

Técnicas e Instrumental IV: Mamíferos



Curso de Campo en Técnicas de Prospección de Poblaciones de Vertebrados Terrestres (PEDECIBA)

Ariel Farias, febrero 2023



CURE
Centro Universitario
Regional del Este



UNIVERSIDAD
DE LA REPÚBLICA
URUGUAY



Objetivos de la clase



Objetivo: Conocer técnicas comunes de trabajo en campo con mamíferos medianos y grandes, incluyendo capturas y alternativas a éstas, sus ventajas y desventajas, y prácticas recomendables.

- ❖ Consideraciones Generales (compromisos)
- ❖ Captura:
 - Ventajas y desventajas, aspectos bioéticos
 - Manejo de los individuos
 - Dispositivos comunes
 - Estimaciones poblacionales
- ❖ Técnicas Alternativas Indirectas: Huellas, heces, madrigueras, pelos
 - Ventajas y desventajas
 - Información poblacional entregada
- ❖ Técnicas Alternativas Directas: Observación, Dispositivos Automáticos
 - Ventajas y desventajas
 - Información poblacional entregada

- Hábitos reservados
- Crepusculares-nocturnos
- Bajas tasas reproductivas
- Largo tiempo generacional
- Baja Densidad Poblacional
- Muy móviles, gran rango de hogar

Baja Detectabilidad
 ↓
 Tamaño de Muestra Grande
 (nº réplicas, extensión espacial o temporal)
 ↓
 Alto Esfuerzo de Muestreo
 (Particularmente en carnívoros)

- Especies carismáticas



Altos estándares bioéticos



Consideraciones Generales: Tipos de Acercamiento

ACTIVO: implica manipulación deliberada del ambiente o los organismos para facilitar el registro

INDIRECTO: basado en indicios de la actividad de los organismos

- Trampas de huellas
- Trampas de pelos

DIRECTO: basado en el registro de los organismos.

- Observación facilitada con cebos
- Reproducción de Vocalizaciones
- Captura (+ Marcaje/Recaptura)
- Colecta
- Radiotracking, GPS

PASIVO: registro de organismos o indicios sin influir deliberadamente sobre el sistema

- Conteo de huellas, heces, restos presa, o madrigueras
- Colecta de ADN ambiental

- Puntos y transectos de observación o escucha
- Dispositivos de registro automáticos (i.e. trampas cámara, sensores bioacústicos)

- ❖ Costo logístico y Económico
- ❖ Riesgo al Bienestar Animal
- ❖ Calidad de la Información Obtenida

Alto
Medio
Bajo

- Ocurrencia
- Abundancia relativa (potencialmente absoluta)
- Uso relativo del hábitat
- Comportamiento

Información



- Registro casual
- Pasiva: Transectos de censo visual (e.g. nocturno con reflector), Puntos de observación y escucha
- Activa: Reproducción de vocalizaciones

Diseño



- Dependencia del clima y terreno
- Comúnmente no identifica individuos

Desventajas



- Bajo costo
- Esfuerzo medio (horas/hombre)
- Aplicabilidad sobre grandes áreas
- Identificación más confiable de spp.

Ventajas



Captura

- Ocurrencia
- Abundancia relativa y absoluta
- Uso relativo del hábitat
- Comportamiento
- Variables demográficas
- Condición corporal

Información



- Activo
- Con o sin cebo
- Oportunista o preestablecido
- Transectos o grilla sistemática

Diseño



Tomahawk

- Alto esfuerzo (hs/hombre)
- Áreas pequeñas
- Alto costo
- Alto riesgo para bienestar animal

