas y redes de mano.

En total, se capturaron 242 individuos, que representaron a 46 especies de 25 familias y de 8 órdenes. Se encontraron además 13 nuevos registros para el municipio de Loreto. Las especies más abundantes fueron *Anchoviella carikeri* y *Loricaria cataphracta* (Figura 57). La presencia de algunas especies de Pimelodidae, como *Pseudoplatystoma* cf. *fasciatum*, *Pimelodus blochii* y *Hemisorubim platyrhynchos* sugiere que esta laguna tiene conexión de forma temporal u ocasional con otros cuerpos de agua de la región, lo cual permite el flujo e intercambio de estas especies.



FIGURA 57. ARRIBA: CURVA DE RANGO-ABUNDANCIA DE ESPECIES DE PECES REGISTRADAS EN LA LAGUNA ANTEOJOS. ABAJO: GRÁFICO DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES OBTENIDO MEDIANTE EL MODELO iNExt (Hsieh et al. 2016)



ANFIBIOS

Durante el estudio de anfibios y reptiles en la laguna Anteojos, se realizaron exploraciones en diversos hábitats próximos a este cuerpo de agua, incluyendo a los bosques de galería, pastizales y pequeñas pozas.

A través de búsquedas intensivas, diurnas y nocturnas, se registraron 13 especies de anfibios, distribuidas en 4 familias y 8 géneros (Tabla 12). Un resultado notable fue la dominancia de la familia Leptodactylidae, un patrón poco común en estudios amazónicos, donde los Hylidos suelen ser los más abundantes. Este patrón podría explicarse por la época de muestreo en temporada seca, cuando muchas especies de Hylidos reducen su actividad y se refugian. Además, la presencia de frentes fríos (sures) durante los días de estudio pudo haber influido en la menor detección de estos anfibios arborícolas.

La especie más abundante fue *Ameerega picta*, con un alto número de individuos juveniles y subadultos registrados, lo que sugiere que su reproducción reciente fue exitosa. Le siguieron en abundancia *Leptodactylus podicipinus* y *L. macrosternum*, lo cual indica que estas especies encuentran condiciones favorables en la zona (Figura 58).

En cuanto a la representatividad del muestreo, la curva de acumulación de especies muestra una tendencia a estabilizarse. Sin embargo, aunque se alcanzó una representatividad superior al 70 %, este valor fue el más bajo entre los sitios estudiados (Figura 59). Los modelos de estimación sugieren que aún podrían registrarse al menos cuatro especies adicionales, destacando la importancia de continuar con mayores estudios de investigación en este ecosistema.

TABLA 12. ANFIBIOS REGISTRADOS EN INMEDIACIONES DE LA LAGUNA ANTEOJOS

GRUPO	ORDEN	FAMILIA	GÉNERO	Nº ESPECIES
Anfibios	Anura	Bufonidae	<i>Rhinella</i>	2
		Dendrobatidae	<i>Ameerega</i>	1
		Hylidae	<i>Boana</i>	1
			<i>Dendropsophus</i>	1
			<i>Pseudis</i>	1
		Leptodactylidae	<i>Adenomera</i>	1
			<i>Leptodactylus</i>	5
			<i>Pseudopaludicola</i>	1





FIGURA 58. CURVA RANGO-ABUNDANCIA DE ESPECIES DE ANFIBIOS EN LA LAGUNA ANTEOJOS

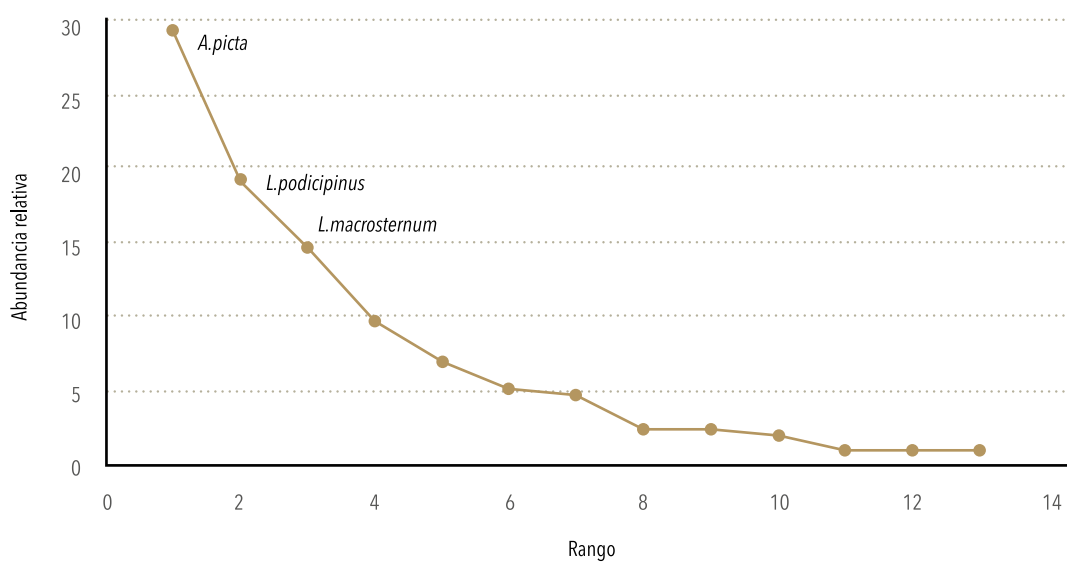
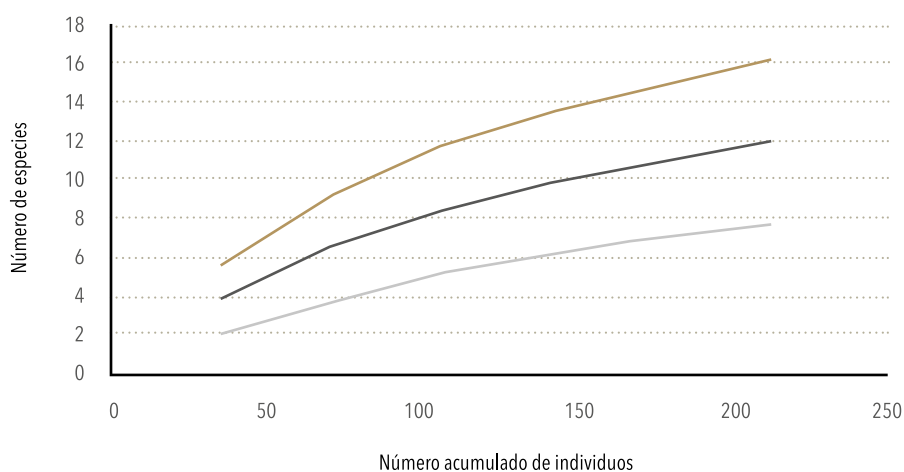


FIGURA 59. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES DE ANFIBIOS EN LA LAGUNA ANTEOJOS



REPTILES

Respecto al estudio de reptiles, se registraron 13 especies distribuidas en 8 familias: Alligatoridae, Chelidae, Teiidae, Testudinidae, Gymnophthalmidae, Boidae, Colubridae y Viperidae (ver Tabla 13). Colubridae fue la familia con mayor riqueza representada por seis especies. Las más abundantes fueron *Caiman yacare*, *Ameiva ameiva* y *Bothrops matogrossensis* (Figura 60). Además, se confirmó la presencia de *Eunectes beniensis*, una especie de anaconda endémica del Beni.

Un hallazgo fue el registro de nueve individuos de *Bothrops matogrossensis* en una sola noche, un evento poco común. Este comportamiento podría estar

relacionado con el aumento de actividad previo al ingreso de un frente frío, cuando muchas serpientes intensifican su desplazamiento y caza antes del descenso de temperatura. Factores como la disponibilidad de presas y la búsqueda de refugio, pueden haber influido en esta inusual concentración de individuos.

En términos de representatividad del muestreo, la curva de acumulación de especies indica que aún no se ha alcanzado la asíntota, lo que indica que la riqueza de reptiles en la laguna Anteojos podría ser mayor y que un muestreo más prolongado permitiría detectar nuevas especies (Figura 61).

TABLA 13. REPTILES REGISTRADOS EN INMEDIACIONES DE LA LAGUNA ANTEOJOS

GRUPO	ORDEN	FAMILIA	GÉNERO	Nº ESPECIES
Reptiles	Crocodylia	Alligatoridae	<i>Caiman</i>	1
	Testudines	Chelidae	<i>Phrynops</i>	1
		Testudinidae	<i>Chelonoidis</i>	1
	Squamata	Gymnophthalmidae	<i>Cercosaura</i>	1
		Teiidae	<i>Ameiva</i>	1
		Boidae	<i>Eunectes</i>	1
		Colubridae	<i>Chironius</i>	2
			<i>Leptodeira</i>	1
			<i>Leptophis</i>	1
			<i>Philodryas</i>	1
			<i>Zonateres</i>	1
		Viperidae	<i>Bothrops</i>	1



FIGURA 60. CURVA RANGO-ABUNDANCIA DE ESPECIES DE REPTILES EN LA LAGUNA ANTEOJOS

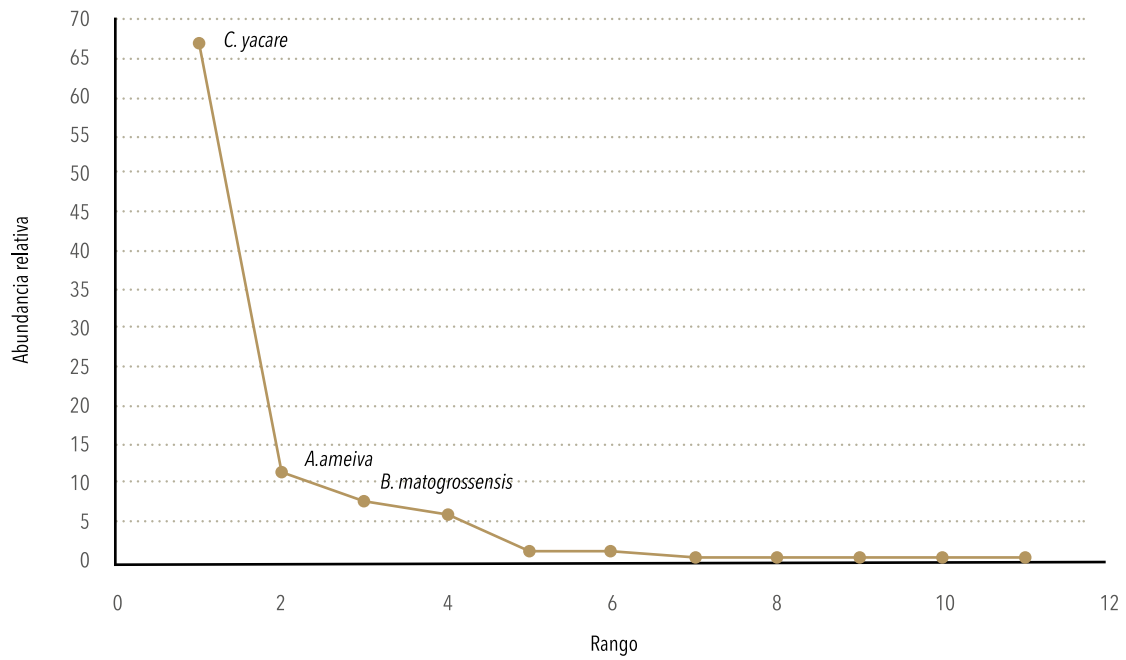
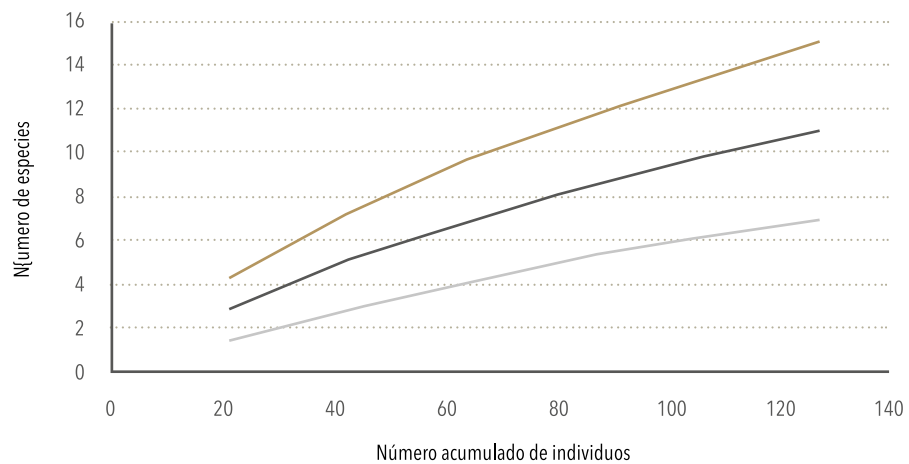


FIGURA 61. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES DE REPTILES EN LA LAGUNA ANTEOJOS



AVES

El muestreo de aves se realizó en los bosques ribereños que circundan la laguna Antejos, que tiene un ancho que varía desde los 100 m hasta aproximadamente los 500 m, así como en las zonas pantanosas aledañas y en las extensas pampas donde se han establecido estancias ganaderas dedicadas a la cría de ganado vacuno.

La riqueza y abundancia de especies se determinó usando el método de Listas de Mackinnon (1993), una técnica idónea que maximiza la eficiencia en investigaciones rápidas y que puede ser utilizada en cualquier hábitat y a cualquier hora del día. También se realizaron observaciones casuales que, si bien no fueron tomadas en cuenta para el análisis, fueron consideradas para la riqueza total de la localidad. La identificación de las aves se hizo mediante registros visuales, acústicos y grabaciones de las vocalizaciones de las aves; se basó principalmente en Herzog et al. (2016), complementada con la aplicación Merlin de Cornell Lab of Ornithology y otras plataformas como eBird y Xenocanto, para revisar grabaciones de referencia. Finalmente, para poder georreferenciar los puntos relevantes de los transectos y por la calidad de los mapas satelitales que dispone, se utilizó la aplicación Ovitalmap 8.1.8 para Smartphone.

En este sitio de estudio, el muestreo se realizó durante siete días consecutivos, iniciando desde muy temprano en la mañana, con el coro del amanecer, hasta muy tarde en la noche para registrar especies crepusculares y nocturnas. En total, la riqueza de aves alcanzó a 227 especies, 15 de las cuales son nuevas para el Área Protegida Municipal Gran Mojós y para el municipio de Loreto. Destacan cuatro especies

amenazadas, tres de ellas en situación Vulnerable (VU): la paloma rojiza (*Patagioenas subvinacea*), el pinzón enmascarado (*Coryphaspiza melanotis*) y el águila harpía (*Harpia harpyja*), y una en Peligro Crítico (CR), la paraba barba azul (*Ara glaucogularis*), especie endémica y emblemática de los Llanos de Moxos; su registro supuso una búsqueda en ciertas estancias ganaderas donde su presencia es regular a lo largo del año, como en La Cantina y Esperancita (mejor conocida como Reserva Lanney Rickman, que dedica esfuerzos para proteger a esta especie de paraba). También fue significativa la presencia del batará boliviano (*Thamnophilus sticturus*). Entre otras especies relevantes, se pueden mencionar a *Falco peregrinus*, *Pionites leucogaster*, *Cercomacroides nigrescens*, *Pyriglena maura*, *Formicarius colma*, *Berlepschia rikeri* y *Hylophilus pectoralis*.

Para el análisis de las listas de Mackinnon, se siguieron las recomendaciones de Herzog et al. (2002), utilizando listas de 10 especies y enfocando el análisis en el estimador estadístico MMMean, por su elevada representatividad entre la estabilidad de las curvas de estimación de la riqueza y la robustez de la muestra (Figura 62). Se alcanzó a estimar 230 especies de las 173 especies registradas solamente con las listas de Mackinnon, logrando una eficiencia de muestreo del 79 %. Por otro lado, para obtener los índices de riqueza de especies, se logró un valor de 4,881 para Shannon-Weaver y un 0,012 para el índice de Simpson, que indican una alta diversidad y la inexistencia de especies dominantes. En resumen, podemos afirmar que estos bosques de galería conforman corredores de bosques amazónicos, de alta diversidad de especies, y brindan un excelente refugio para las especies de aves de la región.

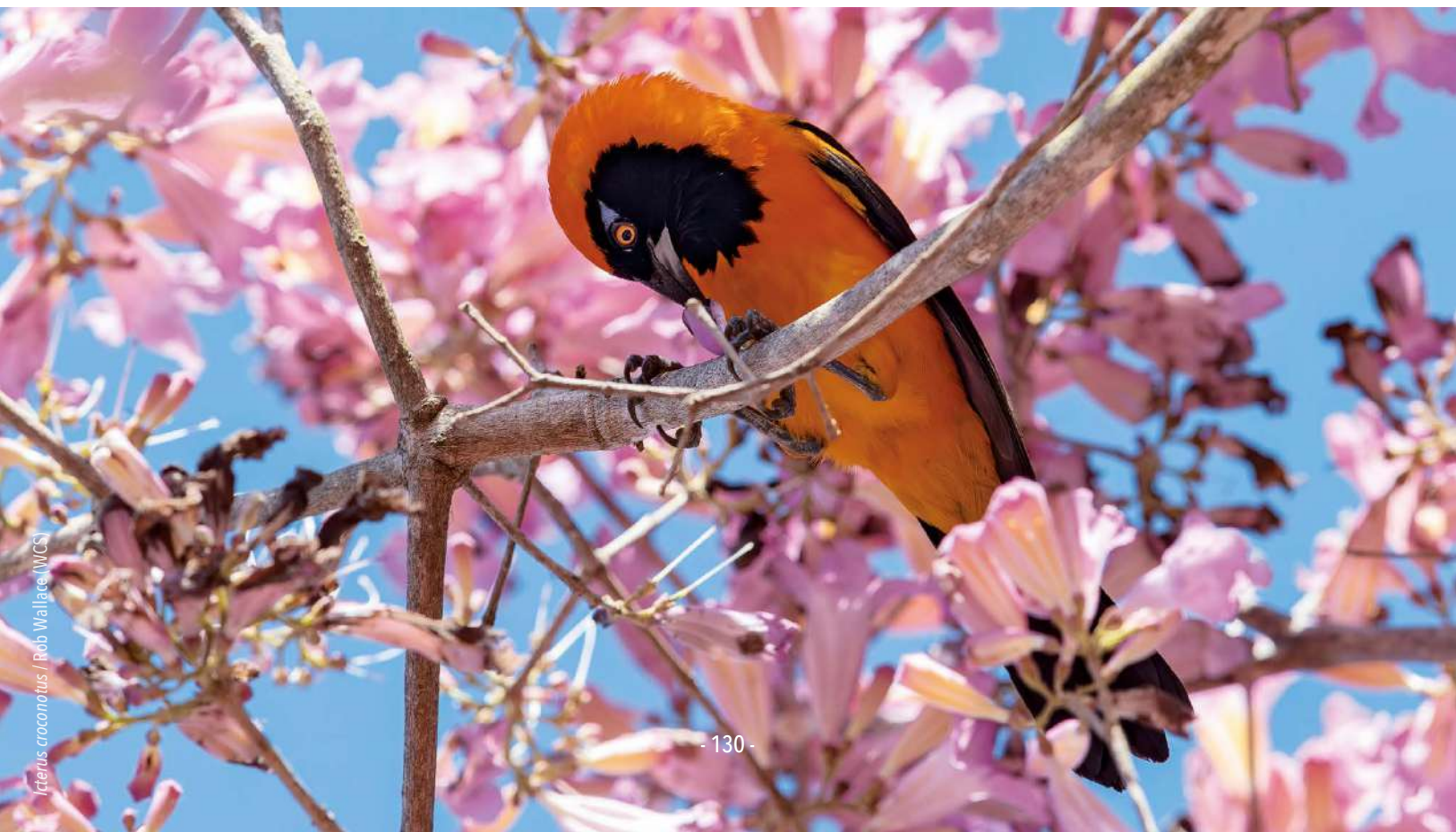
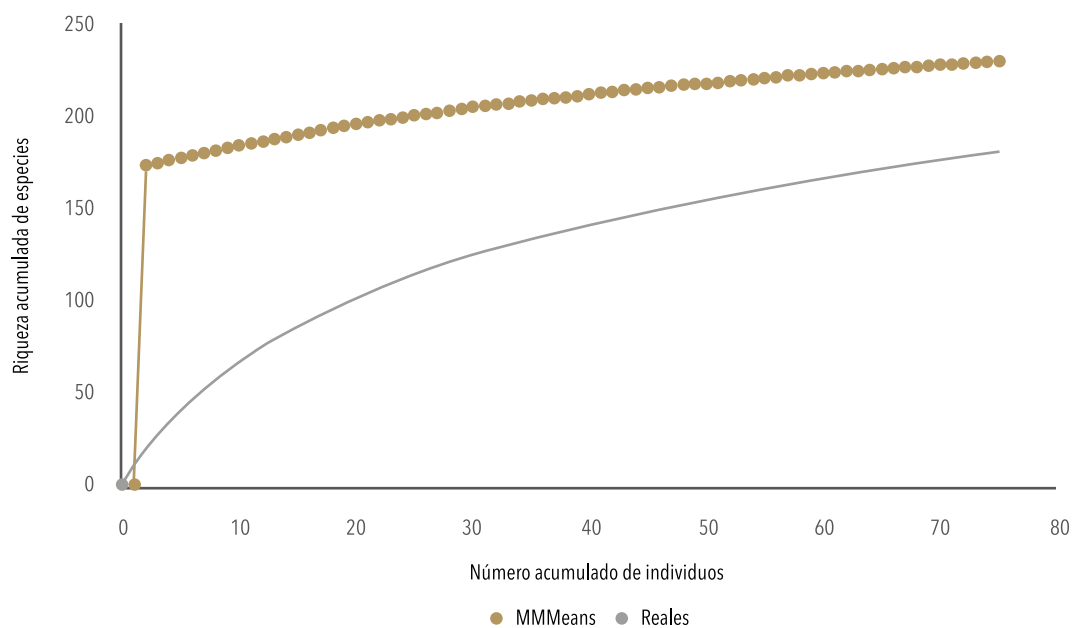


FIGURA 62. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES (RAREFACCIÓN) BASADA EN MUESTRAS OBTENIDAS DE 75 LISTAS DE MACKINNON, PARA LA LOCALIDAD DE LAGUNA ANTEOJOS



Gráfica realizada con base en los valores obtenidos de la diversidad de aves con el programa EstimateS (Versión 9.1.0), Copyright R. K. Colwell: <http://purl.oclc.org/estimates>.



MURCIÉLAGOS

El registro de murciélagos en los ambientes de la laguna Anteos se basó en el uso de las redes de neblina y la técnica bioacústica. Para la captura de los murciélagos, se instaló entre 10 y 12 redes de longitudes diferentes (6, 10, 12 metros) en distintos estratos boscosos; el muestreo tuvo una duración de seis horas (18:30 h a 00:30 h) con la revisión de las redes cada 20 minutos y a cada individuo capturado se le tomaron las biometrías sugeridas por Díaz et al. 2016, 2021. La detección acústica fue usada como una técnica complementaria, para ello, se instalaron dos detectores de grabación pasiva (Song Meter y Chorus) en ambientes abiertos y cerrados. Los dispositivos estuvieron programados durante doce horas (18:00 h a 6:00 h).

