

**Formulario de
registro de Cetáceos
Varados en la RGC**



Datos de cetáceos varados

Ubicación:

Lat.: _____ °N Largo _____ ° W.
Fecha del varamiento: _____
Fecha de la muerte: _____
Fecha de recopilación de datos: _____
Número de personas: _____
Causa probable de muerte: _____

Condición del individuo: (1) vivo; (2) muerte reciente; (3) en descomposición (órganos intactos, poco olor y poca hinchazón); (4) descomposición avanzada (órganos irreconocibles, cuerpo intacto); (5) descomposición muy avanzada (solo cuerpo seco o esqueleto _____
Piezas faltantes: _____
(Anotar el estado del ejemplar en su ubicación y en su posterior rescate).

Descripción : color, localización de cicatrices, heridas, parásitos y otros detalles interesantes.

Cabeza: _____
Región Dorsal : _____

Lados: _____
Región Abdominal : _____

Aleta dorsal: _____
Aletas pectorales : (dorsal) _____
(ventral): _____
Aleta caudal: (dorsal) _____
(ventral) _____

Muy importante: Utilice los dibujos de este formulario para detallar las características del ejemplar, prestando atención a su color , forma de la cabeza, aletas pectorales, dorsal y caudal. En el interior de este formulario puedes hacer bocetos o contornos de la cabeza y las aletas. Indique las partes faltantes del espécimen con líneas de puntos en su dibujo.

Número de registro

Sexo

Longitud total

Peso

Especie: _____

Dientes: UL _____ UR _____
LL _____ LR _____

Barbas: UL _____ UR _____

Reportado por: _____

Dirección: _____

Teléfono: _____

Datos tomados por: _____

_____ Teléfono: _____

Condiciones meteorológicas y de mareas en el momento del varamiento: _____

Orientación del cuerpo: _____

Si está vivo, indique la presencia o no de depredadores o enemigos, y comportamiento del ejemplar antes y después de encallar: _____

Animal vivo	Resultado
Saludable	Reflotado y sobrevivir
Demacrado	Reflotado y morir
Herido	Intervenido con medicamentos
dejado solo	Mantuvo alejado al público
enfermo en el agua	Se alejó nadando
Herido en el agua	Fallecido

Muestras obtenidas: al menos deberán obtenerse de:

Misticetos (ballenas barbadas): dos placas barbadas centrales o hueso del oído _____

Odontoceto (con dientes): 4-5 dientes consecutivos de la parte central , cabeza entera, cráneo o aletas _____

Uso del individuo: _____

Destino de las muestras: _____

Utilice la parte interior del formulario para dibujar el contorno (silueta) de las aletas pectoral (que indica la derecha o la izquierda del animal), dorsal y caudal. Colocar sobre papel debajo de las aletas y trazar el contorno con un lápiz en posición vertical. Si es posible, haz lo mismo con la cabeza. Si el animal es demasiado grande, dibuja la forma de las aletas y dibuja la distribución de colores. No olvides dibujar ambas aletas pectorales.



Dibujar cualquier detalle interesante, partes que falten, cicatriz, parásitos, línea de red