Desventajas



- Información detallada
- Identificación confiable

Ventajas



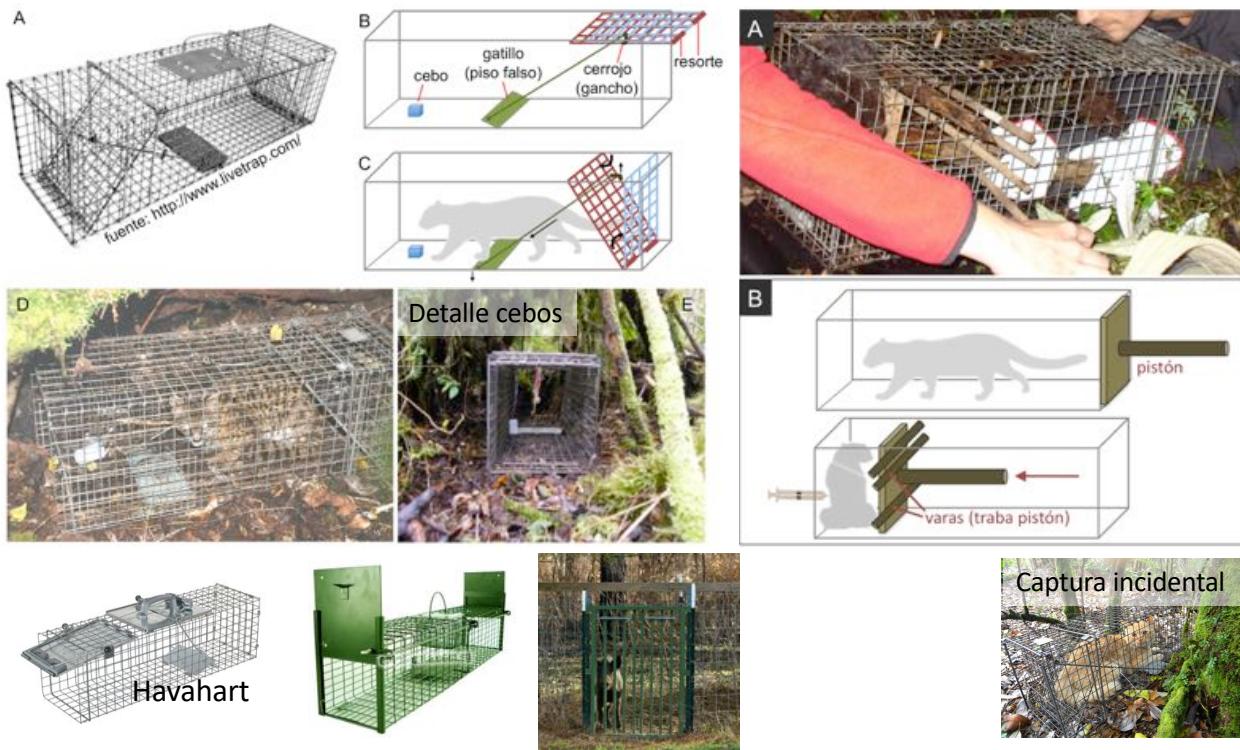
Cepo Acolchado



Conibear

Captura

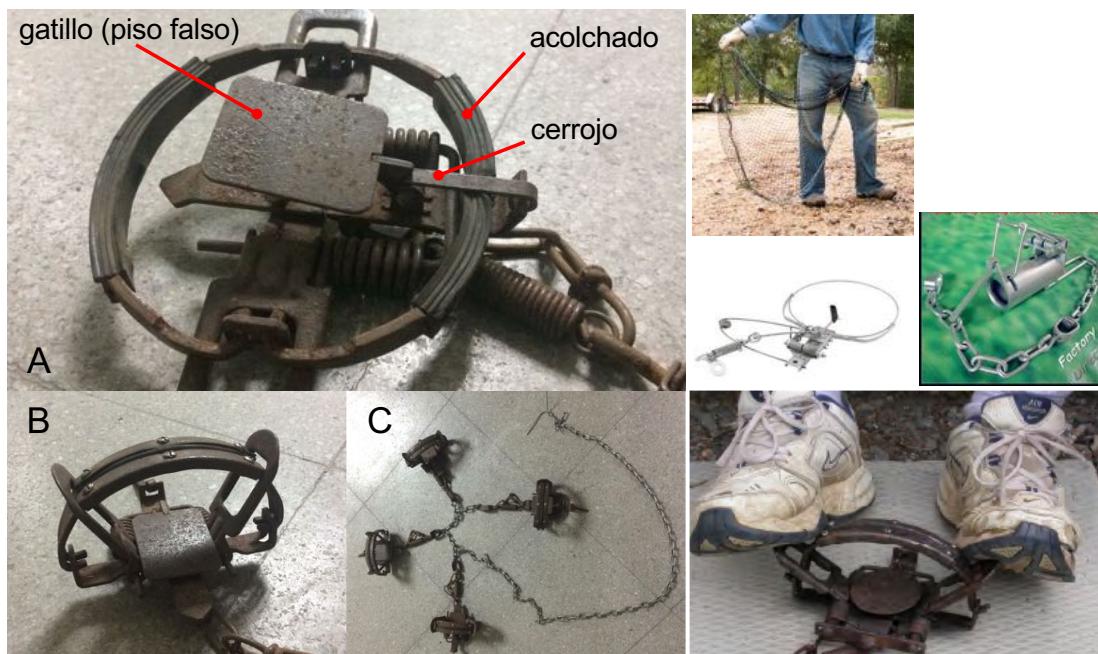
Ejemplo de dispositivo de captura viva: trampa de jaula (modelo Tomahawk)



Farias, A. A. 2019. Captura y manejo de mamíferos medianos y grandes en el campo. En: Experimentación con animales no tradicionales (ANTE) en Uruguay. Comisión Honoraria de Experimentación Animal (CHEA, CSIC, UdeLaR), Montevideo, Uruguay. pp. 165-179.

Captura

Ejemplo de dispositivo de captura viva: cepos acolchados



Captura



Ejemplos (mamíferos pequeños y medianos: captura viva)

modelo Sherman



multi-catch



harp-trap (murciélagos)



Captura



Ejemplos (mamíferos pequeños y medianos: captura muerta)

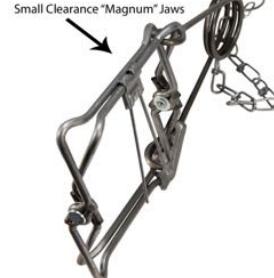
modelo Victor



trampa tubo



tipo conibear



Captura: Recomendaciones (... según experiencia propia)



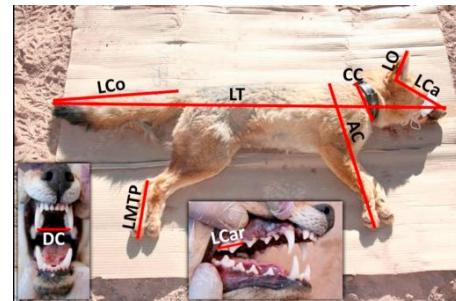
TRAMPEO

- Para incrementar éxito de captura
 - Cebo (e.g. esencia, alimento, señuelo), altera comportamiento.
 - Precebado: 2 – 3 noches inactivas y abiertas.
- Trampas localizadas en sitios protegidos y revisadas frecuentemente.
- Instalación y revisión por 2 o más personas.