El muestreo con redes de neblina fue acompañado con el detector Anabat Walkabout, su programación fue manual y se mantuvo el micrófono abierto por un lapso de 20 minutos por hora durante las tres primeras horas al anochecer, que corresponden al primer pico de actividad. En algunas noches de muestreo, se instaló el dispositivo de señuelo (Batlure), con la intención de registrar especies que usan espacios aéreos altos. El dispositivo estuvo emitiendo secuencias de ecolocación en fase de búsqueda, forrajeo y

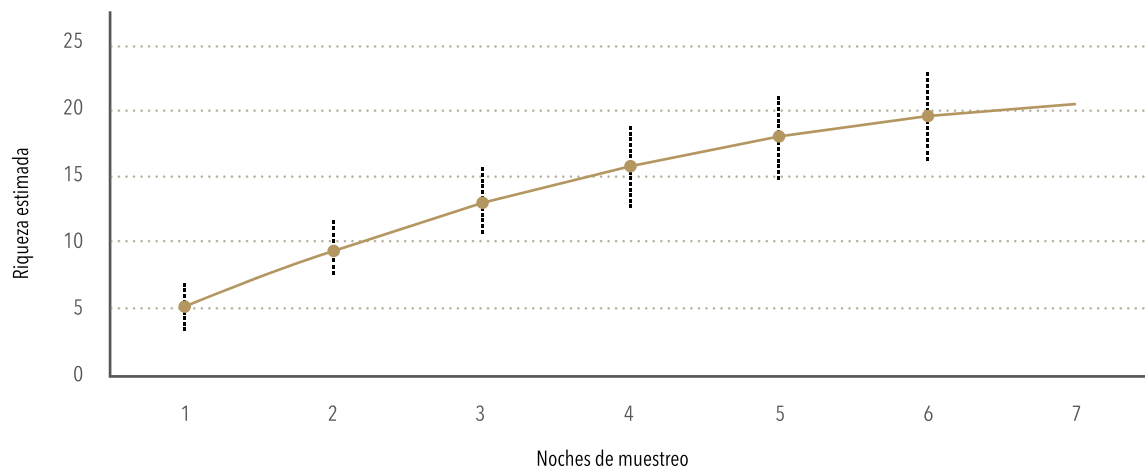
actividad social de diferentes especies de murciélagos, durante 15 minutos por cada hora de muestreo.

Se obtuvo un esfuerzo de muestreo de 73.980 m²*h durante seis noches efectivas (2.394 m²*h por noche de muestreo), con un total de 72 individuos capturados correspondientes a 18 especies, cuatro de estos registros son acústicos. Pese a ser el sitio con mayor esfuerzo de muestreo, la riqueza obtenida no es representativa, lo que sugiere incrementar las noches de estudio para alcanzar una proyección de la curva hacia la asíntota (Figura 63).

Las especies registradas en este sitio fueron en su mayoría frugívoras pertenecientes a la familia Phyllostomidae, las especies con mayor número de registros fueron *Artibeus lituratus*, *Artibeus planirostris* y *Uroderma bilobatum*. Destaca la presencia de *Trachop cirrhosus* como una especie indicadora de hábitats bien conservados; por otro lado, se registraron especies conflictivas, como *Desmodus rotundus*, que indican la presencia de actividad ganadera en el lugar (Figura 64).



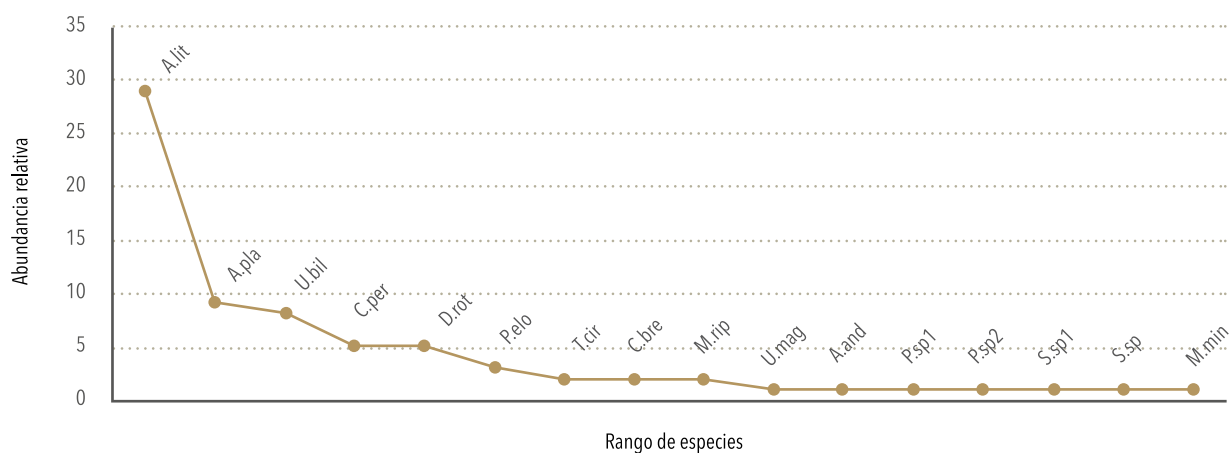
FIGURA 63. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES DURANTE SEIS NOCHES DE MUESTREO MEDIANTE REDES DE NEBLINA EN HÁBITATS CIRCUNDANTES A LA LAGUNA ANTEOJOS



Línea sólida = Riqueza estimada de especies

Línea segmentada = Intervalos de confianza al 95 %.

FIGURA 64. CURVA DE RANGO-ABUNDANCIA DE MURCIÉLAGO EN HÁBITATS DE LA LAGUNA ANTEOJOS



Curva de rango-abundancia basado en el conteo del mayor registro en hábitats de la laguna Antejos. A.lit=*Artibeus lituratus*, A.pla=*Artibeus planirostris*, U.bil=*Uroderma bilobatum*, C.per=*Carollia perspicillata*, D.rot=*Desmodus rotundus*, P.elo=*Phyllostomus elongatus*, T.cir=*Trachops cirrhosus*, C.bre=*Carollia brevicauda*, M.rip=*Myotis riparius*, U.mag=*Uroderma magnirostrum*, A.and=*Artibeus anderseni*, P.sp1=*Platyrrhinus sp1*, P.sp2=*Platyrrhinus sp2*, S.sp=*Sturnira sp*, M.min=*Micronycteris minuta*.

MAMIFEROS PEQUEÑOS TERRESTRES

El muestreo se realizó mediante el colocado de cinco transectos en los bosques de galería que circundan la laguna de Antejos, donde se pueden observar dos tipos de borde: uno en forma de playa con algo de pastizales conectados a los bosques de palmeras y otro con un borde abrupto hacia la laguna cubierto por un denso sotobosque arbustivo, compuesto por árboles de 3 metros de altura. Otros tipos de hábitats estaban conformados por un pajonal con cañuela y un pastizal con borde de arbustos espinosos.

El esfuerzo de captura fue de 2.000 trampas/noche, durante ocho días de muestreo activo. En los cuatro de los cinco hábitats muestreados, se registraron un total de 46 individuos pertenecientes a cuatro especies de marsupiales y cinco especies de roedores (Tabla 14). El único hábitat en que no se realizaron capturas de pequeños mamíferos fue el borde de pampa espinoso. En el bajío se observó un único individuo de la especie *Lutreolina* cf. *massoia*; en los bosques de galería se reportaron las especies *Marmosops* cf. *ocellatus* y *Philander* cf. *canus*. Se registró también a *Caluromys* *lanatus*, especie asociada al bosque de borde de playa de la laguna. Entre los roedores, los ratones arrocero *Hylaeamys* cf. *acritus*, del orden Rodentia, fueron capturados en el bosque de galería. Las restantes especies de roedores fueron registradas en los hábitats de borde de bosque hacia la laguna, como los ratones arrocero

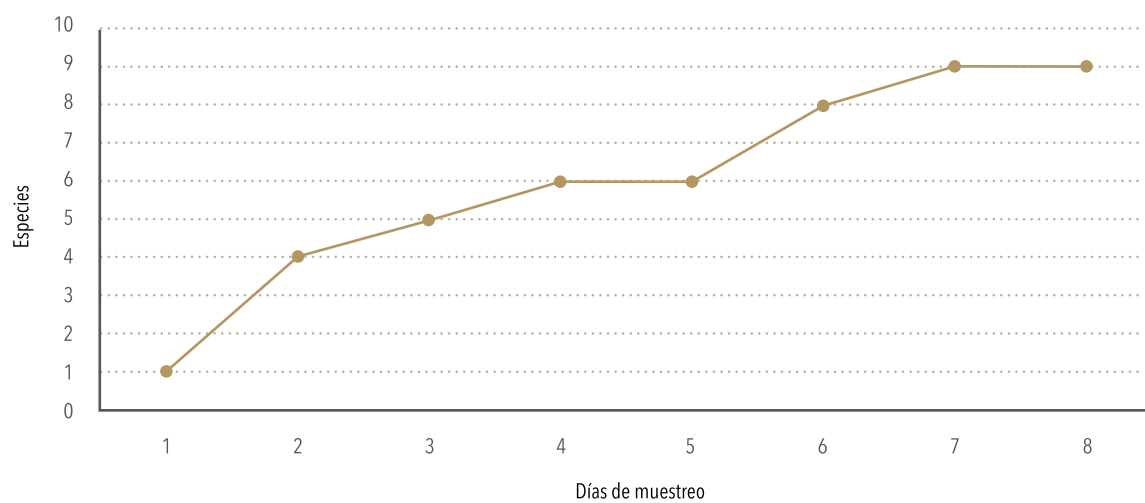
arborícolas *Oecomys* cf. *bicolor* y *Oecomys* *mamora*, las menos abundantes. Entre los más abundantes, se encontraron a los ratones colilargos *Oligoryzomys* cf. *microtis*. En representación de la familia Echimyidae, se identificaron a las ratas espinosas *Proechimys* cf. *gardneri* (Figura 65).

Como se mencionó anteriormente, las especies de marsupiales *Marmosops* cf. *ocellatus* y *Philander* cf. *canus*, fueron encontradas en el bosque de galería. La zarigüeya lutrina de Massoia *Lutreolina* cf. *massoia* ha sido única captura en el transecto del bajío con arbustos. Los roedores *Hylaeamys* cf. *acritus* también fueron capturados en el bosque de galería. Los hábitats del borde de bosque hacia la laguna registraron una alta abundancia de las especies de roedores. Pero en relación a las características de los bordes de playa, se tuvo una presencia dominada por *Oligoryzomys* cf. *microtis*, conocido como ratón colilargo de la familia Cricetidae, que es una especie asociada a espacios abiertos con pastizales, de bordes de bosque y abundantes en zonas perturbadas. La rata espinosa *Proechimys* cf. *gardneri* fue más abundante en los bordes de bosque hacia la laguna, caracterizados por un sotobosque denso de arbustos. Estos atributos diferentes en la misma laguna marcan la presencia y dominancia de un cierto grupo de roedores.

TABLA 14. ESPECIES DE PEQUEÑOS MAMÍFEROS TERRESTRES DE LA LAGUNA ANTEOJOS

ORDEN	FAMILIA	ESPECIE	INDIVIDUOS
Didelphimorphia	Didelphidae	<i>Caluromys lanatus</i>	1
	Didelphidae	<i>Marmosops</i> cf. <i>ocellatus</i>	2
	Didelphidae	<i>Lutreolina</i> cf. <i>massoia</i>	1
	Didelphidae	<i>Philander canus</i>	1
Rodentia	Cricetidae	<i>Hylaeamys</i> cf. <i>acritus</i>	3
	Cricetidae	<i>Oecomys</i> <i>bicolor</i>	1
	Cricetidae	<i>Oecomys</i> <i>mamora</i>	2
	Cricetidae	<i>Oligoryzomys</i> cf. <i>microtis</i>	18
	Cricetidae	<i>Proechimys</i> cf. <i>gardneri</i>	17
Total		9 especies	46 individuos

FIGURA 65. CURVA DE ACUMULACIÓN DE ESPECIES DE LA LAGUNA ANTEOJOS





MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES

El relevamiento de mamíferos medianos y grandes se realizó mediante dos metodologías: cámaras trampa y caminatas libres para obtener registros casuales. Se instalaron 18 estaciones de cámaras trampa en hábitats representativos: bosques ribereños, pampa, pampa monte y caminos. Las estaciones estuvieron activas las 24 horas del día, con un promedio de 7,5 días de actividad en el sitio de muestreo (Ayala et al. 2020), lo que generó un esfuerzo total de 133.38 trampas-noche (TN). Se obtuvieron 2.133 fotografías de mamíferos medianos y grandes silvestres, identificándose un total de 20 especies (Tabla 15).

Se calculó el índice de abundancia relativa (IAR), expresado como el número de eventos independientes por cada 100 trampas-noche. Este cálculo se realizó para cada especie. Las tres especies más abundantes de la laguna Antojos fueron el mapache (IAR = 32,99), el jochi colorado (IAR = 26,99) y la urina (IAR = 23,24) (Tabla 15).

Para llevar a cabo los registros casuales, se realizaron caminatas libres a través de los hábitats más representativos del sitio de muestreo. Durante estas caminatas, se registraron especies de manera directa y se documentaron todo tipo de rastros o indicios, como huellas, fecas, cráneos, caparazones, entre otros.

Se obtuvo un total de 238 registros, que incluyeron observaciones directas (n = 143) y rastros (n = 95), logrando identificar 29 especies (Tabla 16). Las especies con mayor número de registros fueron el capibara (n = 25), el taitetú (n=21) y el jochi colorado (n = 18).

En total, se identificaron 30 especies de mamíferos medianos y grandes en la laguna Antojos, utilizando las metodologías de cámaras trampa y registros casuales.

Es importante destacar que se registró al leoncito mico (*Mico melanurus*), una especie con muy poca información disponible, considerada amenazada y categorizada como Vulnerable (VU).

Además, en este sitio se registró, mediante ambos métodos, al lobito de río (*Lontra longicaudis*), una especie rara de observar, que fue avistada en cinco ocasiones durante los días de muestreo.





TABLA 15. REGISTRO DE ESPECIES DE MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES MEDIANTE CÁMARAS TRAMPA EN LA LAGUNA ANTEOJOS

NOMBRE COMÚN	NOMBRE CIENTÍFICO	FOTOS	EVENTOS INDEPENDIENTES	RAI
Zorro patas negras	<i>Cerdocyon thous</i>	93	26	19,49
Jochi pintado	<i>Cuniculus paca</i>	150	14	10,50
Jochi colorado	<i>Dasyprocta variegata</i>	364	36	26,99
Tatú	<i>Dasytus novemcinctus</i>	127	15	11,25
Carachupa	<i>Didelphis marsupialis</i>	24	6	4,50
Melero	<i>Eira barbara</i>	5	2	1,50
Peji	<i>Euphractus sexcinctus</i>	5	1	0,75
Capibara	<i>Hydrochoerus hydrochaeris</i>	56	5	3,75
Ocelote	<i>Leopardus pardalis</i>	71	9	6,75
Lobito de río	<i>Lontra longicaudis</i>	7	1	0,75
Urina	<i>Subulo gouazoubira</i>	171	31	23,24
Tejón	<i>Nasua nasua</i>	186	19	14,24
Jaguar	<i>Panthera onca</i>	16	3	2,25
Taitetú	<i>Dicotyles tajacu</i>	267	20	14,99
Mapache	<i>Procyon cancrivorus</i>	405	44	32,99
Puma	<i>Puma concolor</i>	5	1	0,75
Chichilo	<i>Saimiri boliviensis</i>	39	5	3,75
Silbador	<i>Sapajus macrocephalus</i>	56	8	6,00
Oso hormiguero	<i>Tamandua tetradactyla</i>	30	3	2,25
Anta	<i>Tapirus terrestris</i>	44	4	3,00
Pequeños mamíferos	Pequeños mamíferos	12	2	1,50
Total		2.133	255	

TABLA 16. ESPECIES DE MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES REGISTRADOS MEDIANTE RASTROS Y OBSERVACIONES DIRECTAS EN LA LAGUNA ANTEOJOS

NOMBRE COMÚN	ESPECIE	OBSERVACIÓN DIRECTA	ESCUCHADO	FECAS	HUELLAS	OTROS
Maneche negro	<i>Alouatta caraya</i>	5	1	1		
Maneche colorado	<i>Alouatta sara</i>	7				
Mono nocturno	<i>Aotus azarae</i>	2				
Perezoso	<i>Bradypus variegatus</i>	7				
Zorro patas negras	<i>Cerdocyon thous</i>	7		2	7	
Puerco espín	<i>Coendou prehensilis</i>	1				
Jochi pintado	<i>Cuniculus paca</i>				4	
Jochi colorado	<i>Dasyprocta variegata</i>	13	1		3	1
Tatú	<i>Dasyprocta novemcinctus</i>	3				
Melero	<i>Eira barbara</i>	4			1	
Peji	<i>Euphractus sexcinctus</i>	1				
Ardilla colorada	<i>Sciurus spadiceus</i>	3				
Capibara	<i>Hydrochoerus hydrochaeris</i>	23			2	
Ocelote	<i>Leopardus pardalis</i>				5	
Felino pequeño	<i>Leopardus sp.</i>				3	
Lobito de río	<i>Lontra longicaudis</i>	5				
Urina	<i>Subulo gouazoubira</i>	8		2	6	1
Mico	<i>Mico melanurus</i>	3				
Oso bandera	<i>Myrmecophaga tridactyla</i>				2	
Tejón	<i>Nasua nasua</i>	14			3	
Jaguar	<i>Panthera onca</i>				14	
Taitetú	<i>Dicotyles tajacu</i>	9		2	10	
Lucachi plumizo	<i>Plecturocebus donacophilus</i>	10	2			
Mapache	<i>Procyon cancrivorus</i>				6	

Puma	<i>Puma concolor</i>			2	2	
Chichilo	<i>Saimiri boliviensis</i>	4				
Silbador	<i>Sapajus macrocephalus</i>	11				
Oso hormiguero	<i>Tamandua tetradactyla</i>	3				
Anta	<i>Tapirus terrestris</i>			1	9	
Tropero	<i>Tayassu pecari</i>				1	1
Total		143	4	10	78	3



ARQUEOLOGÍA

Las prospecciones arqueológicas realizadas en la laguna Anteojos (Figura 66) evidenciaron la ausencia de montículos piramidales, a excepción de un sitio reportado, por guías locales, al sur de la laguna. Sin embargo, debido a restricciones de permisos, no fue posible visitar ese lugar. A pesar de ello, destaca la alta densidad de material cerámico presente a lo largo de las orillas de la laguna, lo que sugiere una intensa actividad humana en el pasado (Mapa 7).

La combinación de una alta concentración de material arqueológico en superficie y la ausencia de estructuras monumentales plantea interrogantes sobre el tipo de asentamientos que podrían haber existido en esta área. Aunque la monumentalidad es una característica distintiva e innegable de la cultura Casarabe, no se puede descartar la existencia de otros patrones de asentamientos que no hayan perdurado a lo largo del tiempo, especialmente en entornos inundables como la laguna Anteojos. Este contexto abre la posibilidad de que se establecieran formas de ocupación más efímeras o adaptadas a dinámicas ambientales específicas, que no involucraban la construcción de grandes estructuras, por ejemplo, aldeas con casas construidas en palafitos.

Durante las prospecciones en esta área, se documentaron aproximadamente 18 concentraciones de material cerámico y lítico. En estos sectores se

realizaron recolecciones diagnósticas, destacando el hallazgo de dos vasijas completas y tres parcialmente conservadas (Figura 67), lo que aporta valiosa información para comprender las dinámicas de ocupación y el uso del espacio en este entorno lacustre.

En el conjunto predominan las pastas con chamote y, en algunos casos, chamote con arena. Las formas que prevalecen son vasijas abiertas con paredes rectas, vasijas cerradas y vasijas con cuello. También se registraron formas específicas, como ollas con cuello largo. Los ralladores y las manos de moler también formaron parte del conjunto (Figura 68).

Por otro lado, las prospecciones permitieron recolectar cuatro hachas de piedra, raspadores y materia prima lítica. De manera general, se puede mencionar que la mayor parte de las muestras corresponde a los artefactos denominados hachas de piedra pulida, que son útiles bifaciales para corte. Estos fueron cortados, tallados y/o pulidos con base en cantos rodados. Algunos de los ejemplares presentan cinturas pronunciadas en el cuerpo de la pieza. Las hojas de estas herramientas son mayormente alargadas y fueron producidas para un enmangue perpendicular. La materia prima utilizada es de origen metamórfico (Figura 69).

MAPA 7: LA DISPERSIÓN DEL MATERIAL CERÁMICO EN LA LAGUNA ANTEOJOS

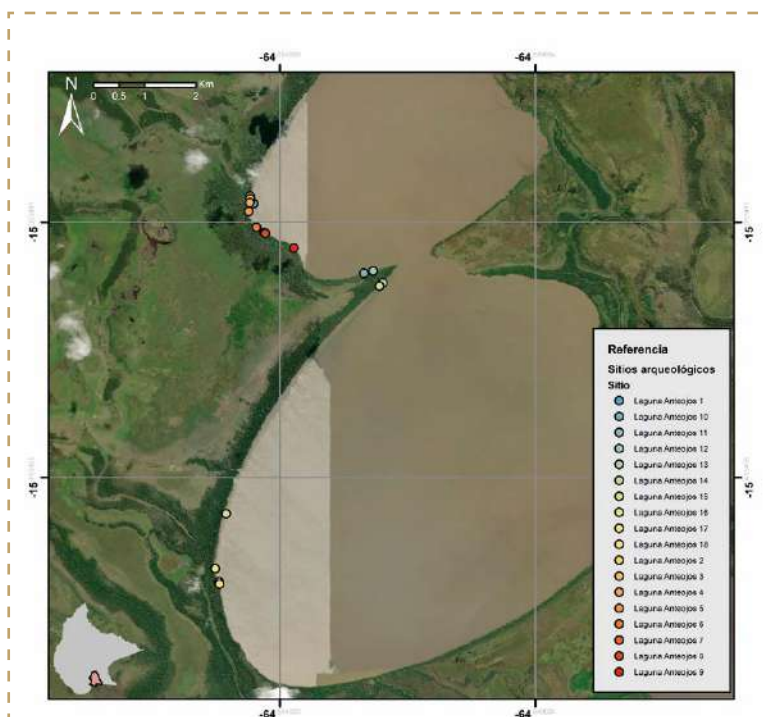
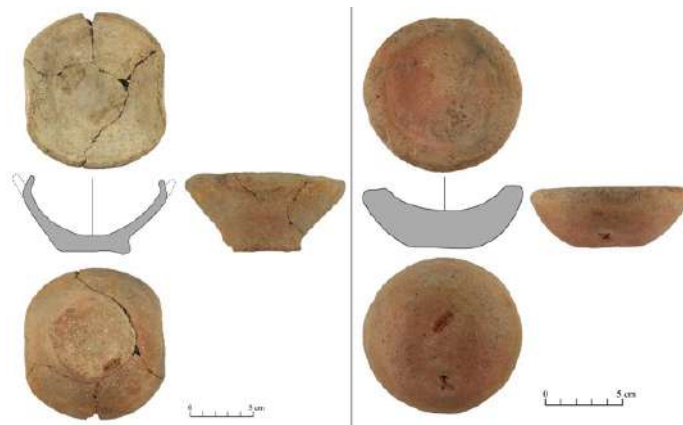


FIGURA 66. SITIO ARQUEOLÓGICO EN LA LAGUNA ANTEOJOS



Foto: Geraldine Fernandez

FIGURA 67. CUENCO ABIERTO DE PAREDES RECTAS Y CUENCO REDONDEADO, SITIO LAGUNA ANTEOJOS



Dibujo: Hortensia Nina

FIGURA 68. CERÁMICA DEL SITIO LAGUNA ANTEOJOS



Dibujo: Hortensia Nina

FIGURA 69. HACHA DE PIEDRA, SITIO LAGUNA ANTEOJOS



Dibujo: Hortensia Nina



RESUMEN DE RESULTADOS

La expedición científica al Área Protegida Municipal Gran Mojos contribuyó a incrementar los conocimientos sobre la biodiversidad presente en los hábitats boscosos y zonas de humedales de los ríos Isiboro y Pojige y de la laguna Anteojos.