Lado izquierdo

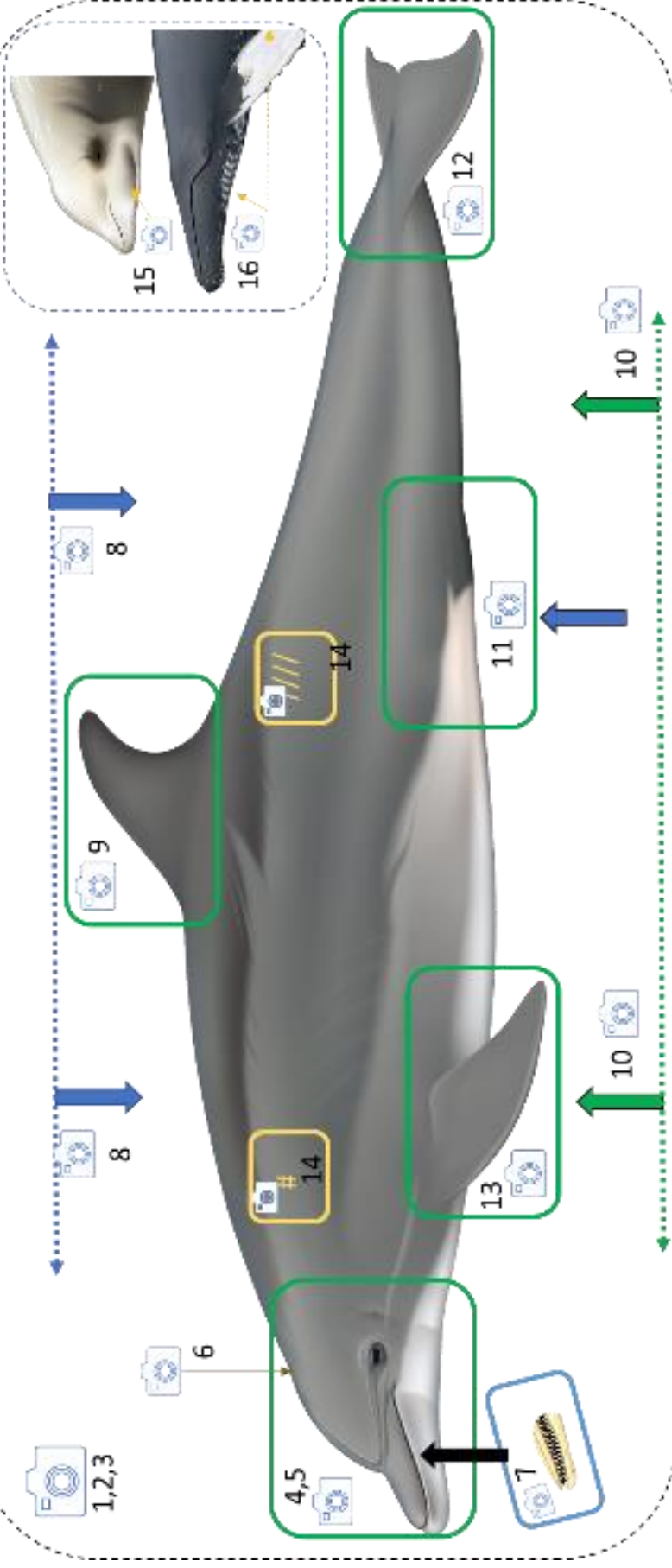


Lado derecho

Comments:



Fotos a tomar de un delfín encallado

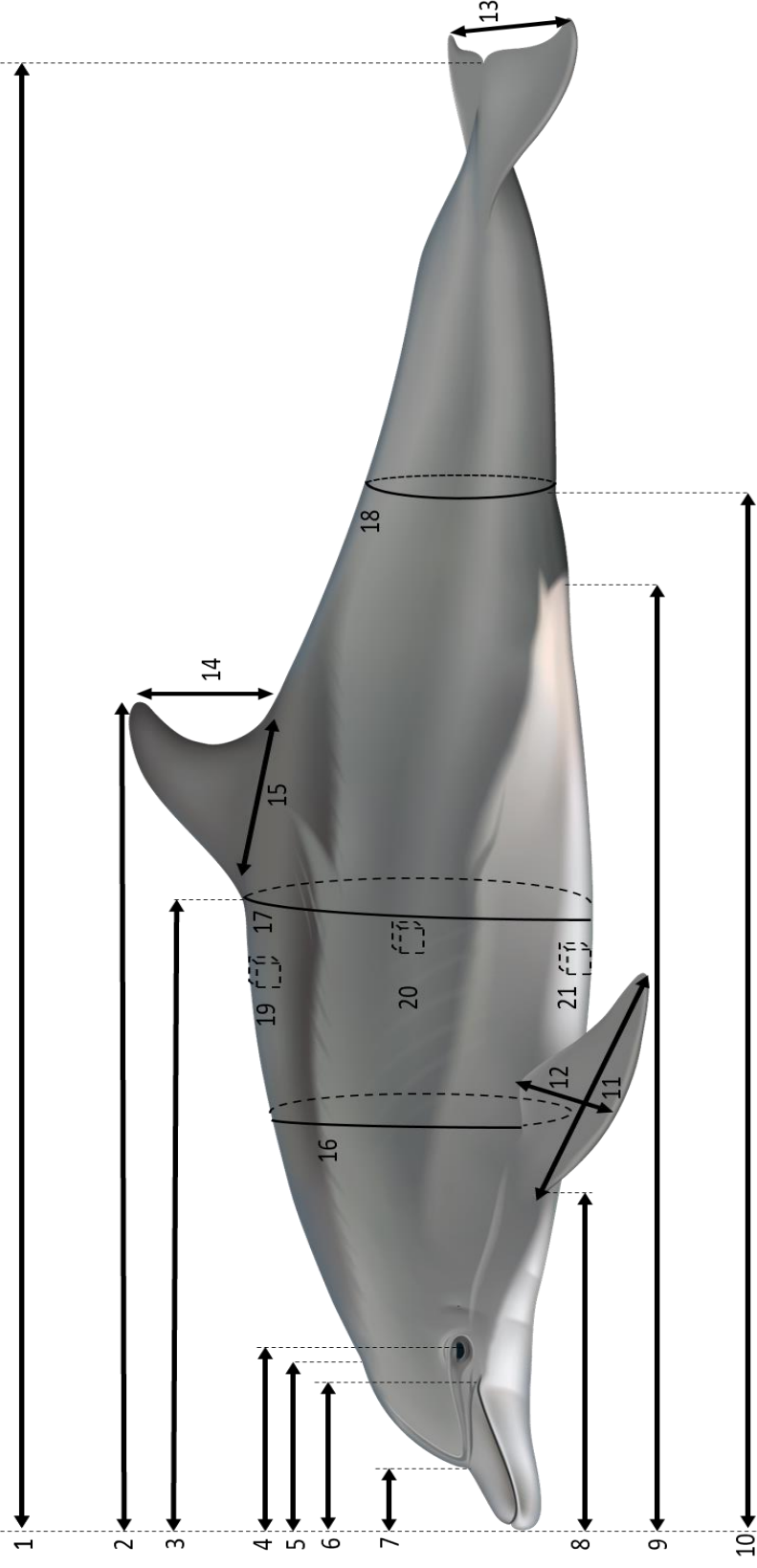


Fotos para recolectar: 1. Foto inicial (cuerpo completo antes de mover al animal y el fondo). 2. Lado izquierdo (animal completo) 3. Lado derecho (animal completo) 4. Cabeza izquierda 5. Cabeza derecha 6. Orificio nasal 7. Dientes o barbas 8. Dorsal (espalda del animal completo si es posible) 9. Aleta dorsal (buscar cualquier detalle) 10. Ventral (vientre del animal completo si es posible) 11. Área genital 12. Aleta caudal 13. Aleta pectoral (tomar las dos juntas y luego cada una por separado). 14. Heridas o marcas. Medidas especiales: 15. Zifios; surcos de la garganta 16. Ballenas; Surcos de la garganta (intento fotografiar el número y la extensión).