MANIPULACIÓN

- Equipo recomendado: profesional veterinario + asistente.
- Inmovilización Química (ejemplo): Ketamina-Xylacina.
 - 1ra dosis: 3 – 5 mg/kg
 - 2da dosis: 0,3 – 2 mg/kg
- En área protegida, sobre cubierta plástica y manta.
- Mantas extra y bolsas de agua caliente (hipotermia).
- Monitoreo:
 - Tº rectal, frecuencias cardíaca y respiratoria (cada 5'-10').
 - condición corporal y lesiones (desinfección).
- Información:
 - Muestras (sangre, pelos, heces, tejidos, etc.)
 - Medidas morfométricas, sexo, edad y fotografía.
 - Marcaje (corte/tinción de pelaje, aretes, collares, radiocollares).
- Monitoreo hasta recuperación total y liberación in situ.



Tomado de: N. Lagos & R. Villalobos (2017) Técnicas de estudio de carnívoros terrestres. En: A. Iriarte & F. Jaksic, Los carnívoros de Chile. Fauna & Flora / Centro UC CAPES, Santiago, Chile



Captura: Anestésicos

Tabla 6: Valores de dosis de medicamentos utilizados para adormecer carnívoros y los tiempos de inducción y de recuperación a los efectos anestésicos.

	Dosis (mg/kg)			Tiempos (min)		
	Ketamina	Xilacina	Medetomidina	Inducción	Recuperación	Referencias
<i>Lycalopex culpaeus</i>	15-20	1-2	-	2-5	40-80	Kreeger <i>et al.</i> , 1990; Traviani <i>et al.</i> , 1992; Traviani & Delibes, 1994
<i>Lycalopex fulvipes</i>	10	1	-	-	-	Jiménez, 2007
<i>Puma concolor</i>	11,7 ± 1,7	2 ± 0,3	-	6 ± 1,9	77,3 ± 29,2	Logan <i>et al.</i> , 1986
<i>Leopardus guigna</i>	15,4 ± 3,2 14,5 ± 1,1	1,7 ± 0,3 8,6 ± 0,9	-	4,6 ± 2,9 5	63,9 ± 31,9 20	Acosta <i>et al.</i> , 2007 Frer, 2004
<i>Leopardus colocolo</i>	5	-	0,05 (0,25*)	9	65 (23+)	Beltrán <i>et al.</i> , 2009
<i>Oncifelis geoffroyi</i>	5,78	-	0,95 (0,5*)	-	- (30)	Uhart <i>et al.</i> , 2005

(*) Entre paréntesis la dosis indicada para el antagonista (Atipamezole)

(+) Se indica el tiempo de anestesia hasta aplicación del antagonista, y entre paréntesis el tiempo de recuperación desde la aplicación de éste.

Tomado de: N. Lagos & R. Villalobos (2017) Técnicas de estudio de carnívoros terrestres. En: A. Iriarte & F. Jaksic, Los carnívoros de Chile. Fauna & Flora / Centro UC CAPES, Santiago, Chile

LONAN, K.A., E.T. THORNE, LL. IRWIN & R. SKINNER (1986) Immobilizing wild mountain lions (*Felis concolor*) with ketamine hydrochloride and xylazine hydrochloride. Journal of Wildlife Disease, 22: 97–103.

ACOSTA-JAMETT, G.A., S.M. FUNK & N. DUNSTONE (2007) Inmovilización de la güinya (*Leopardus guigna*) en estado silvestre con asociación anestésica de Ketamina-Xilacina. Avances en Ciencias Veterinarias (Chile), 22: 5–9.

BELTRAN, J.F., R. NALLAR, M.L. VILLALBA, E. DELGADO & M. BERA (2009) Inmovilización química, evaluación hematológica y coproparasitología de *Leopardus colocolo* en Khostor-Potosí, Bolivia. Revista de Investigaciones Veterinarias del Perú (Perú), 20: 297–305.

JIMÉNEZ, J.E. (2007) Ecology of a coastal population of the critically endangered Darwin's fox (*Pseudalopex fulvipes*) on Chiloé Island, southern Chile. Journal of Zoology, 271: 63–77.

KREEGER, T.J., U.S. SEAL & J.R. TESTER (1990) Chemical immobilization of Red Foxes (*Vulpes vulpes*). Journal of Wildlife Diseases, 26: 95–98.

TRAVIANI, A., P. FERRERAS, M. DELIBES & J.J. ALDAMA (1992). Xylazine hydrochloride - ketamine hydrochloride immobilization of red foxes (*Vulpes vulpes*) in Spain. Journal of Wildlife Disease, 28: 507–509.

TRAVIANI, A., & M. DELIBES (1994). Immobilization of free ranges red foxes (*Vulpes vulpes*) with ketamine hydrochloride and zolazepam hydrochloride. Journal of Wildlife Disease, 30: 589–591.

UHART, M., J. PEREIRA, H. FERRERYA, C. MARULL, P. BELDONENICO, N. FRACASSI, G. APRILE & D. MCALOOSE (2005). Health assessment of Geoffroy's cats (*Oncifelis geoffroyi*) in Argentina. Proceedings Wildlife Disease Association International Conference, Cairns (Queensland, Australia), p. 135.