Las investigaciones de los grupos taxonómicos de plantas, mariposas diurnas y vertebrados han permitido generar 1.176 registros de especies: 633 en el río Isiboro; 698, en el río Pojige; y 588, en la laguna Anteojos. De estos registros, 538 (45,7 %) son nuevos para el Área Protegida Municipal Gran Mojos, 238 (20,2 %) son nuevos para el municipio de Loreto y 14 (1,2 %) son nuevos para el departamento del Beni. Destacan seis especies de mariposas diurnas, que son nuevos registros para el Beni y para Bolivia: *Melanis melandra*, *Pyrrhogyra otolais otolais*, *Opsiphanes cassiae cramerii*, *Spicauda zagorus*, *Phocides distans silva* y *Achlyodes busirus rioja*, así como una posible nueva especie de murciélago para el país: *Uroderma* sp. (Tabla 17).

Los resultados de los estudios fisicoquímicos de los cuerpos de agua revelan que los valores de turbidez y transparencia son elevados, lo que pueden deberse a los impactos ganaderos en la parte media de la cuenca y a la deforestación en la ribera de los ríos, arroyos y lagunas. Por otra parte, el análisis de la calidad biológica de los cuerpos de agua indica que el río Isiboro tiene una calidad muy buena y que el río Pojige tiene una calidad buena, pero con valores muy cerca de descender a regular. Los arroyos asociados a este río tienen de regular a mala calidad.

Respecto a los estudios de fitoplancton en estos cuerpos de agua, se han identificado 50 géneros. Las colectas de zooplancton permitieron registrar 25 géneros. En cuanto a los invertebrados acuáticos, se registraron 34 taxa, un nuevo registro corresponde a un individuo de la clase Branchiopoda, orden Diplostraca, familia Cyclestheriidae y género *Cyclestheria*.

Los estudios de botánica proporcionaron información valiosa sobre la composición y diversidad de comunidades vegetales en los hábitats de bosques de galería, bosques estacionalmente inundables, sabanas y bajíos de aguas estacionales y permanentes. Se registraron 1.108 plantas, pertenecientes a 64 familias: 143 son especies nuevas para el Área Protegida Municipal Gran Mojos, 133 son nuevas para el municipio de Loreto y 6 lo son también para el Beni. Una de las especies registrada se encuentra en proceso de descripción: *Sarcaulus* sp. nov. Del total de especies listadas, ocho poseen alguna categoría de amenaza según la UICN y el Libro Rojo de Plantas Amenazadas de las Tierras Bajas de Bolivia (MMAY 2020) (Tabla 18).

TABLA 17. NÚMERO DE REGISTROS DE ESPECIES OBTENIDO EN LA
EXPEDICIÓN CIENTÍFICA AL ÁREA PROTEGIDA MUNICIPAL GRAN MOJOS

GRUPOS TAXONÓMICOS	TOTAL ESPECIES REGISTRADAS	TOTAL ESPECIES REGISTRADAS EN EL SITIO 1. RÍO ISIBORO	TOTAL ESPECIES REGISTRADAS EN EL SITIO 2. RÍOS POJIGE	TOTAL ESPECIES REGISTRADAS EN EL SITIO 3. LAGUNA ANTEOJOS	TOTAL ESPECIES NUEVAS REGISTRADAS PARA ELAPM GRAN MOJOS	TOTAL ESPECIES NUEVAS REGISTRADAS PARA EL MUNICIPIO LORETO	TOTAL ESPECIES NUEVAS REGISTRADAS PARA EL BENI	TOTAL ESPECIES NUEVAS REGISTRADAS PARA BOLIVIA
Plantas	270	132	107	136	144	134	6	
Mariposas (especies y subespecies)	242	105	117	96	240	6	6	6
Total vertebrados	664	396	474	356	154	143	2	1
Peces	172	93	138	45	57	57		
Anfibios	26	15	21	13	15	11		
Reptiles	35	16	16	13	25	25		
Aves	342	225	234	228	47	42		
Total mamíferos	89	47	65	57	10	8	2	1
Murciélagos	40	20	30	18	6	5	1	1
Mamíferos pequeños terrestres	14	1	9	9	2	1	1	
Mamíferos medianos y grandes	35	26	26	30	2	2		
Total general	1176	633	698	588	538	283	14	7
Fitoplanton *	49	32	35	15				
Zooplanton *	26	22	24	13				
Invertebrados acuáticos **	31	25	11	7				

* Este grupo no ha sido considerado en los totales porque su identificación se realizó a nivel de géneros

** Este grupo no ha sido considerado en los totales porque se trabajó a nivel de taxones identificados

TABLA 18. ESPECIES DE FLORA SEGÚN SU CATEGORÍA DE AMENAZA

NOMBRE COMÚN	NOMBRE CIENTÍFICO	CATEGORÍA DE AMENAZA (UICN)
Palo maría	<i>Calophyllum brasiliense</i>	VU
Cedro colorado	<i>Cedrela odorata</i>	EN
Mururé	<i>Clarisia racemosa</i>	EN
Charque	<i>Eschweilera coriacea</i>	NT
Tajibo rosado	<i>Handroanthus heptaphyllus</i>	VU
Tajibo morado	<i>Handroanthus impetiginosus</i>	EN
Ochoó	<i>Hura crepitans</i>	VU
Verdolago	<i>Terminalia oblonga</i>	NT

Los registros de mariposas diurnas dieron como resultado la identificación de 242 especies y subespecies. La mayoría de estos registros (240) fueron nuevos para el Área Protegida Municipal Gran Mojos, seis de los cuales son potencialmente nuevos para el departamento del Beni y para Bolivia; el mayor número de especies correspondió a las formaciones de bosques de altura libres de inundación y con presencia de plantas hospederas.

Los esfuerzos de muestreos de peces en 19 sitios de los ríos Isiboro, Pojige y la Laguna Anteojos, permitieron registrar 173 especies de 42 familias, con un número importante de especies nuevas para el Área Protegida Municipal Gran Mojos (57) y para el municipio de Loreto (57). Las especies más abundantes fueron *Anchoviella carikeri* y *Loricaria cataphracta*. Se obtuvieron registros de *Crenicichla* sp., *Microglanis* sp. y *Pimelodella* sp. Otros peces de interés para la pesca fueron los surubíes (*Pseudoplatystoma fasciatum*, *P. tigrinum*) y el general (*Phractocephalus hemiliopterus*).

En cuanto a los estudios de anfibios y reptiles, se logró registrar 26 especies de anfibios y 35 especies de reptiles. La riqueza de anfibios registrada es considerada alta en los tres sitios de estudio, a diferencia de los reptiles que ha sido menor, aunque con un mayor esfuerzo de muestreo podría incrementarse el número de registros. Se identificó un espécimen de *Leptodactylus* cf. *macrosternum*, cuya clasificación taxonómica requiere una revisión detallada, ya que podría ser un nuevo registro de anfibio para Bolivia o incluso para la ciencia. No se encontraron anfibios en alguna categoría de amenaza, pero dos especies de reptiles, *Podocnemis unifilis* y *Chelonoidis denticulatus*, están clasificadas como Vulnerables según la Lista Roja de la IUCN.

El mayor número de registros obtenidos en los tres sitios de estudio correspondió a las aves, con un total de 342 especies, de las cuales 47 son nuevas para el Área Protegida Municipal Gran Mojos y 42 son también

nuevas para el municipio de Loreto. Entre las especies registradas destaca la paraba barba azul (*Ara glaucogularis*), endémica de Bolivia y catalogada en Peligro Crítico (CR), por la UICN. Esta especie habita en islas de bosque, sobre todo de motacú (*Attalea phalerata*). Otras especies registradas en situación Vulnerable (VU) fueron la paloma rojiza (*Patagioenas subvinacea*), el paujil pintado (*Crax fasciolata*), la garza pecho castaña (*Agamia agami*), el pinzón enmascarado (*Coryphaspiza melanotis*) y el águila harpía (*Harpia harpija*). También se registraron especies endémicas del Sur de la Amazonía y que son indicadores de la buena calidad de los hábitats de bosques: *Ara severus*, *Mesembrinibis cayennensis*, *Buteogallus schistacea*, *Aramides cajaneus*, *Eurypyga helias*, *Hypocnemoides maculicauda* y *Pipra fasciicauda*. De las zonas de sabanas, se obtuvieron registros de *Rhea americana*, *Falco femoralis*, *Syrigma sibilatrix*, *Circus buffoni*, *Eupsittula aurea*, *Ramphastos toco* y *Synallaxis hypospodia*.

El relevamiento de los mamíferos dio como resultado el registro de 89 especies: 40 murciélagos (45 % de los mamíferos), 14 mamíferos pequeños (16 %) y 35 mamíferos medianos y grandes (39 %). De estas especies, 10 son nuevos registros para Gran Mojos y 8 para el municipio de Loreto. Destaca una posible especie nueva de murciélago para el Beni y Bolivia: *Uroderma* sp. Por otro lado, dentro de la comunidad de murciélagos se identificaron especies que son indicadores de la calidad ambiental: *Trachops cirrhosus*, *Noctilio leporinus*, *Noctilio albigentris* e integrantes del género *Lophostoma*. También se registraron especies raras, como *Chiroderma trinitatum* y *Phylloderma stenops*, y especies conspicuas: *Carollia perspicillata*, *Uroderma bilobatum* y *Artibeus lituratus*.

De los pequeños mamíferos terrestres, se obtuvieron dos nuevos registros de marsupiales para Gran Mojos: *Caluromys lanatus* y uno nuevo para el municipio de Loreto y el departamento del Beni: *Lutreolina* cf. *massoia*. La cantidad de pequeños mamíferos registrados fue reducida debido a que

algunas especies de roedores y marsupiales, que son terrestres y tienen un movimiento limitado, son susceptibles a la presión selectiva de los pulsos de sequías e inundaciones.

En las investigaciones de los mamíferos medianos y grandes, se documentaron especies particularmente difíciles de observar, como el ciervo de los pantanos (*Blastocerus dichotomus*), el peji (*Euphractus sexcinctus*) y el lobito de río (*Lontra longicaudis*). Ha sido también relevante documentar la presencia del jaguar (*Panthera onca*) en los tres sitios de estudio, lo que demuestra que Gran Mojos alberga poblaciones de este emblemático felino.

Los estudios arqueológicos en Gran Mojos contribuyeron a documentar un total de 29 sitios en las inmediaciones de los cuerpos de agua: 6 en el río Isiboro, 3 en el río Pogije, 2 en el río Mamoré y 18 en la laguna Anteojos, la mayoría de estos están asociados a la cultura Casarabe. Esta cultura floreció en el sur y sureste de los Llanos de Moxos, entre el 500 y el 1400 d. C., y se caracterizó por la construcción de asentamientos monumentales, con imponentes montículos piramidales, plataformas elevadas, plazas en forma de U, sistemas de zanjas y terraplenes interconectados.

Tradicionalmente, esta cultura ha sido relacionada con asentamientos ubicados en áreas elevadas, lejos de los principales ríos, lo que se interpretaba como una estrategia de adaptación a las condiciones estacionales de inundación de la región. Sin embargo, los resultados de la expedición a Gran Mojos revelan un nuevo patrón de asentamiento que desafía esta visión convencional. Se ha identificado un conjunto significativo de sitios arqueológicos situados en entornos fluviales, con una notable dispersión hacia el oeste del río Mamoré y en las proximidades de los ríos Pogije e Isiboro. La presencia de arquitectura monumental en estos contextos sugiere que la cultura Casarabe no solo ocupó áreas interfluviales, sino que también desarrolló complejos habitacionales y ceremoniales en estrecha relación con las dinámicas de los ríos. Esto podría indicar un manejo sofisticado de los recursos hídricos y una adaptación más flexible a los entornos inundables de lo que se había supuesto hasta ahora.

En este sentido, el trabajo arqueológico realizado en Gran Mojos representa un aporte fundamental para ampliar la comprensión de la diversidad de patrones de asentamiento de la cultura Casarabe. La identificación de sitios monumentales en las proximidades de los ríos Mamoré, Pogije e Isiboro no solo amplía el conocimiento sobre la distribución territorial de esta cultura,

sino que también invita a reconsiderar su papel en el contexto regional, incluyendo posibles redes de comunicación fluvial, intercambio de bienes y relaciones sociales complejas vinculadas a estos corredores acuáticos.

De igual manera, los resultados de los estudios de la biodiversidad del área protegida constituyen un aporte esencial al conocimiento de la diversidad de especies que caracterizan al Área Protegida Municipal Gran Mojos, con un número importante de registros nuevos para el área protegida, el municipio de Loreto y el departamento del Beni, así como con posibles especies nuevas para Bolivia y la ciencia. La presencia de varias especies paisaje, icónicas, endémicas y en situación de amenaza de los Llanos de Moxos confirma su relevancia para la conservación de sus poblaciones, como es el caso de la paraba barba azul (*Ara glaucogularis*), el bufeo (*Inia boliviensis*), el jaguar (*Panthera onca*), el borochi (*Chrysocyon brachyurus*), el tropero (*Tayassu pecari*), las dos tortugas de agua (*Podocnemis expansa* y *P. unifilis*) y el ciervo de los pantanos (*Blastocerus dichotomus*). El área también alberga especies forestales de importancia ecológica y económica que se encuentran categorizadas En Peligro (EN): *Cedrela odorata*, *Clarisia racemosa* y *Handroanthus impetiginosus*, y Vulnerable (VU): *Calophyllum brasiliense*, *Handroanthus heptaphyllus* y *Hura crepitans*.

Es importante señalar que los cuerpos de agua del área son ecosistemas complejos y frágiles, su calidad biológica demuestra que existe un grado de perturbación en los mismos, particularmente en la microcuenca del río Pogije, donde se encuentran asentadas varias estancias ganaderas. De igual modo, algunos sectores de los bosques de galería que circundan la laguna Anteojos y el río Pogije experimentan impactos por efecto del fuego, el sobrepastoreo o la extracción selectiva de madera, lo cual plantea la necesidad de desarrollar estrategias de manejo ganadero que reduzcan estos efectos negativos en los cuerpos de agua, la vegetación y la vida silvestre.

La información generada resalta el rol importante que tiene Gran Mojos para proteger el patrimonio natural y cultural de los Llanos de Moxos, que se incrementa por encontrarse entre dos áreas protegidas: el Territorio Indígena Parque Nacional Isiboro Sécure y el Área Protegida Municipal Ibare-Mamoré, que en conjunto aseguran el mantenimiento de bloques de bosques continuos, corredores biológicos para el desplazamiento y alimentación de la fauna silvestre y funciones ambientales vitales para la población local.

REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

Ayala, G., Viscarra, M.E., Negroes, N., Sarmento, P., Fonseca, C. & Wallace, R.B. et al. (2020). Activity patterns of jaguar and puma and their main prey in the Greater Madidi-Tambopata Landscape (Bolivia, Peru). *Mammalia* <https://doi.org/10.1515/mammalia-2020-0058>.

Battistoni, P.A. (1995). Crustacea Copepoda. En: Lopretto E.C. & Tell G. (Eds.). *Ecosistemas de aguas continentales*, Cap. 3, 953-972. Ediciones Sur.

Bellinger, E.G. & Sigee, D.C. (2013). Freshwater Algae: Identification and Use as Bioindicators. *Journal of Applied Phycology* 25: 1265-1266.

Bibby, C., Burgess, N., Hill, D. & Mustoe S. (2000). *Bird Census Techniques*. Oxford, UK.

Bomfim, F. F., Deosti, S., Louback-Franco, N., Sousa, R. L. & Michelin, T. S. (2023). How are zooplankton's functional guilds influenced by land use in Amazon streams? *Plos One* 18, e0288385.

Bourrelly, P. (1968). *Les Algues d'eau douce: Initiation à la systématique. Tome II, Les Algues jaunes et brunes. Chrysophycées, Phéophycées, Xanthophycées et Diatomées*. Société Nouvelle des Éditions Boubée.

Bourrelly, P. (1972). *Les algues d' eau douce: Initiation à la systématique. Tome I, Algues vertes*. Société Nouvelle des Éditions Boubée.

Bourrelly, P. (1985). *Les algues d'eau douce. Initiation a la systematique. Tome III. Les algues bleu et rouges. Les Eugleniens, Peridiniens, et Cryptomonadines*. Société Nouvelle des Éditions Boubée.

Cadima, M. M., & Bicudo, C. E. (2014). *Guía ilustrada de algas de Bolivia: División Euglenophyta (Segunda edición)*. Editorial Kipus.

Cadima, M.M., Fernández, E. & López, L. (2005). *Algas de Bolivia con énfasis en el fitoplancton: Importancia, ecología, aplicaciones y distribución de géneros*. Fundación Simón I. Patiño.

Capriles, J. M., Lombardo, U., Maley, B., Zuna, C., Veit, H. & Kennett, D. J. (2019): Persistent Early to Middle Holocene tropical foraging in southwestern Amazonia. *Science Advances* 5 (4), eaav5449. DOI: 10.1126/sciadv.aav5449.

Careaga, M., Miranda, G., & Carvajal-Vallejos, F. M. (2023). Description of two new species of Bujurquina (Teleostei: Cichlidae) from the Bolivian Amazon. *Neotropical Ichthyology*, 21, e220093. <https://doi.org/https://doi.org/10.1590/1982-0224-2022-0093>

Damborenea, C., Rogers, D.C. & Thorp, J.H. (Eds.). (2020). *Thorp and Covich's Freshwater Invertebrates: Volume 5: Keys to Neotropical and Antarctic Fauna*. Academic Press.

De León, L. & Chalar, G. (2003). Abundancia y diversidad del fitoplancton en el Embalse de Salto Grande (Argentina-Uruguay). *Ciclo estacional y distribución espacial*. *Limnetica* 22: 103-113.

- De Zaburlín, N. M., Vogler, R. E., Llano, V. M. & Martens, I. S. M. (2013). Fitoplancton del embalse Yacyretá (Argentina-Paraguay) a una década de su llenado. *Revista mexicana de biodiversidad*, 84(1), 225-239.
- Díaz, M., Solari, S., Aguirre, L.F., Aguiar, L. & Barquez, R. (2016). Clave de identificación de los murciélagos de Sudamérica. Publicación especial Nro.2 (pp. 160). Programa de Conservación para Murciélagos de Argentina (PCMA). Tucumán, Argentina.
- Díaz, M., Solari, S., Gregorin, R., Aguirre, L.F. & Barquez, R. (2021). Clave de identificación de los murciélagos neotropicales/Chave de Identificação dos Morcegos Neotropicais. Publicación especial Nro.4 (pp. 173). Programa de Conservación para Murciélagos de Argentina (PCMA). Tucumán, Argentina.
- Domínguez, E., & Fernández, H.R. (2009). Macroinvertebrados bentónicos sudamericanos. Sistemática y biología. Fundación Miguel Lillo, Tucumán, Argentina.
- Elmoor-Loureiro, M. A. L. (1997). Manual de identificação de cladóceros limnéticos do Brasil. Ed. Universal, Brasília.
- Encalada A.C., Guayasamín J.M., Suárez, E., Mena, C.F., Lessmann, J., Sampedro, C., Martínez, P.E., Ochoa-Herrera, V., Swing, K., Celinščak, M., Schreckinger, J., Vieira, J., Tapia, A., Serrano, C., Barragán, K., Andrade, S., Alexiades, A. & Troya, M.J. (2019). Los ríos de las cuencas Andino-Amazónicas: Herramientas y guía de invertebrados para el diseño efectivo de programas de monitoreo. Trama, Quito.
- Ferraris Jr, C. J., Vari, R. P., & Raredon, S. J. (2005). Catfishes of the genus *Auchenipterichthys* (Osteichthyes: Siluriformes: Auchenipteridae): a revisionary study. *Neotropical Ichthyology*, 3, 89-106.
- Gallo-Cardozo, F., Maldonado, M., Careaga, M., & Carvajal-Vallejos, F. M. (2024). A New Species of Piranha (*Serrasalmus*, Serrasalminae) from the Upper Madeira River System, Amazon Basin, Bolivia. *Journal of Ichthyology*. <https://doi.org/10.1134/S0032945224700036>
- Gery, J. (1977). *Characoids of the world*. T. F. H. Publications, Neptune City, New Jersey.
- Gobierno Autónomo Municipal Loreto (2017). Creación del Área Protegida Municipal Gran Mojós (Beni, Bolivia). Trinidad, Bolivia.
- Guiry, M.D., & Guiry, G.D. (2025). *Algaebase: Listing the World's Algae* [Base de datos en línea, National University of Ireland]. *AlgaeBase*. <https://www.algaebase.org/>
- Hamada, N., Thorp, J.H., & Rogers, D.C. (Eds.). (2018). *Thorp and Covich's freshwater invertebrates: Volume 3: Keys to Neotropical Hexapoda*. Academic Press.
- Herzog, S.K., Kessler, M. & Cahill, T.M. (2002). Estimating species richness of tropical bird communities from rapid assessment data. *Auk* 119: 749-769.
- Herzog, S.K., Terrill, R. S., Jahn, A.E., Remsen, J.V., Maillard, O., García-Soliz, V. H., MacLeod, R., McCormick, A. & Vidoz, J. Q. (2016). *Birds of Bolivia Field Guide*. Asociación Armonía y COSUDE. Santa Cruz, Bolivia.
- Hsieh, T.C., Ma, K.H., & Chao, A. (2016). iNEXT: An R package for rarefaction and extrapolation of species diversity (Hill numbers). *Methods in Ecology and Evolution* 7: 1451-1456.
- Ibisch, P.L. & Mérida, G. (Eds.) (2003). *Biodiversidad: La riqueza de Bolivia. Estado de conocimiento y conservación*. Ministerio de Desarrollo Sostenible.
- Jaimes, C. (2012). *La cerámica de la Loma Salvatierra*. La Paz: Kommission für archäologieaußereuropäischer Kulturen des deutschen archäologisches instituts. Plural.
- Jézéquel, C., Tedesco, P.A., Bigorne, R., Maldonado-Ocampo, J. A., Ortega, H., Hidalgo, M., Martens, K., Torrente-Vilara, G., Zuanon, J., Acosta, A., Agudelo, E., Barrera Maure, S., Bastos, D. A., Bogotá Gregory, J., Cabeceira, F. G., Canto, A. L. C., Carvajal-Vallejos, F. M., Carvalho, L. N., Cella-Ribeiro, A., Covain, R., Donascimento, C., Dória, C. R. C., Duarte, C., Ferreira, E. J. G., Galuch, André V., Giarrizzo, T., Leitão, R. P., Lundberg, J. G., Maldonado, M., Mojica, J. I., Montag, L. F. A., Ohara, W. M., Pires, T. H. S., Pouilly, M., Prada-Pedreiros, S., de Queiroz, L. J., Rapp Py-Daniel, L., Ribeiro, F. R. V., Ríos Herrera, R., Sarmiento, J., Sousa, L. M., Stegmann, L. F., Valdiviezo-Rivera, J., Villa, F., Yunoki, T., & Oberdorff, T. (2020). A database of freshwater fish species of the Amazon Basin. *Scientific Data*, 7(1), 96. <https://doi.org/10.1038/s41597-020-0436-4>
- Junk, W.J., Bayley, P.B., & Sparks, R.E. (1989). The flood pulse concept in river-floodplain systems. *Canadian Special Publication of Fisheries and Aquatic Sciences* 106: 110-127.
- Junk, W.J. (1997). General aspects of floodplain ecology with special reference to Amazonian floodplains. In *The central Amazon floodplain: Ecology of a pulsing system* (pp. 3-20). Berlin, Heidelberg: Springer Berlin Heidelberg.
- Kalivodová, M., Kanka, R., Miklós, P., Sládkovičová, V.H., & Žiak, D. (2018). Importance of wetland refugia in agricultural landscape provided based on the community characteristics of small terrestrial mammals. *Ekológia (Bratislava)* 37: 358-368.
- Koste, W. (1978). *Rotatoria*. Gebrüder Borntraeger, Berlin, Alemania.
- Lips, K.R., Reaser, J., Young, B., & Ibáñez R. (2001). Monitoreo de Anfíbios en América Latina: Manual de Protocolos. *Herpetological Circular* 30: 44-55.
- Lizarro, D., Pinto-Viveros, M. A., & Moreno-Aulo, F. (2020). Comunidad de peces de la laguna de inundación urbana Las Palquitas, Trinidad-Beni (Bolivia). *Ecología en Bolivia*, 55(3), 210-225.
- Lombardo, U., Iriarte, J., Hilbert, L., Ruiz-Pérez, J., Capriles, J. M. & Heinz

Veit, H. (2020): Early Holocene crop cultivation and landscape modification in Amazonia.