Instalación



Manipulación



Captura + Telemetría

- Abundancia absoluta
- Uso del hábitat, movimientos
- Comportamiento, actividad y fisiología
- Demografía e historia de vida

Información



- Activo
- Trampeo generalmente dirigido o sistemático

Diseño



- Esfuerzo alto a muy alto (hs/hombre)
- Áreas pequeñas
- Costo alto a muy alto

Desventajas

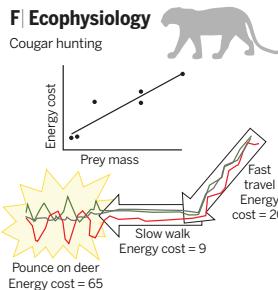
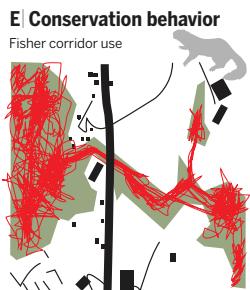
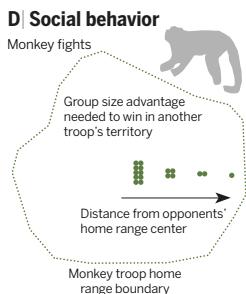
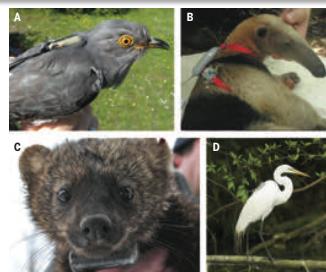
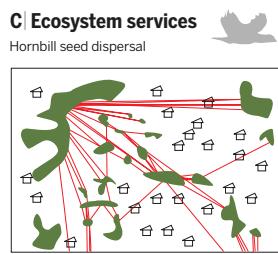
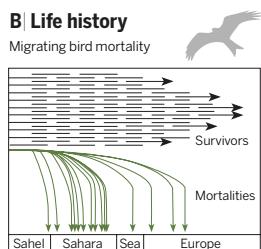
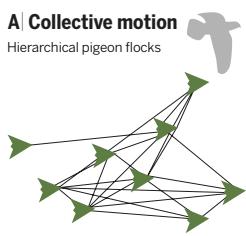


- Información muy detallada, fuera del momento de la captura
- Identificación confiable

Ventajas



Biologging



Kays et al. 2015. Terrestrial animal tracking as an eye on life and planet. Science 348:aaa2478.



Registros Indirectos: Huellas

- Ocurrencia
- Abundancia Relativa
- Uso relativo del hábitat
- Comportamiento

Información



- Registro casual
- Prospección sistemática pasiva (Conteo en transectos o grillas)
- Prospección sistemática activa (Huelleros con/sin cebo)

Diseño



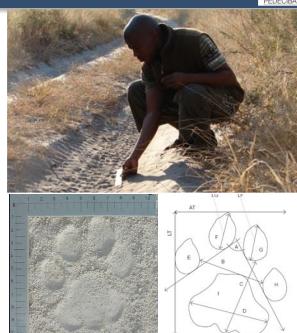
- Dependencia de sustrato y clima
- Dificultad para diferenciar especies
- Generalmente, no distingue individuos

Desventajas



- Bajo costo
- Bajo esfuerzo (horas/hombre)
- Aplicabilidad sobre grandes áreas

Ventajas





Registros Indirectos: otros indicios de presencia

- Ocurrencia
- Abundancia Relativa
- Uso relativo del hábitat
- Comportamiento (e.g. dieta, reproducción)
- Generalmente complementario

Información



- Registro casual
- Prospección sistemática pasiva (Conteo en transectos, grillas o áreas)
- Prospección sistemática activa (uso de refugios artificiales)

Diseño



- Dependencia del ambiente
- Dificultad para diferenciar especies
- Generalmente, no distingue individuos

Desventajas



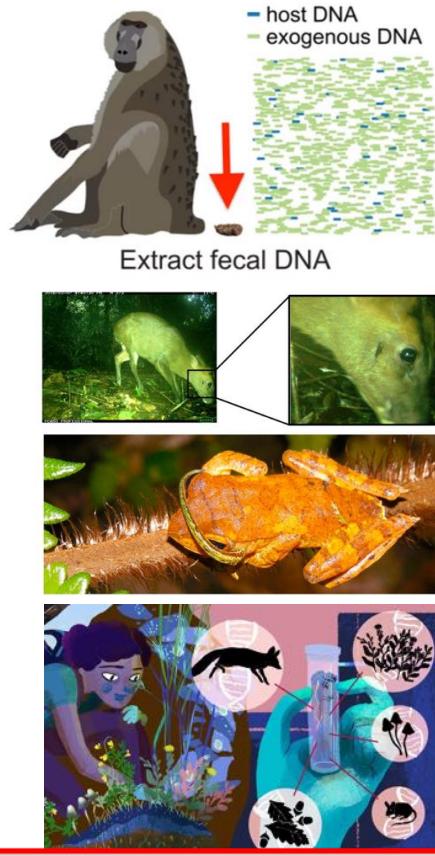
- Bajo costo
- Bajo esfuerzo (horas/hombre)
- Aplicabilidad sobre grandes áreas

Ventajas



Fecal:

- Estudios de Biodiversidad (identificación de especies, ADN del hospedador en células epiteliales del intestino, ADN de la flora bacteriana)
- Estudios Poblacionales (ADN microsatélite, células epiteliales del intestino, combinado con captura-marcaje-recaptura)
- Estudios Epidemiológicos (ADN parásitos)



Ambiental:

- Estudios de Biodiversidad (identificación de especies, combinados con herramientas de metagenómica son tremadamente poderosos)
- Estudios Poblacionales (ADN microsatélite, distintas fuentes, incluyendo material biótico, abiótico y otros organismos)

Sensores Automáticos

- Ocurrencia
- Abundancia relativa (potencialmente absoluta)
- Uso relativo del hábitat
- Comportamiento

Información



- Activo (cebo) o Pasivo
- Oportunista, sistemático, aleatorio
- Transectos, grillas

Diseño



- Costo moderado a alto
- Gran cantidad de información a procesar

Desventajas



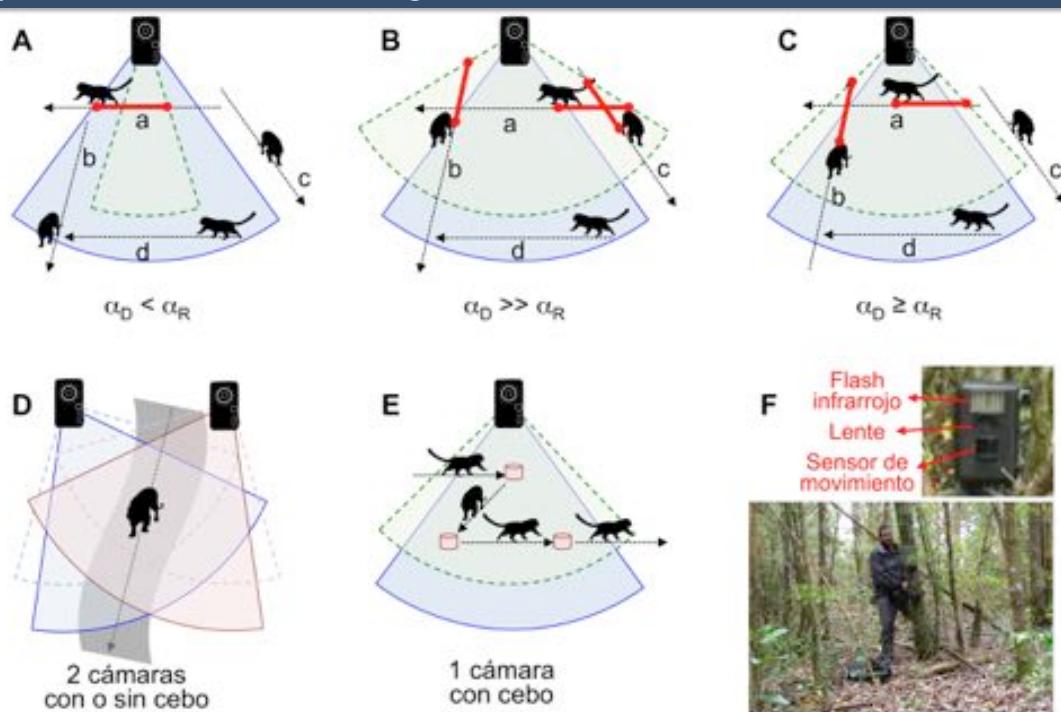
- Información detallada
- Identificación mayormente confiable
- Esfuerzo medio
- Áreas relativamente extensas