Nature, 581, 190-193. <https://doi.org/10.1038/s41586-020-2162-7>

Lombardo, U., Szabo, K., Capriles, J. M., May, J. H. Amelung, W., Hutterer, R. et al. (2013): Early and middle holocene hunter-gatherer occupations in western Amazonia: the hidden shell middens. PLOS One 8(8), e72746. DOI: 10.1371/journal.pone.0072746.

Matthews, R. (2016a). Freshwater Algae in Northwest Washington, Volume I, Cyanobacteria. A Collection of Open Access Books and Monographs. <https://doi.org/10.25710/awgt-cp35>.

Matthews, R. (2016b). Freshwater Algae in Northwest Washington, Volume II, Chlorophyta and Rhodophyta. A Collection of Open Access Books and Monographs. <https://doi.org/10.25710/fctx-n773>.

De Zaburlín, N.M., Eugenio Vogler, R., Martín Llano, V., & Mabel Martens, I. S. (2013). Fitoplancton del embalse Yacyretá (Argentina-Paraguay) a una década de su llenado. Revista Mexicana de Biodiversidad, 84(1), 225-239. <https://doi.org/10.7550/rmb.2683>.

Ministerio de Medio Ambiente y Agua. (2020). Libro Rojo de Plantas Amenazadas de las Tierras Bajas de Bolivia.

Moreno, T.A. (2014). Ecología del paisaje y cambio del uso del suelo y vegetación en la sierra de San Antonio Peña Nevada, Zaragoza, Nuevo León. Universidad Autónoma de Nuevo León, México.

Navarro, G., & Maldonado, M. (2002). Geografía ecológica de Bolivia: vegetación y ambientes acuáticos. Centro de Ecología Simón I. Patiño, Cochabamba, Bolivia.

Neiff, J.J. (2001). Diversity in some tropical wetland systems of South America. Biodiversity in Wetlands: Assessment, Function and Conservation 2: 157-186.

Neiff, J.J. (2005). Bosques fluviales de la cuenca del Paraná. Ecología y Manejo de los Bosques de Argentina, 1-26. Ediciones INTA.

Nordenskiöld, E. (1913): Urnengräber und Mounds im bolivianischen Flachland. En: Baessler-Archiv, 3 6, 205-255.

Noss, A., Polisar, J., Maffei, L., García-Anleu, R., & Silver, S. (2013). Evaluating jaguar densities with camera traps. Wildlife Conservation Society, New York.

Oksanen, J., Kindt, R., Legendre, P., O'Hara, B., Simpson, G. L., Solymos, P., Henry, M., Stevens, H., & Wagner, H. (2008). Vegan: Community Ecology Package. R package version 2.6-10. Web site: <https://CRAN.R-project.org/package=vegan>

Olesen, J., Martin, J.W., & Roessler, E.W. (1996). External morphology of the male of *Cyclestheria hislopi* (Baird, 1859) (Crustacea, Branchiopoda,

Spinicaudata), with a comparison of male claspers among the Conchostraca and Cladocera and its bearing on phylogeny of the bivalved Branchiopoda. Zoologica Scripta 25: 291-316.

Padisak, J., Crossetti, L.O., & Naselli-Flores, L. (2009). Use and misuse in the application of the phytoplankton functional classification: A critical review with updates. Hydrobiologia 70: 721-733.

Paggi, J.C. (1995). Crustacea Cladocera. En: Lopretto E.C. & Tell G. (Eds.). Ecosistemas de aguas continentales, metodologías para su estudio (3: pp. 909-951). Ediciones Sur, La Plata.

Peres, C.A. (1997). Primate community structure at twenty western Amazonian flooded and unflooded forests. Journal of Tropical Ecology 13: 381-405.

Piedade, M.T.F., Ferreira, C.D.S., & Franco, A. C. (2010). Estrategias reproductivas de la vegetación y sus respuestas al pulso de la inundación en las zonas inundables de la Amazonía Central. Ecosistemas 19(1).

Pouilly, M., Lino, F. & Yunoki, T. (2004a). Peces de las lagunas (pp. 321-358). En: Pouilly, M., Beck, S. G., Moraes, M. & Ibáñez, C. (Eds.). Diversidad biológica en la llanura de inundación del río Mamoré. Importancia ecológica de la dinámica fluvial. Centro de Ecología Simón I. Patiño, Santa Cruz.

Pouilly, M., Beck, S.G., Moraes, M., & Ibáñez, C. (Eds.). (2004b). Diversidad biológica en la llanura de inundación del río Mamoré. Importancia ecológica de la dinámica fluvial. Centro de Ecología Simón I. Patiño, Santa Cruz, Bolivia.

Prümers, H. (2015b). Loma Mendoza. Las excavaciones del Instituto Arqueológico Alemán y de la Dirección Nacional de Arqueología en los años 1999-2002. La Paz: Kommission für Archäologie Außereuropäischer Kulturen des Deutschen Archäologischen Instituts.

Prümers, H., Betancourt, C. J., Iriarte, J. et al. (2022): Lidar reveals pre-Hispanic low-density urbanism in the Bolivian Amazon, Nature 606, 325-328. <https://doi.org/10.1038/s41586-022-04780-4>

Queiroz, L. J., Torrente-Vilara, G., Massaharu Ohara, W., da Silva, T. H., Zuanon, J., & Doria, C. R. C. (2013). Peixes do Rio Madeira. Dialeto Latin American Documentary. Sao Paulo, Brasil.

Ralph, C.J., Geupel, G. R., Pyle, P., Martin, T. E., De Sante, D. F. & Milá, B. (1996). Manual de métodos de campo para el monitoreo de aves terrestres. General Technical Report, PSW-GTR-159, Pacific Southwest Research Station, Forest Services, U.S. Department of Agriculture, Albany, California.

Reynolds, C. S. (1997). Vegetation processes in the pelagic: a model for ecosystem theory. Ecology Institute, Oldendorf-Luhe, Germany.

Reynolds, C. S. (2006). The Ecology of Phytoplankton. Cambridge University Press.

Rodrigues, L. C., Train, S., Bovo-Scomparin, V. M., Jati, S., Borsalli, C. C. J., & Marengoni, E. (2009). Interannual variability of phytoplankton in the main rivers of the Upper Paraná River floodplain, Brazil: influence of upstream reservoirs. *Brazilian Journal of Biology*, 69, 501-516.

Salcedo-Hernández, M.J., Duque, S.R., Palma, L., Torres-Bejarano, A., Montenegro, D., Bahamon, N., Lagos, L., Alvarado, L.F., Gómez, M., & Alba, A.P., (2012). Ecología del fitoplancton y dinámica hidrológica del sistema lagunar de Yahuaraca, Amazonas, Colombia: análisis integrado de 16 años de estudio. *Mundo Amazónico* 3: 17-42.

Schwentner, M., Clavier, S., Fritsch, M., Olesen, J., Padhye, S., Timms, B.V., & Richter, S. (2013). *Cyclestheria hislopi* (Crustacea: Branchiopoda): a group of morphologically cryptic species with origins in the Cretaceous. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 66: 800-810.

Silva, E.N., Robertson, B.A., Reid, J.W. & Hardy, E.R. (1989). Atlas de copépodos planctónicos, Calanoida e Cyclopoida (Crustacea), da Amazônia Brasileira: I. Represa de Curuá-Una, Pará. *Revista Brasileira de Zoologia* 6: 725-758.

Tomas, W.M., Cáceres, N.C., Nunes, A.P., Fischer, E., Mourão, G., & Campos, Z. (2010). Mammals in the Pantanal wetland, Brazil. In: *The Pantanal: Ecology, biodiversity and sustainable management of a large neotropical seasonal wetland*, 563-595.

Utermöhl, H. (1958). Zur Vervollkommnung der quantitativen Phytoplankton-Methodik. *Mitteilung Internationale Vereinigung fuer Theoretische und Angewandte Limnologie* 9: 1-38.

Vari, R. P. (1992). Systematics of the neotropical Characiform genus *Cyphocharax* Fowler (Pisces, Ostariophysi). *Smithsonian Contributions to Zoology*. 529: 1-137.

Wehr, J.D. (2002). *Freshwater Algae of North America: Ecology and Classification*. Elsevier.

ANEXOS

FLORA	156
MACROINVERTEBRADOS	166
MARIPOSAS DIURNAS	168
PECES	177
ANFIBIOS	184
REPTILES	185
AVES	187
MURCIÉLAGOS	200
MAMÍFEROS PEQUEÑOS	202
MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES	203

FLORA Y VEGETACIÓN

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro		
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni
Alismatales	Alismataceae	<i>Alismataceae</i> sp			X				
Alismatales	Alismataceae	<i>Echinodorus paniculatus</i>		X	X		X	X	
Alismatales	Araceae	<i>Adiantum</i> sp.	Helecho	X	X	X			
Alismatales	Araceae	<i>Anthurium</i> sp	Anturio			X			
Alismatales	Araceae	<i>Lemna</i> sp	Lenteja de agua			X			
Alismatales	Araceae	<i>Monstera spruceana</i>				X	X	X	
Arecales	Arecaceae	<i>Acrocomia aculeata</i>	Total			X			
Arecales	Arecaceae	<i>Attalea phalerata</i>	Motacú	X	X	X	X	X	
Arecales	Arecaceae	<i>Bactris major</i>	Marayau			X	X	X	
Arecales	Arecaceae	<i>Bactris</i> sp1	Chonta	X					
Arecales	Arecaceae	<i>Bactris</i> sp2	Chontilla		X	X			
Arecales	Arecaceae	<i>Bactris</i> sp3	Chonta	X					
Arecales	Arecaceae	<i>Copernicia alba</i>	Palma blanca		X	X	X	X	
Arecales	Arecaceae	<i>Syagrus sancona</i>	Sumuqué			X	X	X	
Asparagales	Amaryllidaceae	<i>Hippeastrum puniceum</i>	Jarajorechi			X	X	X	
Asparagales	Orchidaceae	<i>Catasetum</i> sp	Orquidea			X	X	X	
Asterales	Asteraceae	<i>Asteraceae</i> sp1			X				
Asterales	Asteraceae	<i>Asteraceae</i> sp2			X				
Asterales	Asteraceae	<i>Vernonia brasiliiana</i>	Paichané			X			
Asterales	Convolvulaceae	<i>Ipomoea carnea</i>	Tararaqui			X	X	X	
Brassicales	Capparaceae	<i>Capparidastrum cf. coimbranun</i>	Árbol guineo			X	X	X	X
Brassicales	Capparaceae	<i>Cratva tapia</i>	Huevo de perro	X	X	X	X	X	
Brassicales	Cruciferaeae	<i>Cruciferae</i> sp1			X				
Caryophyllales	Cactaceae	<i>Brasilopuntia brasiliensis</i>	Cactus			X	X	X	
Caryophyllales	Cactaceae	<i>Cereus</i> sp.	Caracoré			X	X	X	
Caryophyllales	Cactaceae	<i>Rhipsalis baccifera</i>	Ripsalis			X	X	X	
Caryophyllales	Cactaceae	<i>Epiphyllum phyllanthus</i>	Pitajaya			X	X	X	
Caryophyllales	Nyctaginaceae	<i>Pisonia zapallo</i>				X			

FLORA Y VEGETACIÓN

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Rio Isiboro	Sitio 2 Ros Poijge	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro		
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni
Caryophyllales	Phytolaccaceae	<i>Galesia integrifolia</i>	Semilla ajo			X		X	
Caryophyllales	Polygonaceae	<i>Coccoloba cf. tillaceae</i>	Pororó			X			
Caryophyllales	Polygonaceae	<i>Coccoloba cujabensis</i>	Pororó	X	X		X		
Caryophyllales	Polygonaceae	<i>Coccoloba</i> sp 1		X	X				
Caryophyllales	Polygonaceae	<i>Triplaris americana</i>	Palo diablo	X	X	X	X	X	
Celastrales	Celastraceae	<i>Maytenus sprucei</i>	Cafecillo de hoja grande	X	X		X	X	
Celastrales	Celastraceae	<i>Pristimera celastroides</i>		X	X		X	X	X
Celastrales	Celastraceae	<i>Salacia elliptica</i>	Guapomó de bajo	X	X	X	X	X	
Commelinales	Pontederiaceae	<i>Pontederia crassipes</i>				X			
Curcubitales	Cucurbitaceae	<i>Momordica charantia</i>	Balsamina			X	X	X	
Curcubitales	Cucurbitaceae	<i>Siolmatra brasiliensis</i>	Bejuco campana			X	X	X	
Ebenales	Sapotaceae	<i>Sarcocaulis</i> sp nov	Especie nueva	X	X		X	X	X
Ericales	Lecythidaceae	<i>Eschweilera coriacea</i>	Charque	X	X		X	X	
Ericales	Sapotaceae	<i>Micropholis</i> sp		X					
Ericales	Sapotaceae	<i>Pouteria caimito</i>	Coquino hoja chica	X	X				
Ericales	Sapotaceae	<i>Pouteria cf. macrophylla</i>	Coquino hoja grande	X					
Ericales	Sapotaceae	<i>Pouteria glomerata</i>	Sapotaceae de envés plateado	X	X		X	X	
Ericales	Sapotaceae	<i>Pouteria</i> sp	Coquino	X					
Ericales	Sapotaceae	<i>Pouteria aff. longipetiolata</i>	Pouteria	X	X				
Ericales	Sapotaceae	<i>Pouteria cf. hispida</i>	Pouteria	X	X				
Ericales	Sapotaceae	<i>Pouteria plicata</i>	Pouteria, Sapotaceae hoja acanalada		X		X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Abarema jupunba</i>	Crespito del bueno	X			X		
Fabales	Fabaceae	<i>Abarema</i> sp	Crespito	X					
Fabales	Fabaceae	<i>Acacia</i> sp	Cari cari		X				
Fabales	Fabaceae	<i>Aeschynomene scabra</i>	Corchillo			X	X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Albizia subimidiata</i>	Albizia	X	X		X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Anadenanthera colubrina</i>	Curupaú			X	X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Bauhinia</i> sp.	Pata de vaca			X	X	X	

FLORA Y VEGETACIÓN

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro		
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni
Fabales	Fabaceae	<i>Bergeronia cf. sericea</i>	Guayumequi		X	X			
Fabales	Fabaceae	<i>Cassia grandis</i>				X	X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Centrosema bifidum</i>	Centrosema	X	X		X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Copaifera officinalis</i>	Aceite			X			
Fabales	Fabaceae	<i>Desmodium incanum</i>	Pega pega			X	X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Desmodium sp</i>	Pega pega			X			
Fabales	Fabaceae	<i>Dioclea sp</i>		X	X				
Fabales	Fabaceae	<i>Entada polystachya</i>		X	X		X		
Fabales	Fabaceae	<i>Enterolobium contortisiliquum</i>	Toco			X	X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Erythrina sp</i>	Ojo de buey, cosorío	X		X			
Fabales	Fabaceae	<i>Erythrina sp nov</i>		X					
Fabales	Fabaceae	<i>Geoffroea spinosa</i>	Chauchachi			X			
Fabales	Fabaceae	<i>Inga acreana</i>	Pacay amarillo	X			X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Inga cf. oerstediana</i>	Pacay, Inga peluda	X					
Fabales	Fabaceae	<i>Inga nobilis</i>	Pacay sin raquis alado	X			X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Inga punctata</i>	Pacay resina pegajosa	X	X		X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Inga sp1</i>	Pacay rojo	X					
Fabales	Fabaceae	<i>Inga sp2</i>	Pacay cola de jochi			X			
Fabales	Fabaceae	<i>Inga sp3.</i>	Pacay gordito			X			
Fabales	Fabaceae	<i>Lonchocarpus sp</i>		X					
Fabales	Fabaceae	<i>Machaerium hirtum</i>	Tusequi			X	X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Mimosa pigra</i>	Cerrate P.			X	X		
Fabales	Fabaceae	<i>Ormosia cf.</i>	Ormosia	X	X				
Fabales	Fabaceae	<i>Piptadenia sp.</i>	Asotocó			X			
Fabales	Fabaceae	<i>Platymiscium uliei</i>	Tarara			X	X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Pseudalbizzia niopoides</i>	Gebió		X	X	X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Samanea saman</i>	Penoco			X	X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Senegalia lorentensis</i>	Cari Cari colorado	X	X	X	X		

FLORA Y VEGETACIÓN

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Rio Isiboro	Sitio 2 Ros Poijge	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro		
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni
Fabales	Fabaceae	<i>Senna alata</i>	Candelerio			X	X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Senna occidentalis</i>	Mamuri			X	X		
Fabales	Fabaceae	<i>Swartzia jorori</i>	Jorori	X	X	X	X		
Fabales	Fabaceae	<i>Vachellia aroma</i>	Aromo			X	X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Zygia cauliflora</i>	Pacaysillo	X	X		X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Zygia inaequalis</i>	Pacaysillo		X		X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Zygia latifolia</i>	Pacaysillo	X	X		X	X	
Fabales	Fabaceae	<i>Zygia latifolia</i>		X			X	X	
Gentianales	Apocynaceae	<i>Aspidosperma rigidum</i>	Gabetillo	X		X	X	X	
Gentianales	Apocynaceae	<i>Mesechites trifidus</i>			X		X		
Gentianales	Apocynaceae	<i>Tabernaemontana vanheurckii</i>			X				
Gentianales	Rubiaceae	<i>Borojoa</i> sp	Borojoa		X				
Gentianales	Rubiaceae	<i>Calycophyllum spruceanum</i>	Guayabochi	X	X	X		X	
Gentianales	Rubiaceae	<i>Coffea</i> sp	Café			X			
Gentianales	Rubiaceae	<i>Duroia genipoides</i>	Duroia		X		X	X	
Gentianales	Rubiaceae	<i>Famea capillipes</i>	Framea	X	X		X	X	
Gentianales	Rubiaceae	<i>Famea cf. multiflora</i>		X	X				
Gentianales	Rubiaceae	<i>Genipa americana</i>	Bi			X		X	
Gentianales	Rubiaceae	<i>Psychotria deflexa</i>		X	X		X	X	
Gentianales	Rubiaceae	<i>Psychotria</i> sp1		X					
Gentianales	Rubiaceae	<i>Uncaria guianensis</i>	Uña de gato			X	X	X	
Lamiales	Bignoniaceae	<i>Dolichandra</i> sp	Bejuco largo			X			
Lamiales	Bignoniaceae	<i>Fridericia</i> sp				X			
Lamiales	Bignoniaceae	<i>Handroanthus heptaphyllus</i>	Tajibo rosado			X	X		
Lamiales	Bignoniaceae	<i>Handroanthus impetiginosus</i>	Tajibo morado			X	X	X	
Lamiales	Bignoniaceae	<i>Handroanthus</i> sp	Tajibo			X			
Lamiales	Bignoniaceae	<i>Lundia</i> sp 3	Negrillo	X	X		X	X	
Lamiales	Boraginaceae	<i>Cordia glabrata</i>	Japunaqui			X	X		

FLORA Y VEGETACIÓN

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Rio Isiboro	Sitio 2 Ros Póijge	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro		
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni
Lamiales	Boraginaceae	<i>Cordia sellowiana</i>	Mechero			X	X	X	
Lamiales	Boraginaceae	<i>Cordia</i> sp1	Cordia	X					
Lamiales	Boraginaceae	<i>Cordia</i> sp2	Cordia olorosa		X				
Lamiales	Boraginaceae	<i>Cordia</i> sp3	Lagaña de perro	X					
Lamiales	Boraginaceae	<i>Cordia tetrandra</i>	Cordia	X			X		
Lamiales	Lamiaceae	<i>Vitex cymosa</i>	Tarumá			X	X		
Lamiales	Verbenaceae	<i>Lantana</i> sp		X	X				
Laurales	Lauraceae	<i>Laurel</i> sp3	Laurel aserrado	X					
Laurales	Lauraceae	<i>Laurel</i> sp1	Laurel			X			
Laurales	Lauraceae	<i>Laurel</i> sp 2	Laurel 2	X	X				
Laurales	Lauraceae	<i>Litsea armeniaca</i>		X	X		X	X	
Laurales	Lauraceae	<i>Nectandra cf. amazonum</i>	Negrillo			X	X	X	
Laurales	Lauraceae	<i>Nectandra cf. hihua</i>		X					
Laurales	Lauraceae	<i>Nectandra</i> sp 1		X					
Laurales	Lauraceae	<i>Ocotea diospyrifolia</i>	Laurel de bajo	X			X		
Laurales	Lauraceae	<i>Ocotea</i> sp1	Laurel 1	X	X				
Laurales	Lauraceae	<i>Ocotea cuprea</i>	Laurel de hojas delgadas		X		X	X	X
Magnoliales	Annonaceae	<i>Annona hypoglauca</i>	Anona de envés blanco	X			X	X	
Magnoliales	Annonaceae	<i>Annona</i> sp1		X					
Magnoliales	Annonaceae	<i>Unonopsis floribunda</i>		X			X	X	
Magnoliales	Annonaceae	<i>Xylopia ligustrifolia</i>	Piraquina, piraquina blanca	X		X	X	X	
Malpighiales	Calophyllaceae	<i>Calophyllum brasiliense</i>	Palo maría	X	X	X	X	X	
Malpighiales	Chrysobalanaceae	<i>Hirtella triandra</i>	Coloradillo, sapito	X	X	X	X	X	
Malpighiales	Chrysobalanaceae	<i>Hirtella racemosa</i>	Coloradillo			X	X	X	
Malpighiales	Chrysobalanaceae	<i>Licania apetala</i>	Canilia de sucha	X	X		X	X	X
Malpighiales	Clusiaceae	<i>Clusia</i> sp				X			
Malpighiales	Clusiaceae	<i>Garcinia gardneriana</i>	Achachairú	X	X	X	X	X	
Malpighiales	Clusiaceae	<i>Symphonia globulifera</i>		X			X	X	

FLORA Y VEGETACIÓN

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Rio Isiboro	Sitio 2 Ros Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro		
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni
Malpighiales	Euphorbiaceae	<i>Alchornea castaneifolia</i>		X			X	X	
Malpighiales	Euphorbiaceae	<i>Alchornea</i> sp		X	X				
Malpighiales	Euphorbiaceae	<i>Hura crepitans</i>	Ochoó	X	X	X	X	X	
Malpighiales	Euphorbiaceae	<i>Mabea</i> sp		X	X				
Malpighiales	Euphorbiaceae	<i>Mabea paniculata</i>	Mabea de pampa	X	X		X		
Malpighiales	Euphorbiaceae	<i>Mabea</i> sp2	Siringuillo	X	X				
Malpighiales	Euphorbiaceae	<i>Mabea</i> sp3	Siringuillo	X					
Malpighiales	Euphorbiaceae	<i>Margaritana nobilis</i>		X			X	X	
Malpighiales	Euphorbiaceae	<i>Sapium glandulosum</i>		X			X	X	
Malpighiales	Euphorbiaceae	<i>Sapium haematospermum</i>	Leche leche			X	X	X	
Malpighiales	Hypericaceae	<i>Vismia</i> sp		X	X				
Malpighiales	Malpighiaceae	<i>Banisteriopsis</i> sp.	Bejuco amarillo	X					
Malpighiales	Malpighiaceae	<i>Bysonima arthropoda</i>		X	X		X	X	
Malpighiales	Salicaceae	<i>Banara arguta</i>	Azucaro	X	X		X	X	
Malvales	Bixaceae (Cochlospermaceae)	<i>Cochlospermum vitifolium</i>	Algodón de campo			X	X	X	
Malvales	Malvaceae	<i>Apeiba membranacea</i>		X			X	X	
Malvales	Malvaceae	<i>Ceiba pentandra</i>	Mapajo	X	X	X		X	
Malvales	Malvaceae	<i>Guazuma ulmifolia</i>	Coco, coquito		X	X		X	
Malvales	Malvaceae	<i>Helicteres guazumifolia</i>	P. pato			X		X	
Malvales	Malvaceae	<i>Luehea cymulosa</i>		X	X		X	X	
Malvales	Malvaceae	<i>Luehea</i> sp		X	X				
Malvales	Malvaceae	<i>Sida paniculata</i>	Hierba alta			X	X	X	
Malvales	Malvaceae	<i>Sterculia cf apetala</i>	Sujo			X			
Malvales	Malvaceae	<i>Theobroma cacao</i>	Cacao silvestre	X		X			
Malvales	Malvaceae	<i>Theobroma</i> sp	Chocolatillo			X			
Malvales	Muntingiaceae	<i>Muntingia calabura</i>	Capulin	X			X	X	
Myrtales	Combretaceae	<i>Combretum laxum</i>	Lagaña 1			X	X	X	
Myrtales	Combretaceae	<i>Combretum</i> sp	Lagaña	X	X				