Ventajas





Trampas Cámara: detección vs. registro

 α_D : ángulo de detección

→ recorrido del individuo

área de detección

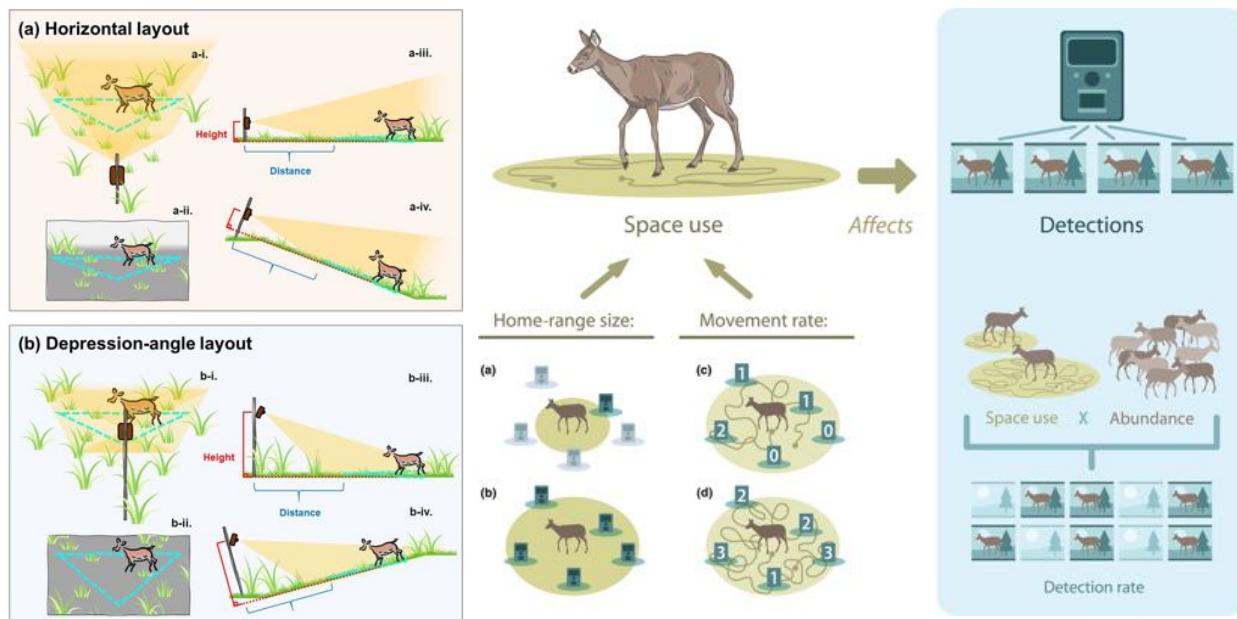
sendero

 α_R : ángulo de registro→ distancia entre
detección y registro

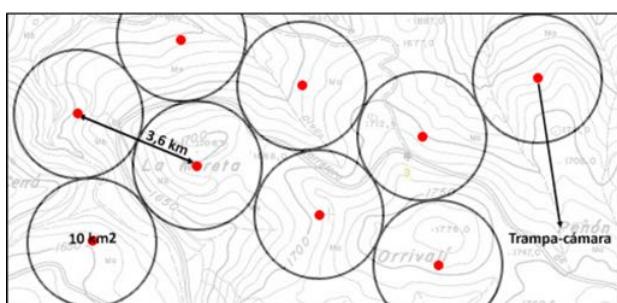
área de registro

cebo

La disposición de la cámara en la estación de fototrampeo, y la abundancia, ámbito de hogar y tasas de movimiento de los individuos pueden afectar su tasa de registro.

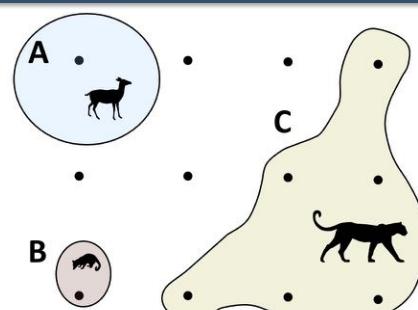


Trampas Cámara: disposición, diseño de muestreo



Ejemplo: relevamiento de pumas, Norte de Chile.

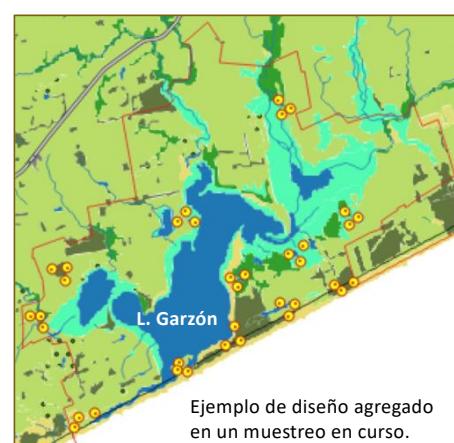
En: Iriarte, J.A. (2008) Mamíferos de Chile. Lynx Edicions, Barcelona, España.

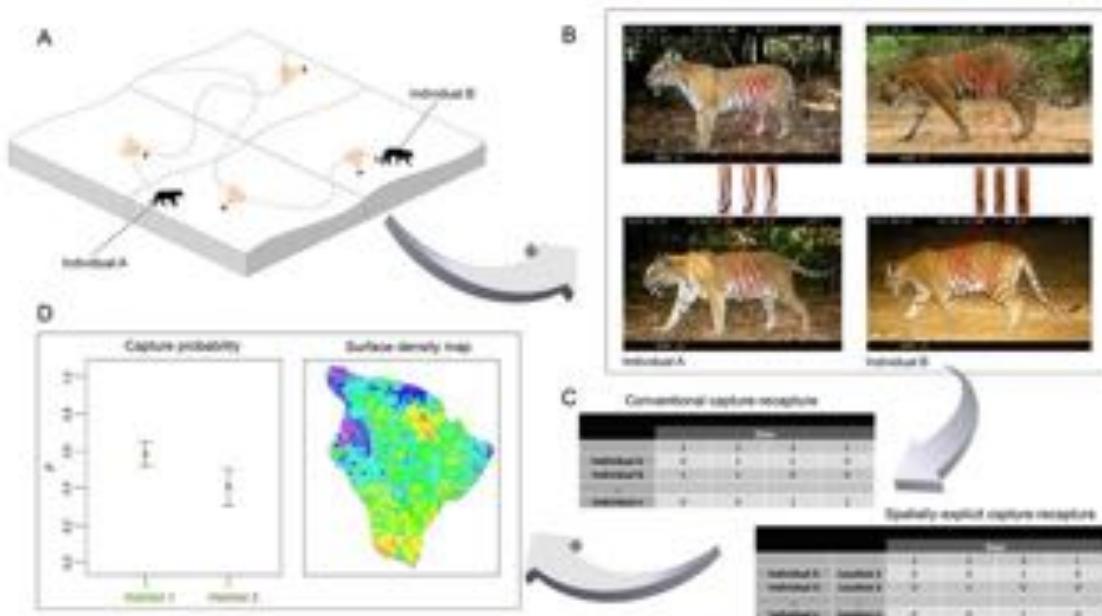


En: Abrams, et al. 2018. Studying terrestrial mammals in tropical rainforests. A user guide for camera-trapping and environmental DNA. Leibniz-IZW, Berlin, Germany.

La distancia entre cámaras depende del objetivo del trabajo.

- Ocupación ('ocupancia'), distribución, uso de hábitat: 1 o 2 veces el diámetro máximo promedio del territorio o área de acción (home-range)
- Uso de microhabitats, abundancia (métodos de captura-recaptura espaciales): 2 o más cámaras dentro de un home-range "típico".
- Combinación de usos en diseños agregados, esquemas multinivel.





Wearn, O. R., & Glover-Kapfer, P. (2017). Camera-trapping for conservation: a guide to best-practices. *WWF conservation technology series*, 1(1), 181.



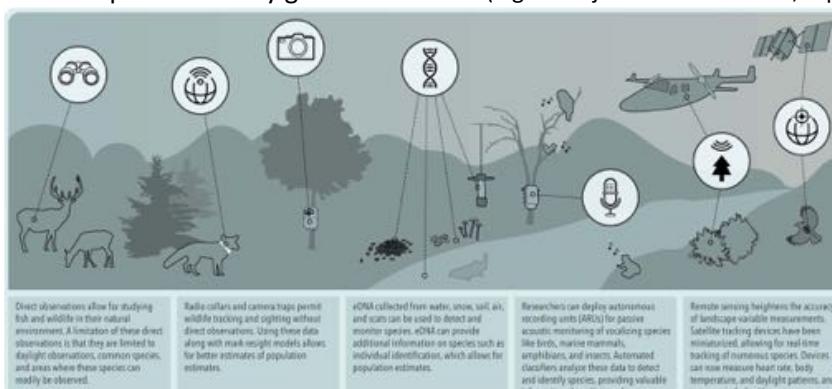
Las marcas naturales permiten el uso de técnicas de marcaje-recaptura sin manipulación.

También hay avances recientes en el desarrollos de métodos de estimación de abundancia para individuos no marcados...

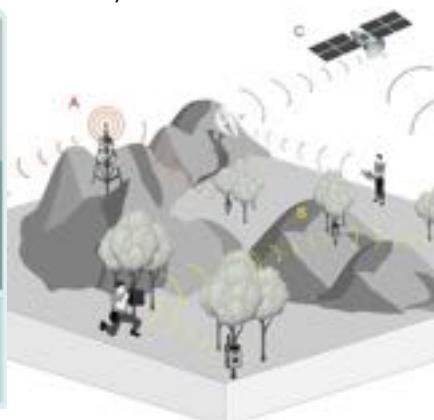


Trampas Cámara: automatización, nuevas tecnologías

Nuevas tecnologías (e.g. tipos de dispositivos, capacidades e intercomunicación de los mismos), generan abren nuevas posibilidades y generan desafíos (e.g. manejo de la información, aspectos éticos).



Tosa et al. (2021) *The Rapid Rise of Next-Generation Natural History*. *Front. Ecol. Evol.* 9:698131



Wearn & Glover-Kapfer (2017) Camera-trapping for conservation: a guide to best-practices. *WWF conservation technology series*, 1(1), 181.



i) Record observations of black bears/sign.

ii) Track a hike where you might see wildlife.

iii) Set up a camera to detect bears and wildlife.



Estudios dietarios

Recolección y análisis de heces

➤ **Recolección de heces:**

- Con guantes de látex, ambientes abiertos, evitando contacto.
- Depositadas en bolsas herméticas, rotuladas.
- Almacenamiento del material congelado.



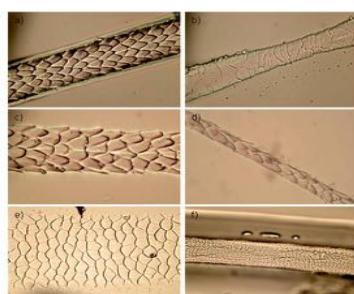
➤ **Tratamiento en gabinete (laboratorio húmedo):**

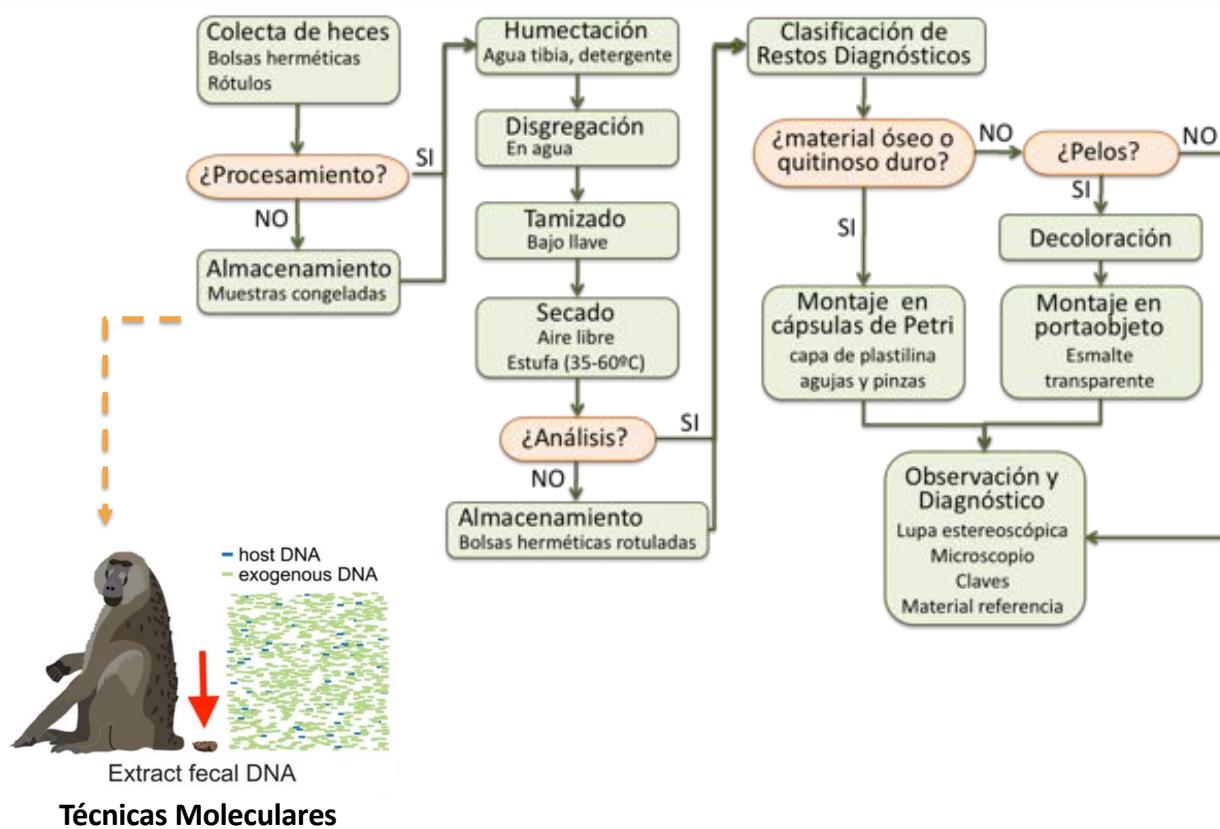
- Manipulación con guantes de látex y mascarilla.
- Disgregación en agua tibia con detergente y cloro.
- Lavado y tamizado bajo grifo.
- Secado sobre papel absorbente, a la intemperie o en estufa (60°C).