FLORA Y VEGETACIÓN

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro		
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni
Myrtales	Combretaceae	<i>Terminalia oblonga</i>	Verdolago	X		X	X	X	
Myrtales	Melastomataceae	<i>Miconia</i> sp	Miconia	X					
Myrtales	Melastomataceae	<i>Mouriri acutiflora</i>	Mouriri	X	X		X	X	
Myrtales	Melastomataceae	<i>Mouriri cf. apianga</i>	Mouriri		X				
Myrtales	Melastomataceae	<i>Mouriri guianensis</i>	Mouriri	X	X		X	X	
Myrtales	Melastomataceae	<i>Mouriri</i> sp	Mouriri		X				
Myrtales	Melastomataceae	<i>Tibouchina</i> sp.				X			
Myrtales	Myrtaceae	<i>Eugenia cf. uniflora</i>				X			
Myrtales	Myrtaceae	<i>Myrcia cf. guianensis</i>	Sahuinto	X	X				
Myrtales	Myrtaceae	<i>Myrcianthes</i> sp.	Saguinto		X		X	X	
Myrtales	Myrtaceae	<i>Psidium sartorianum</i>	Saguinto			X			
Myrtales	Myrtaceae	<i>Psidium acutangulum</i>			X		X	X	
Myrtales	Myrtaceae	<i>Psidium guajava</i>	Guayabo			X			
Myrtales	Myrtaceae	<i>Psidium</i> sp1		X	X				
Oxalidales	Elaeocarpaceae	<i>Sloanea guianensis</i>	Urucusillo	X			X	X	
Oxalidales	Elaeocarpaceae	<i>Sloanea</i> sp1		X	X				
Oxalidales	Elaeocarpaceae	<i>Sloanea terniflora</i>			X		X	X	
Piperales	Piperaceae	<i>Peperomia</i> sp				X			
Piperales	Piperaceae	<i>Piper peltatum</i>	Piper	X			X	X	
Poales	Bromeliaceae	<i>Aechmea kuntzeana</i>				X	X	X	
Poales	Bromeliaceae	<i>Bromelia serra</i>	Garabatá			X	X	X	
Poales	Bromeliaceae	<i>Tillandsia didisticha</i>	Clavel			X			
Poales	Cyperaceae	<i>Cyperus giganteus</i>	Junquillo			X	X	X	
Poales	Cyperaceae	<i>Schoenoplectus</i> sp.	Junquillo			X	X	X	
Poales	Cyperaceae	<i>Rhynchospora cf. corymbosa</i>	Cortadera	X	X				
Poales	Cyperaceae	<i>Rhynchospora nervosa</i>				X			
Poales	Cyperaceae	Sp	Cyperacea pequeña		X				
Poales	Poaceae	<i>Acroceras</i> sp	Cañuela		X				

FLORA Y VEGETACIÓN

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Rio Isiboro	Sitio 2 Ros Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro		
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni
Poales	Poaceae	<i>Acroceras zizanioides</i>	Cañuela morada		X		X	X	
Poales	Poaceae	<i>Andropogon bicomis</i>	Cola de ciervo			X		X	
Poales	Poaceae	<i>Cynodon dactylon</i>	Bremura			X			
Poales	Poaceae	<i>Guadua</i> sp	Tacuara	X	X				
Poales	Poaceae	<i>Guadua</i> sp 1	Tacuara 1	X	X				
Poales	Poaceae	<i>Luziola peruviana</i>	Cañuela blanca		X		X		
Poales	Poaceae	<i>Olyra latifolia</i>				X	X	X	
Poales	Poaceae	<i>Panicum laxum</i>	Arrocillo		X	X		X	
Poales	Poaceae	<i>Panicum</i> sp	Arrocillo, cañuela peluda		X				
Poales	Poaceae	<i>Paspalum virgatum</i>	Paja toruna			X			
Poales	Poaceae	<i>Poaceae</i> sp1			X				
Poales	Poaceae	<i>Poaceae</i> sp	Pasto laminado		X				
Poales	Poaceae	<i>Poaceae</i> sp2			X				
Poales	Poaceae	<i>Poaceae</i> sp3			X				
Poales	Poaceae	<i>Urochloa</i> sp.	Pasto cultivado			X			
Polypodiales	Polypodiaceae	<i>Phlebodium decumanum</i>	Helecho colo de mono			X	X		
Polypodiales	Polypodiaceae	<i>Microgramma reptans</i>				X	X	X	
Polypodiales	Pteridaceae	<i>Adiantum latifolium</i>	Helecho 2			X	X	X	
Polypodiales	Pteridaceae	<i>Vittaria lineata</i>				X	X	X	
Rosales	Cannabaceae	<i>Celtis brasiliensis</i>	Chichapí			X	X	X	
Rosales	Moraceae	<i>Brosimum lactescens</i>	Mora blanca	X	X	X	X	X	
Rosales	Moraceae	<i>Brosimum</i> sp	Mora			X			
Rosales	Moraceae	<i>Clarisia racemosa</i>	Mururé			X	X	X	
Rosales	Moraceae	<i>Ficus cf crocata</i>	Bibosi			X			
Rosales	Moraceae	<i>Ficus cf. citrifolia</i>		X					
Rosales	Moraceae	<i>Ficus eximia</i>	Bibosi			X	X	X	
Rosales	Moraceae	<i>Ficus insipida</i>	Bibosi ojé	X			X	X	
Rosales	Moraceae	<i>Ficus maxima</i>	Ficus hoja fija	X			X	X	

FLORA Y VEGETACIÓN

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Rio Isiboro	Sitio 2 Ros Póijge	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro		
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni
Rosales	Moraceae	<i>Ficus pertusa</i>	Bibosi		X	X		X	
Rosales	Moraceae	<i>Ficus</i> sp	Bibosi	X	X				
Rosales	Moraceae	<i>Ficus trigona</i>	Bibosi mata palos	X	X	X	X	X	
Rosales	Moraceae	<i>Maclura tinctoria</i>	Mora	X			X	X	
Rosales	Urticaceae	<i>Cecropia concolor</i>		X	X	X	X		
Rosales	Urticaceae	<i>Cecropia membranacea</i>	Ambaibo	X	X		X	X	
Rosales	Urticaceae	<i>Cecropia polystachya</i>	Cecropia	X	X		X	X	
Rosales	Urticaceae	<i>Cecropia</i> sp	Ambaibo			X			
Rosales	Urticaceae	<i>Coussapoa cf. villosa</i>		X					
Rosales	Urticaceae	<i>Coussapoa villosa</i>		X			X	X	
Santalales	Erythrolapaceae	<i>Heisteria acuminata</i>		X	X		X	X	
Santalales	Lorantaceae	<i>Psittacanthus</i> sp			X				
Santalales	Viscaceae	<i>Psittacanthus</i> sp2	Suelta con suelda			X	X	X	
Sapindales	Anacardiaceae	<i>Astronium</i> sp	Cuchisillo			X			
Sapindales	Anacardiaceae	<i>Spondias mombin</i>	Turino, cedrillo	X		X	X	X	
Sapindales	Meliaceae	<i>Cedrela odorata</i>	Cedro, cedro colorado	X	X			X	
Sapindales	Meliaceae	<i>Guarea guidonia</i>	Trompillo			X			
Sapindales	Meliaceae	<i>Trichilia rubra</i>		X			X	X	
Sapindales	Meliaceae	<i>Trichilia singularis</i>		X			X	X	
Sapindales	Meliaceae	<i>Trichilia pallida</i>	Trichilia	X		X	X		
Sapindales	Meliaceae	<i>Trichilia pleeana</i>		X			X	X	
Sapindales	Meliaceae	<i>Trichilia</i> sp	Trichilia			X			
Sapindales	Myrtaceae	<i>Syzygium cumini</i>	Aceituno			X	X	X	
Sapindales	Rutaceae	<i>Esenbeckia alnawillia</i>	Coca de monte	X			X	X	X
Sapindales	Rutaceae	<i>Zanthoxylum rhoifolium</i>	Sauco			X	X	X	
Sapindales	Sapindaceae	<i>Allophylus</i> sp	Sapindaceae	X					
Sapindales	Sapindaceae	<i>Allophylus punctatus</i>		X	X		X	X	
Sapindales	Sapindaceae	<i>Matayba scrobiculata</i>	Sama colorada			X	X	X	

FLORA Y VEGETACIÓN

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ros Poijge	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro		
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni
Sapindales	Sapindaceae	<i>Sapindus saponaria</i>	Jaboncillo, Isotoubo	X	X	X	X	X	
Sapindales	Sapindaceae	<i>Talisia hexaphylla</i>	Pitón sin raquis alado	X			X	X	
Sapindales	Sapindaceae	<i>Talisia</i> sp		X					
Sapindales	Sapindaceae	<i>Talisia cerasina</i>	Pitón	X			X	X	
Sapindales	Sapindaceae	<i>Talisia esculenta</i>	Pitón			X		X	
Schizaeales	Lygodaceae	<i>Lygodium venustum</i>	Helecho	X		X	X		
Solanales	Convolvulaceae	<i>Ipomoea</i> sp1	Flor amarilla		X				
Solanales	Convolvulaceae	<i>Ipomoea</i> sp2		X					
Solanales	Convolvulaceae	<i>Ipomoea</i> sp3			X				
Solanales	Solanaceae	<i>Solanum lycocarpum</i>	Tomatillo			X	X		
Solanales	Solanaceae	<i>Solanum</i> sp	Tomatillo	X	X	X			
Vitales	Vitaceae	<i>Cissus gongylodes</i>	Cissus	X		X	X	X	
Vitales	Vitaceae	<i>Cissus spinosa</i>	Cissus			X	X	X	
Zingiberales	Costaceae	<i>Costus cf. arabicus</i>	Caña agria	X		X			
Zingiberales	Costaceae	<i>Costus</i> sp	Caña agria	X					
Zingiberales	Heliconiaceae	<i>Heliconia</i> sp	Patujú			X			
Zingiberales	Marantaceae	<i>Thalia geniculata</i>	Patujucillo			X			
Zingiberales	Zingiberaceae	<i>Alpinia</i> sp	Colonia			X	X		

MACROINVERTEBRADOS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos
Chromadorea		<i>Chromadorea</i>	nematodo			X
Gastropoda	Ancylidae	<i>Ancylidae</i>	caracol	X		
Gastropoda	Planorbidae	<i>Planorbidae</i>	caracol	X		
Bivalvia	Sphaeriidae	<i>Sphaeriidae</i>	concha			X
Hirudinea		<i>Hirudinea</i>	sanguijuela	X	X	
Oligochaeta		<i>Oligochaeta</i>	gusano	X	X	
Acari		<i>Acari</i>	acaró			X
Ostracoda		<i>Ostracoda</i>	ostracodo	X	X	
Cyclotheriida	Cyclotheriidae	<i>Cyclotheriidae</i>	camarón almeja	X		
Decapoda	Palaemonidae	<i>Palaemonidae</i>	camarón	X	X	
Decapoda	Trichodactylidae	<i>Trichodactylidae</i>	cangrejo	X		
Ephemeroptera	Baetidae	<i>Baetidae</i>	efemeróptero	X		
Ephemeroptera	Polymitarcyidae	<i>Polymitarcyidae</i>	efemeróptero	X	X	
Ephemeroptera	Caenidae	<i>Caenidae</i>	efemeróptero	X		
Ephemeroptera	Leptohyphidae	<i>Leptohyphidae</i>	efemeróptero	X	X	
Odonata	Gomphidae	<i>Gomphidae</i>	libélula	X		
Odonata	Libellulidae	<i>Libellulidae</i>	libélula	X	X	
Odonata	Calopterygidae	<i>Calopterygidae</i>	caballito del diablo	X		
Hemiptera	Corixidae	<i>Corixidae</i>	bicho bote	X		X
Hemiptera	Notonectidae	<i>Notonectidae</i>	bicho bote	X		
Hemiptera	Belostomatidae	<i>Belostomatidae</i>	chinche del agua	X		
Hemiptera	Hebridae	<i>Hebridae</i>	chinche del agua	X		
Coleoptera	Dytiscidae	<i>Dytiscidae</i>	coleóptero	X		
Coleoptera	Elmidae	<i>Elmidae</i>	coleóptero		X	
Coleoptera	Hydrophilidae	<i>Hydrophilidae</i>	coleóptero	X		X
Coleoptera	Staphilinidae	<i>Staphilinidae</i>	coleóptero	X		
Trichoptera	Leptoceridae	<i>Leptoceridae</i>	tricóptero			X
Diptera	Chironomidae	<i>Chironomidae</i>	díptero	X	X	X

MACROINVERTEBRADOS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos
Diptera	Ceratopogonidae	Ceratopogonidae	díptero	X	X	
Diptera	Chaoboridae	Chaoboridae	díptero		X	
Diptera	Empididae	Empididae	díptero	X		

MARIPOSAS DIURNAS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro			
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni	Bolivia
Lepidoptera	Papilioninae	<i>Battus polydamas polydamas</i>	Cola de golondrina			X	X			
Lepidoptera	Papilioninae	<i>Heracles thoas cinyra</i>	Estranguista	X			X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Aphrissa statia statia</i>	Amarillos con bandas			X	X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Eurema agave agave</i>	Amarillos con bandas	X			X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Eurema albulia marginella</i>	Amarillos con bandas	X	X		X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Eurema arbela arbela</i>	Amarillos con bandas	X	X		X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Eurema elathea obsoleta</i>	Amarillos con bandas			X	X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Phoebis argente argente</i>	Mariposas azufres			X	X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Phoebis sennae marcellina</i>	Mariposas azufres		X	X	X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Pyrisitia dina</i>	Amarilla mimosa		X	X	X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Pyrisitia leuce athalia</i>	Amarilla mimosa		X		X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Pyrisitia nise floscula</i>	Amarilla mimosa		X		X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Pyrisitia nise nise</i>	Amarilla mimosa		X	X	X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Aphrissa statia statia</i>	Sulforada migratoria			X	X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Ascia monuste automate</i>	Blanca gigante	X			X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Ascia monuste monuste</i>	Blanca gigante	X		X	X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Ganyra phaloe endeis</i>	Blanca gigante	X	X		X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Ganyra phaloe imperator</i>	Blanca gigante	X		X	X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Ganyra phaloe sublineata</i>	Blanca gigante		X		X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Glutophrissa drusilla tenuis</i>	Blanca gigante		X	X	X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Itaballia demophile lucania</i>	Blanca de bandas		X		X			
Lepidoptera	Pieridae	<i>Melete leucadia</i>	Blanca crema			X	X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Bistonina sp. 1</i>	Alas de gasa		X		X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Calycopis malta</i>	Alas de gasa	X			X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Celmia celmus</i>	Alas de gasa	X			X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Chlorostymon simaethis simaethis</i>	Alas de gasa			X	X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Evenus satyroides</i>	Alas de gasa	X	X		X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Micandra sp.</i>	Alas de gasa	X			X			

MARIPOSAS DIURNAS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Antejos	Nuevo registro			
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni	Bolivia
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Ministrymon cruenta</i>	Alas de gasa			X	X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Ministrymon megacles</i>	Alas de gasa		X	X	X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Ministrymon una una</i>	Alas de gasa		X	X	X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Nicolaes dolium</i>	Alas de gasa		X		X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Paiwarria venilius</i>	Alas de gasa	X	X		X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Rekoa palegon</i>	Alas de gasa			X	X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Strephonota ambrax</i>	Alas de gasa		X		X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Strephonota dindymus</i>	Alas de gasa		X		X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Strephonota foyi</i>	Alas de gasa		X		X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Strymon cyanofusca</i>	Alas de gasa			X	X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Theclopsis lydus</i>	Alas de gasa			X	X			
Lepidoptera	Lycaenidae	<i>Nabokovia faga excisistota</i>	Alas de gasa			X	X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Eugelasia brevicauda</i>	Marcas de metal	X			X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Argyrogrammana sp.</i>	Marcas de metal	X			X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Calephelis argyrodines</i>	Marcas de metal			X	X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Calephelis lavema lavema</i>	Marcas de metal			X	X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Caria mantinea mantinea</i>	Marcas de metal			X	X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Chorinea amazon amazon</i>	Marcas de metal		X		X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Chorinea octavius ssp.</i>	Marcas de metal		X		X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Emesis lucinda</i>	Marcas de metal		X		X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Emesis lupina lupina</i>	Marcas de metal			X	X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Emesis mandana fuor</i>	Marcas de metal			X	X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Eurybia dardus annulata</i>	Marcas de metal	X			X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Juditha azan completa</i>	Marcas de metal	X		X	X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Lasaia sula sula</i>	Marcas de metal			X	X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Leucochimona icare subalbata</i>	Marcas de metal	X						
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Leucochimona lagora</i>	Marcas de metal		X		X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Melanis aegates araguaya</i>	Marcas de metal	X	X		X			

MARIPOSAS DIURNAS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro			
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni	Bolivia
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Melanis melandra</i>	Marcas de metal			X	X	X	X	X
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Mesosemia melpia vaporosa</i>	Marcas de metal		X		X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Mesosemia</i> sp.	Marcas de metal	X			X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Metacharis regalis regalis</i>	Marcas de metal		X		X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Metacharis sylbes</i>	Marcas de metal							
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Nymphidium azanoides amazonensis</i>	Marcas de metal	X	X		X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Nymphidium baetia</i>	Marcas de metal	X			X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Nymphidium caricae</i>	Marcas de metal	X			X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Nymphidium carmentis</i>	Marcas de metal	X			X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Nymphidium minuta</i>	Marcas de metal		X		X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Rhetus arcus huana</i>	Marcas de metal		X		X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Riodina lysippus lysias</i>	Marcas de metal			X	X			
Lepidoptera	Riodinidae	<i>Stalactis calliope calliope</i>	Marcas de metal		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Libytheana carinenta carinenta</i>	Pinocho			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Danaus eresimus plexaure</i>	Monarca	X	X	X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Episcada hymen hymen</i>	Cristal		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Lycorea halia atergatis</i>	Tigre reyna	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Lycorea halia pales</i>	Tigre reyna		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Mechanitis lysimnia ocona</i>	Tigres del bosque	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Mechanitis lysimnia roqueensis</i>	Tigres del bosque	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Mechanitis polynnina polynnina</i>	Tigres del bosque	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Methonia confusa confusa</i>	Cristal ámbar	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Sais rosalia badia</i>	Cristal		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Actinote alberti alberti</i>	Peresosa			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Actinote anteas terpsinoe</i>	Peresosa			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Agraulis vanillae maculosa</i>	Pasionaria motas blancas			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Dryadula phaetusa</i>	Pasionaria		X	X	X			

MARIPOSAS DIURNAS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Antejos	Nuevo registro			
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni	Bolivia
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Eueides aliphera aliphera</i>	Pasionaria pequeña		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Heliconius erato amphitrite</i>	Pasionaria		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Heliconius erato phyllis</i>	Pasionaria	X	X	X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Heliconius erato venustus</i>	Pasionaria		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Heliconius melpomene amandus</i>	Pasionaria	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Heliconius melpomene penelope</i>	Pasionaria	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Heliconius numata illustris</i>	Pasionaria	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Heliconius numata mirus</i>	Pasionaria	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Heliconius wallacei flavescens</i>	Pasionaria	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Adelpha iphiclus iphiclus</i>	Monjitas		X	X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Adelpha plesaura phliassa</i>	Monjitas	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Catagramma pyracmon piray</i>	numerada			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Catonephele antioe</i>	Puntas de fuego	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Catonephele salacia</i>	Puntas de fuego		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Eunica euraea dolores</i>	Alas purpura		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Eunica malvina malvina</i>	Alas púrpura		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Eunica sydonia sydonia</i>	Alas púrpura		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Hamadryas amphinome amphinome</i>	Tronadoras		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Hamadryas chloe ssp.</i>	Tronadoras	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Hamadryas chloe daphnis</i>	Tronadoras				X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Hamadryas februa ferentina</i>	Tronadoras	X	X	X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Hamadryas laodamia</i>	Tronadora azul	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Nica flavilla flavilla</i>	Mandarina	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Pyrrhogyra amphio amphio</i>	Estandarte blanca	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Pyrrhogyra neaerea arge</i>	Estandarte blanca	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Pyrrhogyra neaerea argina</i>	Estandarte blanca		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Pyrrhogyra otolais otolais</i>	Estandarte blanca		X		X	X	X	X
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Temenis laothoe laothoe</i>	Mandarina	X			X			

MARIPOSAS DIURNAS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro			
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni	Bolivia
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Temenis laothoe meridionalis</i>	Mandarina		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Marpesia chiron chiron</i>	Alas de daga	X	X	X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Marpesia petreus petreus</i>	Alas de daga		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Anartia amathea amathea</i>	Pavo real roja	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Anartia amathea sticheli</i>	Pavo real roja	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Anartia jatrophae jatrophae</i>	Pavo real blanca	X	X	X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Colobura annulata</i>	Cebra	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Colobura dirce dirce</i>	Cebra	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Junonia genoveva hilaris</i>	Cuatro ojos			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Phystis simois variegata</i>	Asoleada			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Siproeta stelenes meridionalis</i>	Malaquita	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Siproeta stelenes stelenes</i>	Malaquita	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Tegosa anieta anieta</i>	Creciente naranja			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Tegosa claudina</i>	Creciente naranja			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Tegosa pastazena</i>	Creciente naranja			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Tigridia acesta fulvessens</i>	Cebritita	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Archaeoprepona demophoon andicola</i>	Azules del bosque		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Fountainia euryppyle euryppyle</i>	Hojas secas	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Fountainia ryphea ryphea</i>	Hojas secas	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Hypna clytemnestra huebneri</i>	Hojas secas		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Hypna clytemnestra negra</i>	Hojas secas	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Memphis acaudata</i>	Hojas secas		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Memphis acidalia acidalia</i>	Hojas secas		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Memphis leonida leonida</i>	Hojas secas	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Memphis oenomaïs</i>	Hojas secas		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Mesoprepona pheridamas</i>	Azules del bosque		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Prepona laertes demodice</i>	Azules del bosque		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Zaretis isidora</i>	Hoja seca	X	X		X			