➤ **Determinación de dieta:**

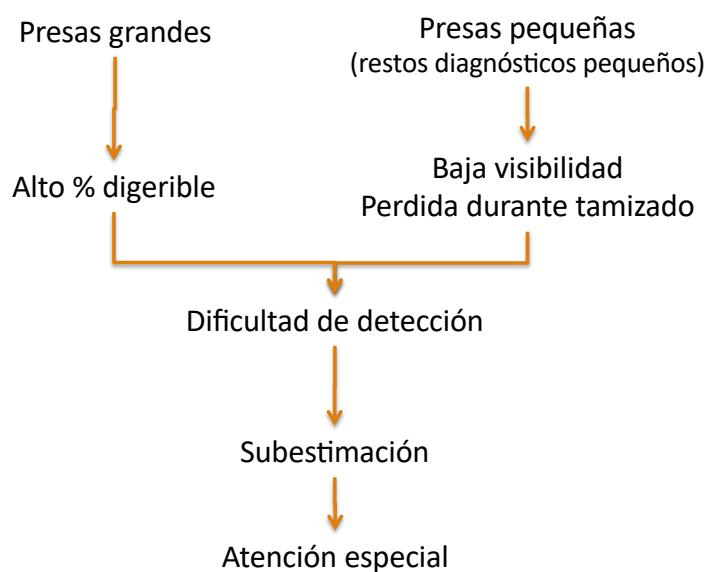
- Separación de restos diagnósticos no digeridos en lupa estereoscópica (guantes + mascarilla).
- Comparación de partes duras con claves y material de colección.
- Preparados microscópicos de pelos decolorados e improntas sobre gelatina o esmalte transparente.





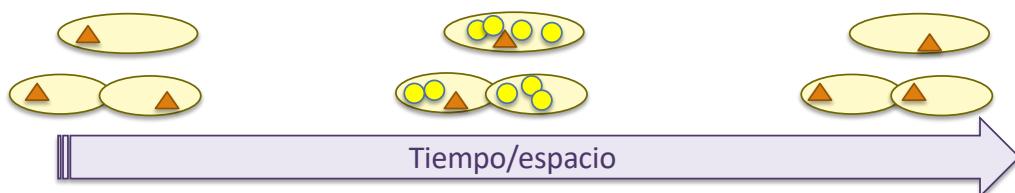
Recolección y análisis de heces

Detectabilidad: fuente importante de sesgos al cuantificar composición de la dieta.



Recolección y análisis de heces

Frecuencia Numérica Relativa (FN) $\frac{\text{nº items presa de la categoría}}{\text{nº items presa totales}}$	Proporción de individuos depredados de cada categoría presa	Sensible a diferencias en detectabilidad, tendiendo a subestimar presas grandes con pocos restos no digeridos (e.g. carroña)
Frecuencia de Ocurrencio (FO) $\frac{\text{nº heces positivas para la categoría}}{\text{nº de heces totales}}$	Regularidad (“asiduidad”) del consumo de cada categoría	Subestima la importancia de presas agregadas temporal/espacialmente



Bibliografía Recomendada

- Sutherland, W.J. (ed.) (2006). *Ecological Census Techniques: A Handbook*, 2nd ed. Cambridge Univ. Press. Introducción básica sobre muestreo y diseños de muestreo. Lenguaje sencillo, no requiere conocimientos avanzados de estadística. Enfoque más metodológico.
- Krebs, C.J. (1999). *Ecological Methodology*, 2nd ed. Addison-Wesley Euc. Pub. Discusión básica diseño experimental y de muestreo. Referencia clásica.
- Weather, C.P. & P.A. Cook (2011). *Practical Field Ecology*. Wiley-Blackwell. Descripción detallada de metodologías de campo para distintos tipos de organismos y variables ambientales, y discusión muy básica de técnicas analíticas y formas de presentación de resultados.
- Boitani, L., & Fuller, T. (Eds.). (2000). *Research techniques in animal ecology: controversies and consequences*. Columbia University Press.
- Boitani, L., & Powell, R. A. (Eds.). (2012). *Carnivore ecology and conservation: a handbook of techniques*. Oxford University Press.
- Comisión Honoraria de Experimentación Animal (2018). *Experimentación con animales no tradicionales en Uruguay*. (Ed. F. Teixeira de Mello). CHEA. En español, escrito por autores locales. Tratamiento de aspectos metodológicos asociados a la manipulación de distintos taxa animales, incluyendo técnicas alternativas. Tratamiento profundo de aspectos bioéticos y normativos.