MARIPOSAS DIURNAS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Antejos	Nuevo registro			
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni	Bolivia
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Caligo illioneus pheidiades</i>	Búho	X	X	X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Caligo teucer phorkys</i>	Búho	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Catoblepia berecynthia midas</i>	Búho		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Catoblepia berecynthia unditaenia</i>	Búho		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Cissia myncea</i>	Satirina de bosque	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Cissia penelope</i>	Satirina de bosque	X		X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Cissia proba</i>	Satirina de bosque	X	X	X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Emeryus difficilis</i>	Satirina de bosque		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Eryphanis automedon automedon</i>	Búho purpura	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Forsterinaria necys</i>	Satirina de bosque		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Hermeuptychia cucullina</i>	Satirina de bosque	X	X	X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Hermeuptychia falax fallax</i>	Satirina de bosque	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Hermeuptychia hernes</i>	Satirina de bosque	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Hermeuptychia sp.</i>	Satirina de bosque	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Hermeuptychia undulata</i>	Satirina de bosque			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Historis odius dious</i>	Lumbrera	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Malaveria affinis</i>	Satirina de bosque			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Malaveria duponti</i>	Satirina de bosque	X	X	X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Malaveria mimula</i>	Satirina de bosque			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Moneuptychia soter</i>	Satirina de bosque	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Morpho achilles vitrea</i>	Morpho azulinas	X	X	X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Morpho helenor coelestis</i>	Morpho azulinas	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Morpho menelaus zischkai</i>	Morpho azulinas	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Opsiphanes cassiae crameri</i>	Búho menor	X			X	X	X	X
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Opsiphanes invirae amplificatus</i>	Búho menor	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Pareuptychia hesionides</i>	Sátira de dos bandas	X	X	X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Pareuptychia summandosa</i>	Sátira de dos bandas	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Panpithimoides pollys</i>	Satirina de bosque	X	X	X	X			

MARIPOSAS DIURNAS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro			
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni	Bolivia
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Paryphthimoides polys numilla</i>	Satirina de bosque			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Pierella lamia boliviana</i>	Sátira luna	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Pierella lamia chalybaea</i>	Sátira luna	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Postitaygetis penelea</i>	Satirina de bosque		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Pseudodebis dubiosa</i>	Satirina de bosque			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Pseudodebis marpessa</i>	Satirina de bosque		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Pseudodebis sp.</i>	Satirina de bosque		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Pseudodebis valentina</i>	Satirina de bosque	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Splendeuphychia itonis</i>	Satirina de bosque		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Taygetis cleopatra</i>	Satirina de bosque			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Taygetis laches laches</i>	Satirina de bosque	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Taygetis laches marginata</i>	Satirina de bosque	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Taygetis leuctra</i>	Satirina de bosque	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Taygetis mermeria excavata</i>	Satirina de bosque	X			X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Taygetis mermeria mermeria</i>	Satirina de bosque		X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Taygetis sosii</i>	Satirina de bosque			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Taygetis virgilia</i>	Satirina de bosque	X	X		X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Ypthimoides manasses</i>	Satirina de bosque			X	X			
Lepidoptera	Nymphalidae	<i>Ypthimoides renata</i>	Satirina de bosque	X			X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Urbanus proteus proteus</i>	Capitanes	X		X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Udranomia sp.</i>	Capitanes	X			X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Telemiades misitheus</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Telegonus sp.</i>	Capitanes		X		X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Spicauda zagorus</i>	Capitanes			X	X	X	X	X
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Spicauda teleus</i>	Capitanes	X		X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Spicauda simplicius</i>	Capitanes	X	X	X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Spicauda cindra</i>	Capitanes	X		X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Pompeius pompeius</i>	Capitanes	X			X			

MARIPOSAS DIURNAS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Antejos	Nuevo registro			
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni	Bolivia
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Polygonus leo pallida</i>	Capitanes		X		X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Phocides distans silva</i>	Capitanes		X		X	X	X	X
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Cogia galbula</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Cogia calchas</i>	Capitanes	X	X		X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Chioides catillus catillus</i>	Capitanes		X		X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Cecroterus zarex</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Bungalotis quadratum quadratum</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Achlyodes busirus heros</i>	Capitanes	X			X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Achlyodes busirus rioja</i>	Capitanes			X	X	X	X	X
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Antigonus erosus</i>	Capitanes		X	X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Antigonus nearchus</i>	Capitanes		X		X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Bolla brennus</i>	Capitanes		X		X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Bolla nigerima</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Burnsius brenda</i>	Capitanes		X	X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Burnsius orcus</i>	Capitanes	X	X	X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Burnsius orcyonoides</i>	Capitanes		X		X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Gorgythion beggiana escalphoides</i>	Capitanes		X		X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Helioptetes orbiger</i>	Capitanes		X		X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Paches loxus loxana</i>	Capitanes		X		X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Paches mutilatus</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Trina geometrina geometrina</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Xenophanes tryxus</i>	Capitanes	X		X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Mysoria barcastus barta</i>	Capitanes		X	X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Callimormus juvenis</i>	Capitanes				X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Calpodes sp.</i>	Capitanes	X			X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Carystoides maroma</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Cobalopsis sp.</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Cobalus virbius virbius</i>	Capitanes	X			X			

MARIPOSAS DIURNAS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro			
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni	Bolivia
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Cymaenes cavalla</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Cynea anthracinus holomelas</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Cynea</i> sp.	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Damas clavus</i>	Capitanes	X			X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Hedone catilina</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Hedone yunga</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Hylephila phyleus phyleus</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Ludens ludens</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Lychnuchus aphilos</i>	Capitanes		X		X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Nastra celeus celeus</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Nyctelius nyctelius nyctelius</i>	Capitanes	X			X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Oligoria</i> sp. 1	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Oligoria percosius</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Panoquina lucas lucas</i>	Capitanes		X		X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Perichares adela</i>	Capitanes	X			X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Pompeius pompeius</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Propaplias sipariana</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Rectava ignarus</i>	Capitanes			X	X			
Lepidoptera	Hesperiidae	<i>Thoon modius</i>	Capitanes	X			X			

PECES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Beloniformes	Belontiidae	<i>Potamorhaphis eigenmanni</i>	Pez aguja	X	X	X	X	X
Characiformes	Acestrorhamphidae	<i>Astyanax gr. bimaculatus</i>	Sardina	X	X			
Characiformes	Acestrorhamphidae	<i>Astyanax sp. 1 (sin manchas)</i>		X				
Characiformes	Acestrorhamphidae	<i>Bario oligolepis</i>			X	X	X	X
Characiformes	Acestrorhamphidae	<i>Ctenobrycon spilurus</i>		X	X	X		
Characiformes	Acestrorhamphidae	<i>Gymnocorymbus thayeri</i>		X				
Characiformes	Acestrorhamphidae	<i>Hemigrammus lunatus</i>		X	X		X	X
Characiformes	Acestrorhamphidae	<i>Hemigrammus sp.</i>		X				
Characiformes	Acestrorhamphidae	<i>Megalimphodus megalopterus</i>			X		X	X
Characiformes	Acestrorhamphidae	<i>Moenkhausia dichroua</i>	Sardina	X	X			
Characiformes	Acestrorhamphidae	<i>Moenkhausia sp. 1 (mancha casi distal)</i>			X			
Characiformes	Acestrorhamphidae	<i>Parecbasis cyclolepis</i>		X	X			
Characiformes	Acestrorhamphidae	<i>Poptella compressa</i>		X	X			
Characiformes	Acestrorhamphidae	<i>Stethaprion crenatum</i>		X	X			
Characiformes	Acestrorhynchidae	<i>Acestrorhynchus altus</i>	Cachorro	X				
Characiformes	Acestrorhynchidae	<i>Acestrorhynchus heterolepis</i>	Cachorro		X			
Characiformes	Acestrorhynchidae	<i>Acestrorhynchus microlepis</i>	Cachorro	X	X			
Characiformes	Acestrorhynchidae	<i>Acestrorhynchus pantaneiro</i>	Cachorro	X	X		X	X
Characiformes	Acestrorhynchidae	<i>Acestrorhynchus sp.</i>	Cachorro		X			
Characiformes	Anostomidae	<i>Leporinus friderici</i>	Boga		X			
Characiformes	Anostomidae	<i>Pseudanos trimaculatus</i>			X		X	X
Characiformes	Anostomidae	<i>Rhytiodus microlepis</i>			X			
Characiformes	Anostomidae	<i>Schizodon fasciatus</i>	Bogalisa	X	X	X		
Characiformes	Chalcidae	<i>Chalceus guaporensis</i>		X				
Characiformes	Characidae	<i>Aphyocharax avari</i>		X	X			
Characiformes	Characidae	<i>Aphyocharax pusillus</i>		X	X	X		
Characiformes	Characidae	<i>Cynopotamus amazonum</i>			X			
Characiformes	Characidae	<i>Galeocharax goeldii</i>	Cachorrillo		X		X	X

PECES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Characiformes	Characidae	<i>Galeocharax gulo</i>	Cachorrillo	X	X			
Characiformes	Characidae	<i>Odontostilbe dierythura</i>		X	X	X		
Characiformes	Characidae	<i>Paragoniates albumus</i>		X				
Characiformes	Characidae	<i>Phenacogaster</i> sp.			X	X		
Characiformes	Characidae	<i>Prionobrama filigera</i>		X	X	X		
Characiformes	Characidae	<i>Roeboides descalvadensis</i>		X	X	X	X	X
Characiformes	Characidae	<i>Roeboides myersi</i>		X	X			
Characiformes	Characidae	<i>Tetragonopterus argenteus</i>		X	X			
Characiformes	Curimatidae	<i>Curimatella dorsalis</i>	Sabalina		X			
Characiformes	Curimatidae	<i>Curimatella immaculata</i>	Sabalina	X	X		X	X
Characiformes	Curimatidae	<i>Curimatella meyeri</i>	Sabalina		X			
Characiformes	Curimatidae	<i>Potamorhina altamazonica</i>	Sabalina/llorona	X	X			
Characiformes	Curimatidae	<i>Potamorhina latior</i>	Sabalina/llorona	X	X			
Characiformes	Curimatidae	<i>Psectrogaster curiventr</i>	Sabalina		X			
Characiformes	Curimatidae	<i>Psectrogaster rutiloides</i>	Sabalina	X	X			
Characiformes	Curimatidae	<i>Steindachnerina bimaculata</i>	Sabalina	X	X	X		
Characiformes	Cynodontidae	<i>Cynodon gibbus</i>	Cachorro		X			
Characiformes	Cynodontidae	<i>Hydrolycus scomberoides</i>	Cachorro		X			
Characiformes	Cynodontidae	<i>Rhaphiodon vulpinus</i>	Machete/cachorro	X	X			
Characiformes	Erythrinidae	<i>Hoplias malabaricus</i>	Bentón	X	X	X		
Characiformes	Erythrinidae	<i>Hoplias misionera</i>	Bentón			X	X	X
Characiformes	Erythrinidae	<i>Hoplias</i> sp. "poros separados"		X	X			
Characiformes	Gasteropelecidae	<i>Carnegiella myersi</i>			X	X		
Characiformes	Gasteropelecidae	<i>Gasteropelecus stemida</i>	Hachita		X		X	X
Characiformes	Gasteropelecidae	<i>Thoracocharax stellatus</i>	Hachita	X	X	X		
Characiformes	Hemiodontidae	<i>Anodus elongatus</i>	Pichi	X	X			
Characiformes	Iguanodectidae	<i>Piabucus melanostoma</i>			X			
Characiformes	Lebiasinidae	<i>Pyrhulina vittata</i>			X		X	X

PECES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Characiformes	Prochilodontidae	<i>Prochilodus nigricans</i>	Sábalo	X	X	X		
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Metynnis cf. luna</i>		X	X			
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Metynnis cf. maculatus</i>		X	X			
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Metynnis sp.</i>			X			
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Myloplus cf. lobatus</i>	Pacucillo		X		X	X
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Mylossoma albiscopeum</i>	Pacupeba/pan de arroz	X	X			
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Piaractus brachipomus</i>	Tambaquí		X			
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Pygocentrus nattereri</i>	Piraña roja	X	X	X		
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Serrasalmus cf. eigenmanni</i>		X	X			
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Serrasalmus compressus</i>			X			
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Serrasalmus elongatus</i>		X	X			
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Serrasalmus maculatus</i>	Piraña amarilla	X	X			
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Serrasalmus magallanesi</i>		X	X	X		
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Serrasalmus odyseae</i>		X	X		X	X
Characiformes	Serrasalimidae	<i>Serrasalmus rhombeus</i>	Piraña hueso	X	X	X		
Characiformes	Stevardiidae	<i>Creagrus beni</i>		X				
Characiformes	Stevardiidae	<i>Knodus smithi</i>		X	X		X	X
Characiformes	Stevardiidae	<i>Markiana nigripinnis</i>			X	X		
Characiformes	Triportheidae	<i>Triportheus albus</i>	Sardina	X				
Characiformes	Triportheidae	<i>Triportheus angulatus</i>	Sardina	X	X	X		
Characiformes	Triportheidae	<i>Triportheus culter</i>	Sardina		X	X	X	X
Cichliformes	Cichlidae	<i>Aequidens tetramerus</i>		X	X			
Cichliformes	Cichlidae	<i>Apistogramma linkei</i>	Serepapa	X	X		X	X
Cichliformes	Cichlidae	<i>Apistogramma sp. 1</i>		X				
Cichliformes	Cichlidae	<i>Apistogramma staeki</i>	Serepapa	X			X	X
Cichliformes	Cichlidae	<i>Astronotus crassipinnis</i>	Palometa real		X	X		
Cichliformes	Cichlidae	<i>Bujurquina mabeae</i>	Serepapa	X	X		X	X

PECES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Rto Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteosjos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Cichliformes	Cichlidae	<i>Chaetobranchopsis australis</i>		X			X	X
Cichliformes	Cichlidae	<i>Chaetobranchopsis orbicularis</i>			X			
Cichliformes	Cichlidae	<i>Cichla pleiozona</i>	Tucunaré	X	X		X	X
Cichliformes	Cichlidae	<i>Cichlasoma boliviense</i>				X		
Cichliformes	Cichlidae	<i>Crenicichla cyanonotus</i>			X		X	X
Cichliformes	Cichlidae	<i>Crenicichla</i> sp. 1			X			
Cichliformes	Cichlidae	<i>Geophagus megasema</i>		X			X	X
Cichliformes	Cichlidae	<i>Heros spurius</i>	Disco amazónico	X	X		X	X
Cichliformes	Cichlidae	<i>Lugubria johanna</i>	Pez jabón		X		X	X
Cichliformes	Cichlidae	<i>Mesonauta festivus</i>	Serepapa	X	X		X	X
Cichliformes	Cichlidae	<i>Mikrogeophagus altispinosus</i>		X	X		X	X
Cichliformes	Cichlidae	<i>Satanoperca jurupari</i>	Serepapa	X	X			
Cichliformes	Cichlidae	<i>Satanoperca</i> sp.	Serepapa		X			
Cichliformes	Cichlidae	<i>Saxatilia semicincta</i>		X				
Clupeiformes	Engraulidae	<i>Anchoviella carikeri</i>	Tiburoncito	X	X	X		
Clupeiformes	Engraulidae	<i>Anchoviella jamesi</i>	Tiburoncito	X	X		X	X
Clupeiformes	Engraulidae	<i>Jurengaulis juvenis</i>	Tiburón	X	X			
Clupeiformes	Pristigasteridae	<i>Pellona flavipinnis</i>	Sardinón	X	X	X		
Cyprinodontiformes	Rivulidae	<i>Anablepsoides beniensis</i>		X			X	X
Gymnotiformes	Apteronotidae	<i>Adontostemarchus balaenops</i>			X			
Gymnotiformes	Gymnotidae	<i>Gymnotus gr. carapo</i>	Anguilla			X		
Gymnotiformes	Rhamphichthyidae	<i>Rhamphichthys rostratus</i>		X	X	X	X	X
Gymnotiformes	Sternopygidae	<i>Eigenmannia cf. virescens</i>	Anguilla			X		
Gymnotiformes	Sternopygidae	<i>Eigenmannia limbata</i>	Anguilla		X			
Gymnotiformes	Sternopygidae	<i>Eigenmannia</i> sp.	Anguilla		X			
Gymnotiformes	Sternopygidae	<i>Eigenmannia trilineata</i>	Anguilla	X	X		X	X
Gymnotiformes	Sternopygidae	<i>Sternopygus macrurus</i>		X	X	X		
Myliobatiformes	Potamotrygonidae	<i>Potamotrygon motoro</i>	Raya			X	X	X

PECES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Osteoglossiformes	Arapaimidae	<i>Arapaima gigas</i>	Paiche	X			X	X
Pleuronectiformes	Achiridae	<i>Apionichthys nattereri</i>	Pez lenguado	X			X	X
Siluriformes	Aspredinidae	<i>Pseudobunocephalus amazonicus</i>			X		X	X
Siluriformes	Auchenipteridae	<i>Auchenipterichthys thoracatus</i>			X			
Siluriformes	Auchenipteridae	<i>Auchenipterus nuchalis</i>		X	X		X	X
Siluriformes	Auchenipteridae	<i>Centromochlus heckelii</i>	Avioncito	X	X			
Siluriformes	Auchenipteridae	<i>Entomocorus benjamini</i>			X			
Siluriformes	Auchenipteridae	<i>Tatia intermedia</i>			X		X	X
Siluriformes	Auchenipteridae	<i>Trachelyopterus galeatus</i>	Torito			X		
Siluriformes	Auchenipteridae	<i>Tympanopleura atronasus</i>			X			
Siluriformes	Auchenipteridae	<i>Tympanopleura brevis</i>			X			
Siluriformes	Auchenipteridae	<i>Tympanopleura rondoni</i>			X		X	X
Siluriformes	Callichthyidae	<i>Hoplosternum littorale</i>	Buchere			X		
Siluriformes	Callichthyidae	<i>Megalechis picta</i>	Buchere			X	X	X
Siluriformes	Cetopsidae	<i>Cetopsis coecutiens</i>	Pez ciego		X		X	X
Siluriformes	Doradidae	<i>Agamyxis pectinifrons</i>			X			
Siluriformes	Doradidae	<i>Ossancora fimbriata</i>			X			
Siluriformes	Doradidae	<i>Ossancora punctata</i>			X		X	X
Siluriformes	Doradidae	<i>Platyodoras armatulus</i>	Chocolate		X		X	X
Siluriformes	Doradidae	<i>Trachydoras paraguayensis</i>			X			
Siluriformes	Doradidae	<i>Trachydoras steindachneri</i>			X			
Siluriformes	Heptapteridae	<i>Imparfinis stictonolus</i>			X			
Siluriformes	Heptapteridae	<i>Pimelodella boliviana</i>			X		X	X
Siluriformes	Heptapteridae	<i>Pimelodella cristata</i>			X		X	X
Siluriformes	Heptapteridae	<i>Pimelodella serrata</i>		X			X	X
Siluriformes	Heptapteridae	<i>Pimelodella sp. 1</i>			X	X		
Siluriformes	Loricariidae	<i>Ancistrus hoplogenyis</i>			X		X	X
Siluriformes	Loricariidae	<i>Ancistrus sp.</i>			X			

PECES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Siluriformes	Loricariidae	<i>Aphanotorulus emarginatus</i>		X				
Siluriformes	Loricariidae	<i>Aphanotorulus unicolor</i>		X	X			
Siluriformes	Loricariidae	<i>Hemiodontichthys acpenseirinus</i>		X	X			
Siluriformes	Loricariidae	<i>Hypoptopoma gulare</i>			X			
Siluriformes	Loricariidae	<i>Hypoptopoma incognitum</i>		X	X			
Siluriformes	Loricariidae	<i>Hypoptopoma thoracatum</i>			X		X	X
Siluriformes	Loricariidae	<i>Hypostomus gr. cochliodon</i>	Zapato		X		X	X
Siluriformes	Loricariidae	<i>Hypostomus gr. plecostomus</i>	Zapato		X		X	X
Siluriformes	Loricariidae	<i>Hypostomus sp.</i>	Zapato	X				
Siluriformes	Loricariidae	<i>Loricaria cataphracta</i>		X	X		X	X
Siluriformes	Loricariidae	<i>Loricaria sp.</i>				X		
Siluriformes	Loricariidae	<i>Loricariichthys platymetopon</i>		X	X		X	X
Siluriformes	Loricariidae	<i>Peckoltia vittata</i>			X		X	X
Siluriformes	Loricariidae	<i>Pterygoplichthys disjunctivus</i>	Zapato		X			
Siluriformes	Loricariidae	<i>Pterygoplichthys sp.</i>	Zapato	X				
Siluriformes	Loricariidae	<i>Rineloricaria sp.</i>			X			
Siluriformes	Loricariidae	<i>Sturisoma reisi</i>			X			
Siluriformes	Pimelodidae	<i>Calophysus macropterus</i>	Blanquillo	X				
Siluriformes	Pimelodidae	<i>Cheirocerus eques</i>		X			X	X
Siluriformes	Pimelodidae	<i>Hemisorubim platyrhynchos</i>	Seferino		X			
Siluriformes	Pimelodidae	<i>Hypophthalmus cf. marginatus</i>	Pez vela	X	X			
Siluriformes	Pimelodidae	<i>Phractocephalus hemiliopterus</i>	General	X				
Siluriformes	Pimelodidae	<i>Pimelodina flavipinnis</i>			X		X	X
Siluriformes	Pimelodidae	<i>Pimelodus gr. blochii</i>	Chupa	X	X			
Siluriformes	Pimelodidae	<i>Pseudoplatystoma cf. fasciatum</i>	Surubí	X	X			
Siluriformes	Pimelodidae	<i>Pseudoplatystoma tigrinum</i>	Chinquina, simicuyo	X	X			
Siluriformes	Pimelodidae	<i>Sorubim elongatus</i>	Paleta	X	X			

PECES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojs	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Siluriformes	Pimelodidae	<i>Sorubim lima</i>	Paleta		X			
Siluriformes	Pseudopimelodidae	<i>Microglanis</i> sp. 1			X			
Siluriformes	Trichomycteridae	<i>Ituglanis</i> cf. <i>amazonicus</i>			X		X	X
Siluriformes	Trichomycteridae	<i>Ochmacanthus batrachostoma</i>			X		X	X
Siluriformes	Trichomycteridae	<i>Pseudostegophilus nemurus</i>			X			
Synbranchiformes	Synbranchidae	<i>Synbranchus madeirae</i>	Anguilla	X			X	X

ANFIBIOS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Anura	Bufonidae	<i>Rhinella major</i>	Chiquivivi			X		
Anura	Bufonidae	<i>Rhinella margaritifera</i>	Sapito hoja		X		X	X
Anura	Bufonidae	<i>Rhinella marina</i>	Sapo, rocoró	X	X	X	X	
Anura	Bufonidae	<i>Rhinella diptycha</i>	Sapo, Cururú		X			
Anura	Dendrobatidae	<i>Ameerega picta</i>	Rana dardo			X	X	
Anura	Hylidae	<i>Boana punctata</i>	Rana punteada	X	X		X	X
Anura	Hylidae	<i>Boana raniceps</i>	Rana marrón	X	X	X		
Anura	Hylidae	<i>Dendropsophus arndti</i>	Rana arborea	X	X		X	X
Anura	Hylidae	<i>Dendropsophus leali</i>	Rana de dedos amarillos		X		X	X
Anura	Hylidae	<i>Dendropsophus nanus</i>	Rana nana	X		X	X	X
Anura	Hylidae	<i>Pseudis boliviana</i>	Ranita verde de curichi	X	X			
Anura	Hylidae	<i>Pseudis limellum</i>	Ranita curichera		X	X	X	X
Anura	Hylidae	<i>Scinax nasicus</i>	Ranita trepadora casera	X	X		X	
Anura	Hylidae	<i>Scinax ruber</i>	Ranita hocicuda		X			
Anura	Hylidae	<i>Sphaenorhynchus lacteus</i>	Rana fantasma	X	X		X	
Anura	Hylidae	<i>Trachycephalus typhonius</i>	Rana lechosa	X	X			
Anura	Leptodactylidae	<i>Adenomera hylaedactyla</i>	Rana de tierras bajas		X	X		
Anura	Leptodactylidae	<i>Leptodactylus bolivianus</i>	Rana boliviana de labios blancos	X	X		X	X
Anura	Leptodactylidae	<i>Leptodactylus fuscus</i>	Rana rufa picuda			X		
Anura	Leptodactylidae	<i>Leptodactylus leptodactyloides</i>	Rana común	X	X	X	X	X
Anura	Leptodactylidae	<i>Leptodactylus macrosternum</i>	Rana chagueña		X	X	X	X
Anura	Leptodactylidae	<i>Leptodactylus cf. macrosternum</i>	Rana chagueña		X		X	X
Anura	Leptodactylidae	<i>Leptodactylus petersii</i>	Sapito de peters	X	X	X	X	
Anura	Leptodactylidae	<i>Leptodactylus podicipinus</i>	Rana de vientre puntiagudo	X	X	X		
Anura	Leptodactylidae	<i>Pseudopaludicola boliviana</i>	Rana boliviana de pantano	X		X		
Anura	Microhylidae	<i>Elachistocleis bicolor</i>	Rana pingüino	X	X			

REPTILES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Poijge	Sitio 3 Laguna Antejos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Crocodylia	Alligatoridae	<i>Caiman yacare</i>	Lagarto	X	X	X		
Crocodylia	Alligatoridae	<i>Melanosuchus niger</i>	Caimán negro		X			
Testudines	Chelidae	<i>Phrynops geoffroanus</i>	Galapago			X	X	X
Testudines	Podocnemididae	<i>Podocnemis expansa</i>	Tataruga	X				
Testudines	Podocnemididae	<i>Podocnemis unifilis</i>	Peta de río	X	X			
Testudines	Testudinidae	<i>Chelonoidis denticulatus</i>	Tortuga de patas amarillas			X	X	
Squamata	Anolidae	<i>Anolis fuscoauratus</i>	Lagartija marron	X			X	X
Squamata	Anolidae	<i>Anolis punctatus</i>	Abaniquillo punteado	X			X	X
Squamata	Gymnophthalmidae	<i>Cercosaura parkeri</i>	Lagartija de hojarasca			X	X	X
Squamata	Scincidae	<i>Copeoglossum nigropunctatum</i>	Lagartija brillante	X			X	X
Squamata	Teiidae	<i>Ameiva ameiva</i>	Jausi	X	X	X		
Squamata	Teiidae	<i>Kentropyx altamazonica</i>	Lagartija latigo		X		X	X
Squamata	Teiidae	<i>Salvator merianae</i>	Peni negro		X		X	X
Squamata	Polychrotidae	<i>Polychrus acutirostris</i>	Lagartija arborícola		X		X	X
Squamata	Polychrotidae	<i>Polychrus liogaster</i>	Falso camaleón	X			X	X
Squamata	Boidae	<i>Corallus hortulana</i>	Boa arborícola		X			
Squamata	Boidae	<i>Epicrates cenchria</i>	Boa arcoiris		X		X	X
Squamata	Boidae	<i>Eunectes beniensis</i>	Sicuri			X		
Squamata	Colubridae	<i>Atractus emmeli</i>	Serpiente de tierra	X			X	X
Squamata	Colubridae	<i>Chironius dixonii</i>	Cobra chicoteadora			X	X	X
Squamata	Colubridae	<i>Chironius multiventris</i>	Chicoteadora	X	X		X	X
Squamata	Colubridae	<i>Clelia clelia</i>	Culebra negra	X			X	X
Squamata	Colubridae	<i>Dipsas catesbyi</i>	Caracolera	X			X	X
Squamata	Colubridae	<i>Drynarchon corais</i>	Serpiente índigo		X		X	X
Squamata	Colubridae	<i>Erythrolamprus poecilogyrus</i>	Quichimora, curichera amarilla	X				
Squamata	Colubridae	<i>Helicops polylepis</i>	Yope de agua		X		X	X
Squamata	Colubridae	<i>Hydrops triangularis</i>	Serpiente de agua		X		X	X
Squamata	Colubridae	<i>Imantodes cenchoa</i>	Serpiente bejuquillo	X			X	X

REPTILES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Squamata	Colubridae	<i>Leptodeira annulata</i>	culebra ojos de gato			X	X	X
Squamata	Colubridae	<i>Leptophis ahaetulla</i>	Pavilo verde			X	X	X
Squamata	Colubridae	<i>Oxyrhopus petolaris</i>	Falsa coral		X		X	X
Squamata	Colubridae	<i>Philodryas olfersii</i>	Cobra verde			X	X	X
Squamata	Colubridae	<i>Zonateres lanei</i>	Pavilo	X	X	X	X	X
Squamata	Viperidae	<i>Bothrops mattogrossensis</i>	Yope, yoperojobobo			X		
Squamata	Viperidae	<i>Crotalus durissus</i>	Cascabel	X	X			X

AVES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pójiye	Sitio 3 Laguna Antecijos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Rheiformes	Rheidae	<i>Rhea americana</i>	Pío o ñandú			X		
Tinamiformes	Tinamidae	<i>Crypturellus undulatus</i>	Perdiz jabada	X	X			
Tinamiformes	Tinamidae	<i>Crypturellus parvirostris</i>	Perdiz pico corto	X		X		
Tinamiformes	Tinamidae	<i>Crypturellus tataupa</i>	Perdiz tataupa			X		
Tinamiformes	Tinamidae	<i>Rhynchotus rufescens</i>	Perdiz ala roja			X		
Anseriformes	Anhimidae	<i>Anhima cornuta</i>	Tapacaré unicornio	X				
Anseriformes	Anhimidae	<i>Chauna torquata</i>	Tapacaré	X	X	X		
Anseriformes	Anatidae	<i>Dendrocygna autumnalis</i>	Pato silbón vientre negro	X	X	X		
Anseriformes	Anatidae	<i>Oresochen jubatus</i>	Ganso del orinoco	X	X	X		
Anseriformes	Anatidae	<i>Cairina moschata</i>	Pato criollo	X	X	X		
Anseriformes	Anatidae	<i>Amazonetta brasiliensis</i>	Pato bichichi			X		
Galliformes	Cracidae	<i>Penelope jacquacu</i>	Pava roncadora o de spix	X	X	X		
Galliformes	Cracidae	<i>Pipile grayi</i>	Pava campanilla	X	X	X		
Galliformes	Cracidae	<i>Ortalis guttata</i>	Charata	X	X	X		
Galliformes	Cracidae	<i>Crax fasciolata</i>	Paujil pintado	X	X			
Galliformes	Cracidae	<i>Mitu tuberosum</i>	Pava mutún	X	X	X		
Columbiformes	Columbidae	<i>Patagioenas speciosa</i>	Paloma escamada			X		
Columbiformes	Columbidae	<i>Patagioenas picazuro</i>	Paloma torcaza	X	X			
Columbiformes	Columbidae	<i>Patagioenas cayennensis</i>	Paloma colorada	X	X	X		
Columbiformes	Columbidae	<i>Patagioenas plumbea</i>	Paloma plumiza	X				
Columbiformes	Columbidae	<i>Patagioenas subvinacea</i>	Paloma rojiza	X	X	X		
Columbiformes	Columbidae	<i>Geotrygon montana</i>	Paloma perdiz rojiza	X	X			
Columbiformes	Columbidae	<i>Leptotila verreauxi</i>	Paloma puntas blancas	X	X	X		
Columbiformes	Columbidae	<i>Leptotila rufaxilla</i>	Paloma frente gris	X	X			
Columbiformes	Columbidae	<i>Zenaida auriculata</i>	Torcaza común			X		
Columbiformes	Columbidae	<i>Claytonia pretiosa</i>	Tortolita azul	X				
Columbiformes	Columbidae	<i>Uropelia campestris</i>	Tortolita cola larga	X	X	X		

AVES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pójiye	Sitio 3 Laguna Antejójos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Columbiformes	Columbidae	<i>Columbina minuta</i>	Tortolita chica		X			
Columbiformes	Columbidae	<i>Columbina talpacoti</i>	Tortolita rojiza	X	X	X		
Columbiformes	Columbidae	<i>Columbina picui</i>	Tortolita picui	X	X	X		
Cuculiformes	Cuculidae	<i>Guirra guirra</i>	Serere	X	X	X		
Cuculiformes	Cuculidae	<i>Crotophaga ani</i>	Mauri	X	X	X		
Cuculiformes	Cuculidae	<i>Tapera naevia</i>	Cucillo listado	X	X	X		
Cuculiformes	Cuculidae	<i>Dromococcyx phasianellus</i>	Cuco faisán	X				
Cuculiformes	Cuculidae	<i>Dromococcyx pavoninus</i>	Cuco pavonino			X		
Cuculiformes	Cuculidae	<i>Coccyzus minuta</i>	Cuco chico	X	X			
Cuculiformes	Cuculidae	<i>Playa cayana</i>	Pigmo	X	X	X		
Cuculiformes	Cuculidae	<i>Coccyzus melacoryphus</i>	Cuculivo pito oscuro		X			
Nyctibiformes	Nyctibidae	<i>Nyctibius grandis</i>	Guajajo grande	X	X	X		
Nyctibiformes	Nyctibidae	<i>Nyctibius griseus</i>	Guajajo	X	X	X		
Caprimulgiformes	Caprimulgidae	<i>Nyctiprogne leucopyga</i>	Atajacaminos cola bandeada	X	X	X		
Caprimulgiformes	Caprimulgidae	<i>Nyctidromus albigollis</i>	Atajacaminos común	X	X	X		
Caprimulgiformes	Caprimulgidae	<i>Setopagis parvula</i>	Atajacaminos chico	X	X	X		
Caprimulgiformes	Caprimulgidae	<i>Hydropsalis maculicaudus</i>	Atajacaminos cola punteada		X	X		
Caprimulgiformes	Caprimulgidae	<i>Hydropsalis torquata</i>	Atajacaminos cola tijereta	X	X	X		
Apodiformes	Apodidae	<i>Chaetura brachyura</i>	Vencejo cola corta		X		X	
Apodiformes	Trochilidae	<i>Phaethornis ruber</i>	Ermitaño rojizo	X	X			
Apodiformes	Trochilidae	<i>Phaethornis subochraceus</i>	Ermitaño vientre canela			X		
Apodiformes	Trochilidae	<i>Phaethornis malaris</i>	Ermitaño pico grande	X	X	X		
Apodiformes	Trochilidae	<i>Thalurania furcata</i>	Ninfa de cola ahorquillada	X	X	X		
Apodiformes	Trochilidae	<i>Chionomesa fimbriata</i>	Colibrí garganta brillante		X	X		
Apodiformes	Trochilidae	<i>Hylocharis chrysura</i>	Colibrí dorado		X			
Apodiformes	Trochilidae	<i>Chlorestes cyanus</i>	Zafiro barbilla blanca	X	X	X		
Opisthocomiformes	Opisthocomidae	<i>Opisthocomus hoazin</i>	Hoatzin	X	X	X		

AVES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pójiye	Sitio 3 Laguna Antecijos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Gruiformes	Aramidae	<i>Aramus guarana</i>	Carau	X	X	X		
Gruiformes	Rallidae	<i>Mustelirallus albicollis</i>	Gallineta garganta ceniza		X			
Gruiformes	Rallidae	<i>Aramides cajaneus</i>	Taracoé	X	X	X		
Charadriiformes	Charadriidae	<i>Vanellus cayanus</i>	Leque leque de los ríos	X	X			
Charadriiformes	Charadriidae	<i>Vanellus chilensis</i>	Leque leque de los llanos	X	X	X		
Charadriiformes	Charadriidae	<i>Charadrius semipalmatus</i>	Chorlo semipalmado		X		X	
Charadriiformes	Charadriidae	<i>Charadrius collaris</i>	Chorlo de collar	X				
Charadriiformes	Recurvirostridae	<i>Himantopus mexicanus</i>	Cigüeñuela cuello negro			X		
Charadriiformes	Scolopacidae	<i>Calidris melanotos</i>	Playero pectoral		X			
Charadriiformes	Scolopacidae	<i>Actitis macularius</i>	Playero coleador			X		
Charadriiformes	Scolopacidae	<i>Tringa solitaria</i>	Playero solitario			X		
Charadriiformes	Scolopacidae	<i>Tringa melanoleuca</i>	Playero pata amarilla mayor			X		
Charadriiformes	Scolopacidae	<i>Tringa flavipes</i>	Playero pata amarilla menor			X		
Charadriiformes	Jacaniidae	<i>Jacana jacana</i>	Jacana	X	X	X		
Laridae	Rynchopidae	<i>Rynchops niger</i>	Rayador	X	X			
Laridae	Laridae	<i>Sternula supercilialis</i>	Gaviotín pico amarillo	X				
Laridae	Laridae	<i>Phaetusa simplex</i>	Gaviotín pico grande	X	X			
Eurypygiformes	Eurypygidae	<i>Eurypygia helias</i>	Ave lila	X	X	X		
Ciconiiformes	Ciconiidae	<i>Ciconia maguari</i>	Manguarí			X		
Ciconiiformes	Ciconiidae	<i>Jabiru mycteria</i>	Bato	X	X	X		
Ciconiiformes	Ciconiidae	<i>Mycteria americana</i>	Cabeza seca	X	X	X		
Suliformes	Anhingidae	<i>Anhinga anhinga</i>	Pato vibora	X	X	X		
Suliformes	Phalacrocoracidae	<i>Nannopterum brasilianus</i>	Pato cuervo	X	X	X		
Pelecaniformes	Ardeidae	<i>Tigrisoma lineatum</i>	Cuajo	X	X	X		
Pelecaniformes	Ardeidae	<i>Agamia agami</i>	Garza pecho castaño		X		X	X
Pelecaniformes	Ardeidae	<i>Nycticorax nycticorax</i>	Garza bruja o nocturna	X	X	X		
Pelecaniformes	Ardeidae	<i>Butorides striata</i>	Garcita estriada	X	X	X		

AVES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Rio Isiboro	Sitio 2 Rios Pójiye	Sitio 3 Laguna Anteqojós	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Pelecaniformes	Ardeidae	<i>Bubulcus ibis</i>	Garza bueyera	X		X		
Pelecaniformes	Ardeidae	<i>Ardea cocoi</i>	Garza mora	X	X			
Pelecaniformes	Ardeidae	<i>Ardea alba</i>	Garza grande	X	X	X		
Pelecaniformes	Ardeidae	<i>Syrigma sibilatrix</i>	Garza silbadora	X	X	X		
Pelecaniformes	Ardeidae	<i>Ptilerodius pileatus</i>	Garza pileada		X			
Pelecaniformes	Ardeidae	<i>Egretta thula</i>	Garza chica	X	X	X		
Pelecaniformes	Ardeidae	<i>Egretta caerulea</i>	Garcita azulada	X				
Pelecaniformes	Threskiornithidae	<i>Mesembrinibis cayennensis</i>	Ibis verde	X	X	X		
Pelecaniformes	Threskiornithidae	<i>Phimosus infuscatus</i>	Ibis cara pelada	X	X	X		
Pelecaniformes	Threskiornithidae	<i>Theristicus caerulescens</i>	Bandurria mora		X	X		
Pelecaniformes	Threskiornithidae	<i>Theristicus caudatus</i>	Bandurria baya	X	X	X		
Pelecaniformes	Threskiornithidae	<i>Platalea ajaja</i>	Espátula rosada	X	X	X		
Cathartiformes	Cathartidae	<i>Sarcoramphus papa</i>	Condor blanco		X			
Cathartiformes	Cathartidae	<i>Coragyps atratus</i>	Sucha	X	X	X		
Cathartiformes	Cathartidae	<i>Cathartes aura</i>	Gallinazo cabeza roja	X	X	X		
Cathartiformes	Cathartidae	<i>Cathartes burrovianus</i>	Gallinazo cabeza amarilla menor	X	X	X		
Accipitriformes	Pandionidae	<i>Pandion haliaetus</i>	Águila pescadora	X	X			
Accipitriformes	Accipitridae	<i>Harpia harpyja</i>	Águila harpía			X	X	X
Accipitriformes	Accipitridae	<i>Spizaetus tyrannus</i>	Águila negra		X			
Accipitriformes	Accipitridae	<i>Busarellus nigricollis</i>	Gavián collar negro	X	X			
Accipitriformes	Accipitridae	<i>Rostrhamus sociabilis</i>	Elanio caracolero		X			
Accipitriformes	Accipitridae	<i>Helicolestes hamatus</i>	Elanio pico delgado	X				
Accipitriformes	Accipitridae	<i>Circus buffoni</i>	Gavián ala larga			X		
Accipitriformes	Accipitridae	<i>Geranospiza caerulescens</i>	Gavián patas largas		X	X		
Accipitriformes	Accipitridae	<i>Buteogallus schistaceus</i>	Gavián pizarroso	X	X	X	X	X
Accipitriformes	Accipitridae	<i>Buteogallus meridionalis</i>	Gavián sabanero	X	X	X		
Accipitriformes	Accipitridae	<i>Buteogallus urubitinga</i>	Gavián negro	X	X	X		

AVES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pójiye	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Accipitriformes	Accipitridae	<i>Rupornis magnirostris</i>	Chuvi	X	X	X		
Accipitriformes	Accipitridae	<i>Buteo brachyurus</i>	Aguilucho cola corta	X	X		X	
Strigiformes	Tyrtonidae	<i>Tyto alba</i>	Lchuza de campanario	X		X		
Strigiformes	Strigidae	<i>Megascops choliba</i>	Lchuza tropical	X	X	X		
Strigiformes	Strigidae	<i>Megascops watsonii</i>	Lchuza vientre leonado	X	X	X		
Strigiformes	Strigidae	<i>Pulsatrix perspicillata</i>	Búho de anteojos	X	X	X	X	X
Strigiformes	Strigidae	<i>Bubo virginianus</i>	Sumurucuco			X		
Strigiformes	Strigidae	<i>Circus hahula</i>	Búho negro barrado		X		X	X
Strigiformes	Strigidae	<i>Glaucoedon brasilianum</i>	Lchucita ferruginosa	X	X	X		
Strigiformes	Strigidae	<i>Athene cunicularia</i>	Lchuza terrestre			X		
Trogoniformes	Trogonidae	<i>Trogon melanurus</i>	Trogon cola negra	X	X	X		
Trogoniformes	Trogonidae	<i>Trogon curucui</i>	Trogon corona azul	X	X	X		
Coraciiformes	Momotidae	<i>Momotus momota</i>	Burgo	X	X			
Coraciiformes	Alcedinidae	<i>Megascops torquata</i>	Martín pescador grande	X	X	X		
Coraciiformes	Alcedinidae	<i>Chloroceryle amazona</i>	Martín pescador amazónico	X	X			
Coraciiformes	Alcedinidae	<i>Chloroceryle aenea</i>	Martín pescador pigmeo	X	X	X		
Coraciiformes	Alcedinidae	<i>Chloroceryle americana</i>	Martín pescador verde	X	X	X		
Coraciiformes	Alcedinidae	<i>Chloroceryle inda</i>	Martín pescador verde y rufo	X				
Galbuliformes	Galbulidae	<i>Galbula ruficauda</i>	Jacamar cola rufa	X	X	X		
Galbuliformes	Bucconidae	<i>Notharchus hyperythrus</i>	Buco cuello blanco	X			X	X
Galbuliformes	Bucconidae	<i>Nystalus chacuru</i>	Buco oreja blanca			X		
Galbuliformes	Bucconidae	<i>Monasa nigrifrons</i>	Monja frente negra	X	X	X		
Piciformes	Capitonidae	<i>Capito auratus</i>	Barbudo brillante	X			X	X
Piciformes	Ramphastidae	<i>Ramphastos toco</i>	Tucán toco	X	X	X		
Piciformes	Ramphastidae	<i>Ramphastos tucanus</i>	Tucán garganta blanca	X			X	
Piciformes	Ramphastidae	<i>Pteroglossus inscriptus</i>	Arasari letrado	X	X	X	X	X
Piciformes	Ramphastidae	<i>Pteroglossus castanotis</i>	Arasari oreja castaña	X	X	X		

AVES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Rio Isiboro	Sitio 2 Rios Pajige	Sitio 3 Laguna Antejios	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Piciformes	Picidae	<i>Picumnus albosquamatus</i>	Carpinterito escamado	X		X		
Piciformes	Picidae	<i>Melanerpes candidus</i>	Carpintero blanco			X		
Piciformes	Picidae	<i>Melanerpes cruentatus</i>	Carpintero penacho amarillo	X	X	X		
Piciformes	Picidae	<i>Dryobates passerinus</i>	Carpintero chico	X	X			
Piciformes	Picidae	<i>Dryobates affinis</i>	Carpintero teñido rojo		X	X		
Piciformes	Picidae	<i>Campephilus rubicollis</i>	Carpintero cuello rojo	X			X	X
Piciformes	Picidae	<i>Campephilus melanoleucos</i>	Carpintero cresta roja	X	X	X		
Piciformes	Picidae	<i>Dryocopus lineatus</i>	Carpintero lineado	X	X	X		
Piciformes	Picidae	<i>Celeus torquatus</i>	Carpintero anillado		X			
Piciformes	Picidae	<i>Celeus flavus</i>	Carpintero amarillento	X		X		
Piciformes	Picidae	<i>Celeus lugubris</i>	Carpintero cresta pálida		X	X		
Piciformes	Picidae	<i>Piculus leucolaemus</i>	Carpintero garganta blanca	X			X	X
Piciformes	Picidae	<i>Piculus chryschloros</i>	Carpintero verde dorado		X	X		
Piciformes	Picidae	<i>Colaptes campestris</i>	Carpintero campestre			X		
Cariamiformes	Cariamidae	<i>Cariama cristata</i>	Seriema		X	X		
Falconiformes	Falconidae	<i>Herpethotes cassinians</i>	Halcón reilón, Macono	X	X	X		
Falconiformes	Falconidae	<i>Micrastur ruficollis</i>	Halcón montés barrado		X		X	X
Falconiformes	Falconidae	<i>Micrastur semitorquatus</i>	Halcón montés acorallado		X			
Falconiformes	Falconidae	<i>Caracara plancus</i>	Caracara	X	X	X		
Falconiformes	Falconidae	<i>Milvago chimachima</i>	Caracara chimachima	X	X	X		
Falconiformes	Falconidae	<i>Falco sparverius</i>	Cernícalo americano	X	X	X		
Falconiformes	Falconidae	<i>Falco rufigularis</i>	Halcón caza murciélagos	X	X	X		
Falconiformes	Falconidae	<i>Falco femoralis</i>	Halcón aplomado			X		
Falconiformes	Falconidae	<i>Falco peregrinus</i>	Halcón peregrino			X	X	X
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Brotheria chiri</i>	Perico ala amarilla	X	X	X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Brotheria cyanoptera</i>	Perico ala cobalto	X	X	X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Pionus maximiliani</i>	Loro cabeza escamada	X	X	X		

AVES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Antecijos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Pionus menstruus</i>	Loro cabeza azul	X	X	X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Amazona ochrocephala</i>	Loro corona amarilla		X			
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Amazona aestiva</i>	Loro hablador	X	X	X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Amazona amazonica</i>	Loro ala naranja			X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Forpus xanthopterygius</i>	Periquito ala azul	X				
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Pionites leucogaster</i>	Pacúla			X	X	X
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Pyrhura molinae</i>	Perico cara sucia		X	X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Eupsittula aurea</i>	Cotorra frente dorada	X	X	X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Aratinga weddellii</i>	Cotorra cabeza oscura		X	X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Primolius auricollis</i>	Parabachi cuello amarilla	X	X	X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Ara ararauna</i>	Paraba azul y amarillo	X	X	X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Ara glaucogularis</i>	Paraba barba azul			X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Ara severus</i>	Parabachi	X	X	X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Ara chloropterus</i>	Paraba roja y verde	X	X	X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Diopsittaca nobilis</i>	Parabachi hombro rojo		X	X		
Psittaciformes	Psittacidae	<i>Psittacara leucophthalmus</i>	Cotorra ojo blanco		X			
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Taraba major</i>	Batará mayor	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Thamnophilus doliaetus</i>	Batará barrado	X				
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Thamnophilus palliatus</i>	Batará dorso castaño	X	X			
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Thamnophilus sticturus</i>	Batará boliviano			X		
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Dysithamnus mentalis</i>	Batarito cabeza gris	X	X		X	X
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Myrmotherula brachyura</i>	Hormiguero pigmeo	X	X		X	X
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Myrmotherula axillaris</i>	Hormiguero flanco blanco		X		X	
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Herpsilochmus longirostris</i>	Hormiguero pico grande	X	X			
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Herpsilochmus rufimarginatus</i>	Hormiguero ala rufa	X			X	X
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Formicivora rufa</i>	Hormiguero dorso rojizo	X		X		
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Cercomacroides nigrescens</i>	Hormiguero negruzco			X	X	X

AVES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pójiye	Sitio 3 Laguna Anteqojós	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Cercomacroides fuscicauda</i>	Hormiguero ribereño	X			X	X
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Cercomacra cinerascens</i>	Hormiguero gris		X		X	X
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Cercomacra melanaria</i>	Hormiguero matogrosense	X	X			
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Pyriglena maura</i>	Ojo de fuego occidental	X	X	X	X	X
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Myrmoborus leucophrys</i>	Hormiguero ceja blanca	X			X	X
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Hypocnemoides maculicauda</i>	Hormiguero cola bandeada	X	X	X	X	X
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Myrmelastes hyperythrus</i>	Hormiguero plumizo	X	X		X	X
Passeriformes (Suboscines)	Thamnophilidae	<i>Myrmophylax atrothorax</i>	Hormiguero garganta negra	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Formicariidae	<i>Formicarius colma</i>	Gallito hormiguero gorro rufo			X	X	X
Passeriformes (Suboscines)	Formicariidae	<i>Formicarius analis</i>	Gallito hormiguero cara negra	X	X	X	X	X
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Sittasomus griseicapillus</i>	Trepador oliváceo	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Dendrocincla fuliginosa</i>	Trepador pardo	X	X			
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Dendrocolaptes picumnus</i>	Trepador vientre bandeado	X				
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Xiphocolaptes major</i>	Trepador grande rufo			X		
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Xiphorhynchus chunchotambo</i>	Trepado ocelado		X			
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Xiphorhynchus guttatus</i>	Trepador garganta anteada	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Dendroplex picus</i>	Trepador pico recto			X		
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Campylorhamphus trochilirostris</i>	Pico-guadaña pico rojo			X		
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Lepidocolaptes angustirostris</i>	Trepador pico angosto			X		
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Xenops rutilans</i>	Pícolezna rayado	X	X			
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Berlepschia rikeri</i>	Trepador de palmeras			X	X	X
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Furnarius leucopus</i>	Hornero de pata pálida	X				
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Furnarius rufus</i>	Hornero común		X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Phacelodomus rufifrons</i>	Espinero frente rufa	X				
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Phacelodomus ruber</i>	Espinero grande	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Thripophaga fusciceps</i>	Cola suave llano	X	X	X	X	X
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Cranioleuca vulpina</i>	Colaespina corona pálida	X	X	X		

AVES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pójiye	Sitio 3 Laguna Antecijos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Pseudoseiura unirufa</i>	Cacholote colorado	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Certhiaxis cinnamomeus</i>	Colaespina barbilla amarilla	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Schoeniophylax phryganophilus</i>	Coludo chotoi			X		
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Synallaxis guianensis</i>	Colaespina corona parda	X	X			
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Synallaxis hypospodia</i>	Colaespina pecho cinereo		X			
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Synallaxis albesens</i>	Colaespina pecho blanco			X		
Passeriformes (Suboscines)	Furnariidae	<i>Synallaxis frontalis</i>	Colaespina frente parda	X	X			
Passeriformes (Suboscines)	Pipridae	<i>Neopelma pallescens</i>	Saltafin-tirano vientre pálido	X	X		X	X
Passeriformes (Suboscines)	Pipridae	<i>Neopelma sulphureiventer</i>	Saltafin-tirano vientre azufrado	X	X			
Passeriformes (Suboscines)	Pipridae	<i>Pipra fasciicauda</i>	Saltafin cola bandeada	X	X			
Passeriformes (Suboscines)	Cotingidae	<i>Querula purpurata</i>	Cuervo frutero garganta púrpura		X		X	X
Passeriformes (Suboscines)	Cotingidae	<i>Cephalopterus ornatus</i>	Pájaro-paraguas amazónico	X			X	X
Passeriformes (Suboscines)	Cotingidae	<i>Gymnoderus foetidus</i>	Cuervo frutero cuello pelado		X			
Passeriformes (Suboscines)	Tityridae	<i>Tityra cayana</i>	Titira cola negra		X			
Passeriformes (Suboscines)	Tityridae	<i>Pachyramphus viridis</i>	Cabezón dorso verde		X			
Passeriformes (Suboscines)	Tityridae	<i>Pachyramphus polychropterus</i>	Cabezón ala blanca	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Onychorhynchidae	<i>Terenotriccus erythurus</i>	Mosquerito cola rojiza	X				
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Piprites chloris</i>	Piprites ala bandeada	X			X	X
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Corythopsis torquatus</i>	Mosquero terrestre norteño	X	X		X	X
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Leptopogon amaurocephalus</i>	Mosquerito gorro sepia		X		X	X
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Tolmomyias sulphurescens</i>	Pico ancho azufrado	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Myiornis ecaudatus</i>	Tirano pigmeo cola corta	X			X	X
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Hemitriccus flammulatus</i>	Tirano pigmeo flamulado	X	X		X	X
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Hemitriccus margaritaceiventer</i>	tirano todo vientre perlado	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Poecilatriccus latirostris</i>	Espatullilla frente rojiza	X	X			
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Todirostrum cinereum</i>	Espatullilla común	X				
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Inezia inornata</i>	Mosqueta cresta blanca	X	X	X		

AVES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Rio Isiboro	Sitio 2 Rios Pójiye	Sitio 3 Laguna Anteqojós	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Camptostoma obsoletum</i>	Mosquitito silbador	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Elaenia flavogaster</i>	Fiofio vientre amarillo	X				
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Elaenia parvirostris</i>	Fiofio pico chico			X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Elaenia cristata</i>	Fiofio cresta llana		X			
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Myiopagis gaimardii</i>	Fiofio de la selva	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Myiopagis viridicata</i>	Fiofio verdoso	X	X			
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Phaeomyias murina</i>	Mosqueta parda		X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Serpophaga munda</i>	Mosqueta vientre blanco			X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Attila bolivianus</i>	Atila ojo blanco	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Legatus leucophaeus</i>	Mosquero pirata	X	X			
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Ramphorhynchus fuscicauda</i>	Picoplano cola oscura		X		X	X
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Pitangus sulphuratus</i>	Frio	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Pitangus lictor</i>	Bienteveo chico	X	X			
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Machetornis rixosa</i>	Picabuey		X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Megarynchus pitangua</i>	Mosquero picudo	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Myiodynastes maculatus</i>	Mosquero rayado			X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Myiozetetes cayanensis</i>	Mosquero ala rufa	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Myiozetetes similis</i>	Mosquero social			X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Empidonomus varius</i>	Mosquero variegado			X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Tyrannus melancholicus</i>	Tirano tropical	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Casiornis rufus</i>	Casiornis rufo	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Myiarchus tuberculifer</i>	Copetón cresta oscura	X		X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Myiarchus swainsoni</i>	Copetón de swainson			X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Myiarchus ferox</i>	Copetón cresta corta	X		X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Myiarchus tyrannulus</i>	Copetón cresta parda	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Myiophobus fasciatus</i>	Mosquitito pecho rayado	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Sublegatus modestus</i>	Mosqueta matorralera sureña	X		X		

AVES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pójiye	Sitio 3 Laguna Antecijos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Pyrocephalus rubinus</i>	Hijo del sol	X	X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Fluvicola albiventer</i>	Tirano de agua dorso negro		X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Arundinicola leucocephala</i>	Tirano de ciénaga cabeza blanca			X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Hymenops perspicillatus</i>	Viudita pico de plata			X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Knipolegus hudsoni</i>	Viudita de hudson		X	X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Satrapa icterophrys</i>	Mosquero cabeza amarilla			X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Muscisaxicola fluvialitis</i>	Dormilona enana	X			X	X
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Xolmis velatus</i>	Monjita lomo blanco			X		
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Xolmis iuupero</i>	Monjita blanca		X			
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Ochthornis littoralis</i>	Tirano ribereño	X			X	X
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Cnemotriccus fuscatus</i>	Mosquerito fusco	X				
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Lathrotriccus eulieri</i>	Mosquerito de euler	X	X	X	X	X
Passeriformes (Suboscines)	Tyrannidae	<i>Empidonax alhorum</i>	Mosquerito alisero			X		
Passeriformes (Oscines)	Vireonidae	<i>Cyclarhis gujanensis</i>	Vireón ceja rufa			X		
Passeriformes (Oscines)	Vireonidae	<i>Hylophilus poicilotis</i>	Verdillo corona rufa		X		X	X
Passeriformes (Oscines)	Vireonidae	<i>Hylophilus pectoralis</i>	Verdillo cabeza ceniza	X		X	X	X
Passeriformes (Oscines)	Vireonidae	<i>Vireo chivi</i>	Vireo chivi	X				
Passeriformes (Oscines)	Corvidae	<i>Cyanocorax cyanomelas</i>	Cacaré	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Corvidae	<i>Cyanocorax chrysops</i>	Suso	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Hirundinidae	<i>Ptygochelidon cyanoleuca</i>	Golondrina azul y blanca			X		
Passeriformes (Oscines)	Hirundinidae	<i>Stelgidopteryx ruficollis</i>	Golondrina ala rasposa sureña	X	X			
Passeriformes (Oscines)	Hirundinidae	<i>Progne tapera</i>	Martín pecho blanco		X			
Passeriformes (Oscines)	Hirundinidae	<i>Tachycineta albiventer</i>	Golondrina ala blanca	X	X			
Passeriformes (Oscines)	Troglodytidae	<i>Troglodytes aedon</i>	Cucarachero común		X	X		
Passeriformes (Oscines)	Troglodytidae	<i>Campylorhynchus turdinus</i>	Cucarachero zorzal	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Troglodytidae	<i>Cantorchilus guarayanus</i>	Cucarachero de guarayos	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Poliptilidae	<i>Poliptila dumicola</i>	Perilita enmascarada		X	X		

AVES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pójiye	Sitio 3 Laguna Anteqojós	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Passeriformes (Oscines)	Donacobiidae	<i>Donacobius atricapilla</i>	Donacbio	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Turdidae	<i>Turdus amaurochalinus</i>	Zorzal vientre cremoso	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Turdidae	<i>Turdus ignobilis</i>	Zorzal pico negro		X			
Passeriformes (Oscines)	Mimidae	<i>Mimus saturninus</i>	Calandria ceja de tiza			X		
Passeriformes (Oscines)	Passeridae	<i>Passer domesticus</i>	Gorrion común			X		
Passeriformes (Oscines)	Motacillidae	<i>Anthus chii</i>	Cachirla amarillenta		X	X		
Passeriformes (Oscines)	Fringillidae	<i>Euphonia chlorotica</i>	Eufonia garganta púrpura	X	X			
Passeriformes (Oscines)	Fringillidae	<i>Euphonia chrysopasta</i>	Eufonia vientre dorado	X				
Passeriformes (Oscines)	Fringillidae	<i>Euphonia laniirostris</i>	Eufonia pico grueso	X				
Passeriformes (Oscines)	Passerellidae	<i>Ammodramus humeralis</i>	Gorrion de pajonales			X		
Passeriformes (Oscines)	Passerellidae	<i>Ammodramus aurifrons</i>	Gorrion ceja amarilla		X			
Passeriformes (Oscines)	Icteridae	<i>Leistes supercilialis</i>	Pecho-colorado ceja blanca		X	X		
Passeriformes (Oscines)	Icteridae	<i>Psarocolius decumanus</i>	Oropéndola crestada	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Icteridae	<i>Cacicue solitarius</i>	Cacique solitario	X		X		
Passeriformes (Oscines)	Icteridae	<i>Cacicue cela</i>	Almarito	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Icteridae	<i>Icterus croconotus</i>	Matico	X	X			
Passeriformes (Oscines)	Icteridae	<i>Icterus pyrrhopterus</i>	Oriol hombro castaño	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Icteridae	<i>Lampropsar tanagrinus</i>	Clarinero frente aterciopelada	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Icteridae	<i>Amblyramphus holoseireus</i>	Tordo cabeza escalata			X		
Passeriformes (Oscines)	Icteridae	<i>Gnorimopsar chopi</i>	Tordo chopi			X		
Passeriformes (Oscines)	Parulidae	<i>Geothlypis velata</i>	Reinita cara negra		X	X		
Passeriformes (Oscines)	Parulidae	<i>Setophaga pitayumi</i>	Parula tropical	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Parulidae	<i>Basileuterus culicivorus</i>	Reinita coronada chica	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Cardinalidae	<i>Pheucticus aureoventris</i>	Pico-grueso dorso negro	X				
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Hemithraupis guira</i>	Tangara guira		X	X	X	X
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Sicalis flaveola</i>	Chirigüé dorado		X	X		
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Volatinia jacarina</i>	Semillero negro azulado	X	X			

AVES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pójtge	Sitio 3 Laguna Antecijos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Eucometis penicillata</i>	Tangara cabeza gris	X	X			
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Coryphospingus cucullatus</i>	Pinzón cresta roja		X			
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Ramphocelus carbo</i>	Tangara pico de plata	X	X			
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Dacnis cayana</i>	Dacnis azul	X				
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Sporophila leucoptera</i>	Espiguero vientre blanco			X		
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Sporophila caerulescens</i>	Espiguero común		X	X		
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Sporophila collaris</i>	Espiguero collar rojizo		X	X		
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Saltator coerulescens</i>	Saltador grisáceo	X				
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Coryphospiza melanotis</i>	Pinzón enmascarado	X		X		
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Embernagra platensis</i>	Verdón			X		
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Emberizoides herbicola</i>	Sabanero cola de cuña	X	X			
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Thlypopsis sordida</i>	Tangara cabeza naranja	X		X		
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Donacospiza albifrons</i>	Pinzón de los juncos	X				
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Coereba flaveola</i>	Mielero común	X				
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Paroaria coronata</i>	Cardenal cresta roja		X	X		
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Paroaria gularis</i>	Cardenal gorro rojo	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Thraupis sayaca</i>	Sayubú	X	X	X		
Passeriformes (Oscines)	Thraupidae	<i>Thraupis palmarum</i>	Tangara de palmeras	X	X	X		

MURCIÉLAGOS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Istiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro			
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni	Bolivia
Chiroptera	Emballonuridae	<i>Saccopteryx bilineata</i>	Murciélago grande de sacos alares	A		A	X			
Chiroptera	Emballonuridae	<i>Saccopteryx leptura</i>	Murciélago pequeño de sacos alares		X		X	X		
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Carollia pepicillata</i>	Murciélago frutero común	X	X	X				
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Carollia benkeithii</i>	Murciélago frutero castaño	X						
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Carollia brevicauda</i>	Murciélago frutero común		X	X				
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Desmodu rotundus</i>	Murciélago vampiro	X	X	X				
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Diaemus youngi</i>	Murciélago vampiro de alas blancas	X						
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Glossopha soricina</i>	Murciélago de lengua larga común	X	X					
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Mycronycteris hispita</i>	Murciélago orejudo peludo		X					
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Mycronycteris microtis</i>	murciélago común de orejas negras			X				
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Trachops cirrhosus</i>	murciélago de boca verrugosa	X	X	X				
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Lophostoma brasiliensis</i>	murciélago de orejas redondas pigmeo	X						
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Lophostoma silvicolun</i>	murciélago de orejas redondas de garganta blanca	X	X					
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Phylloderma stenops</i>	murciélago de rostro pálido	X						
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Phyllostomus elongatus</i>	Murciélago nariz de lanza menor		X	X				
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Artibeus planirostris</i>	Murciélago frutero de rostro plano		X	X				
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Artibeus lituratus</i>	Murciélago frutero grande	X	X	X				
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Artibeus glaucus</i>	murciélago frutero chico plateado	X						
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Artibeus anderseni</i>	Murciélago frutero pequeño plateado		X	X				
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Artibeus obscurus</i>	Murciélago frutero oscuro		X					
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Chiroderma trinitatum</i>	Murciélago pequeño de ojos grandes	X	X					
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Chiroderma salvini</i>	Murciélago peludo de ojos grandes	X						
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Platyrrhinus incarum</i>	Murciélago de nariz ancha		X					
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Platyrrhinus brachycephalus</i>	murciélago de nariz ancha		X	X				
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Uroderma bilobatum</i>	Murciélago toldero común orejamarillo	X	X	X				
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Uroderma magnirostrum</i>	Murciélago toldero común	X	X	X				
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Uroderma sp.</i>			X				X	X
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Vampyriscus bidens</i>	murciélago bidentado de orejas amarillas		X					

MURCIÉLAGOS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteoijos	Nuevo registro			
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni	Bolivia
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Vampyroides caracciollii</i>	murciélago cara rayada	X	X					
Chiroptera	Phyllostomidae	<i>Sturmia giannae</i>	murciélago frutero de hombros amarillos		X					
Chiroptera	Noctilionidae	<i>Noctilio leporinus</i>	murciélago pescador mayor	A	X/A					
Chiroptera	Noctilionidae	<i>Noctilio albiventris</i>	murciélago pescador menor		A					
Chiroptera	Molossidae	<i>Molossus molossus</i>	Murciélago mastín común		X					
Chiroptera	Molossidae	<i>Nyctinomops laticaudatus</i>	Murciélago de cola libre	A		A	A	X		
Chiroptera	Vespertilionidae	<i>Myotis riparius</i>	murciélago del ripaño		X/A	X				
Chiroptera	Vespertilionidae	<i>Myotis nigricans</i>	Murciélago oscuro	A	A	A				
Chiroptera	Vespertilionidae	<i>Eptesicus diminutus</i>	murciélago pardo chico		X					
Chiroptera	Vespertilionidae	<i>Eptesicus furinalis</i>	Murciélago pardo común			A				
Chiroptera	Vespertilionidae	<i>Lasiurus ega</i>	Murciélago cola peluda amarillo		X		X	X		
Chiroptera	Vespertilionidae	<i>Lasiurus blossevillii</i>	murciélago escarchado chico		X		X	X		

X= Registro con captura X= Registro con captura

A= Registro acústico

MAMÍFEROS PEQUEÑOS

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Rio Isiboro	Sitio 2 Rios Pajite	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro		
							APM Gran Moxos	Loreto	Beni
Didelphimorphia	Didelphidae	<i>Caluromys lanatus</i>	Zarigüeya lanuda de orejas marrones			X	X		
Didelphimorphia	Didelphidae	<i>Cryptonanus cf. unduaviensis</i>	Ratón marsupial de Unduavi		X				
Didelphimorphia	Didelphidae	<i>Didelphis marsupialis</i>	Zarigüeya de orejas negras	X					
Didelphimorphia	Didelphidae	<i>Lutreolina cf. massaia</i>	Zarigüeya Lutrina de Massaia			X	X	X	X
Didelphimorphia	Didelphidae	<i>Marmosops cf. ocellatus</i>	Zarigüeya de anteojos		X	X			
Didelphimorphia	Didelphidae	<i>Philander canus</i>	Zarigüeya común de cuatro ojos		X	X			
Rodentia	Cricetidae	<i>Holochilus cf. nanus</i>	Rata de pantano amazónica		X				
Rodentia	Cricetidae	<i>Hyllaemys cf. acritus</i>	Ratón de arroz boliviano		X	X			
Rodentia	Cricetidae	<i>Hyllaemys grupo megacephalus*</i>	Ratón arrocero de Azara		X				
Rodentia	Cricetidae	<i>Necomys cf. lenguarum</i>	Akodon paraguay		X				
Rodentia	Cricetidae	<i>Oecomys bicolor</i>	Ratón arrocero arborícola de vientre blanco			X			
Rodentia	Cricetidae	<i>Oecomys mamorae</i>	Ratón arrocero arborícola del Mamore		X	X			
Rodentia	Cricetidae	<i>Oligoryzomys cf. microtis</i>	Ratón colilargo o Rata pigmea de orejas pequeñas		X	X			
Rodentia	Echimyidae	<i>Proechimys cf. gardneri</i>	Rata espinosa de Gardner			X			

* Se necesita un análisis morfométrico y molecular para confirmación

MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pajige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Primates	Atelidae	<i>Alouatta caraya</i>	Maneche negro		X	X		
	Atelidae	<i>Alouatta sara</i>	Maneche colorado	X	X	X		
	Atelidae	<i>Aotus azarae</i>	Mono nocturno	X	X	X		
	Atelidae	<i>Saimiri boliviensis</i>	Chichilo	X	X	X		
	Atelidae	<i>Sapajus macrocephalus</i>	Silbador	X	X	X		
	Pitheciidae	<i>Plecturocebus donacophilus</i>	Lucachi plomizo	X	X	X		
	Callitrichidae	<i>Mico melanurus</i>	Mico			X		
Carnivora	Felidae	<i>Panthera onca</i>	Jaguar	X	X	X		
	Felidae	<i>Puma concolor</i>	Puma	X	X	X		
	Felidae	<i>Leopardus pardalis</i>	Ocelote	X	X	X		
	Canidae	<i>Cerdocyon thous</i>	Zorro de patas negras		X	X		
	Canidae	<i>Chrysocyon brachyurus</i>	Borocho	X			X	X
	Mustelidae	<i>Lontra longicaudis</i>	Lobito de río			X		
	Mustelidae	<i>Eira barbara</i>	Melero	X	X	X		
	Procyonidae	<i>Procyon cancrivorus</i>	Mapache		X	X		
	Procyonidae	<i>Nasua nasua</i>	Tejón	X	X	X		
	Cetartiodactyla	<i>Blastocerus dichotomus</i>	Ciervo de los pantanos	X	X			
	Cervidae	<i>Mazama americana</i>	Huaso	X	X			
	Cervidae	<i>Subulo gouazoubira</i>	Urina	X	X	X		
	Tayassuidae	<i>Tayassu pecari</i>	Tropero	X	X	X		
	Tayassuidae	<i>Dicotyles tajacu</i>	Taitetú	X	X	X		
	Iniidae	<i>Inia boliviensis</i>	Bufeo	X	X			
Perissodactyla	Tapiridae	<i>Tapirus terrestris</i>	Anta	X	X	X		
Cingulata	Dasyopidae	<i>Dasyus novemcinctus</i>	Tatú	X	X	X		
	Chlamyphoridae	<i>Euphractus sexcinctus</i>	Peji			X		
Pilosa	Myrmecophagidae	<i>Myrmecopaga tridactyla</i>	Oso bandera	X		X		
	Myrmecophagidae	<i>Tamandua tetradactyla</i>	Oso hormiguero			X		
	Bradyrodidae	<i>Bradypus variegatus</i>	Peresozo			X		

MAMÍFEROS MEDIANOS Y GRANDES

Orden	Familia	Género/especie	Nombre común	Sitio 1 Río Isiboro	Sitio 2 Ríos Pojige	Sitio 3 Laguna Anteojos	Nuevo registro	
							APM Gran Moxos	Loreto
Didelphimorphia	Didelphidae	<i>Didelphis marsupialis</i>	Carachupa		X	X		
Rodentia	Caviidae	<i>Hydrochoerus hydrochaeris</i>	Capibara	X	X	X		
	Sciuridae	<i>Sciurus spadiceus</i>	Ardilla roja pecho blanco	X		X		
	Erithizontidae	<i>Coendou prehensilis</i>	Puercoespín		X	X		
	Cuniculidae	<i>Cuniculus paca</i>	Jochi pintado	X	X	X		
	Dasyproctidae	<i>Dasyprocta variegata</i>	Jochi colorado	X	X	X		
	Echimyidae	<i>Dactylopsis</i> sp.	Tara tara	X			X	X



GRUPO PARA LOS
**LLANOS
DE MOXOS**



GORDON AND BETTY
MOORE
FOUNDATION

ciBIOMA
CENTRO DE INVESTIGACIONES
EN UNIVERSIDAD Y MEDIO AMBIENTE



UNIVERSITÄT **BONN**

Abteilung 
für Altamerikanistik



MNHN
Ministerio Nacional
de Medio Ambiente y Recursos
Naturales