Comments:



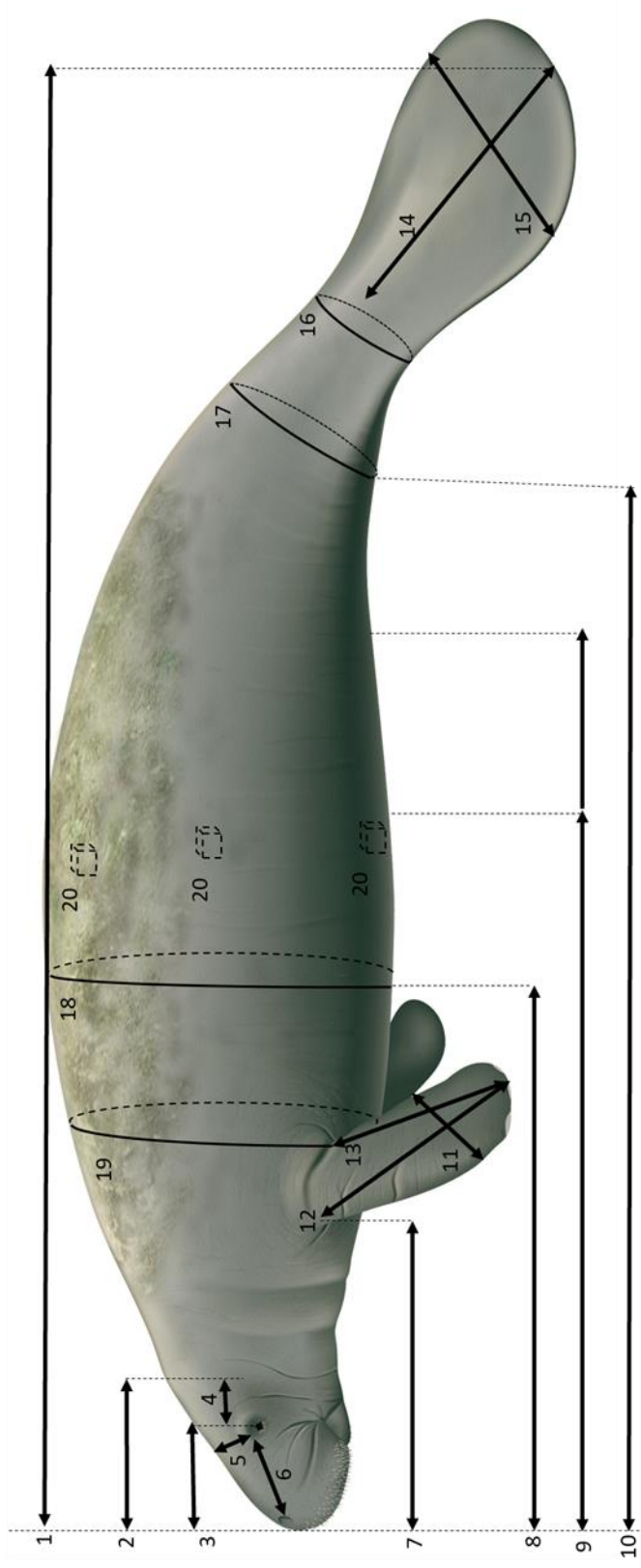
MEDICIÓN DE CETÁCEOS ENCALLADOS



Mediciones básicas en cetáceos varados. 1. De la punta del hocico a la muesca de la aleta caudal. 2. De la punta del hocico a la punta de la aleta dorsal. 3. De la punta del hocico a la inserción anterior de la aleta dorsal. 4. De la punta del hocico al centro del ojo. 5. De la punta del hocico al espiráculo. 6. De la punta del hocico a la comisura de la boca. 7. De la punta del hocico al melón. 8. De la punta del hocico a la inserción anterior de la aleta pectoral. 9. De la punta del hocico al centro de la abertura genital. 10. De la punta del hocico al centro del ano. 11. Longitud de la aleta pectoral. 12. Anchura de la aleta pectoral (medir izquierda y derecha). 13. Anchura de la aleta caudal. 14. Altura de la aleta dorsal. 15. Base de la aleta dorsal. 16. Circunferencia a nivel de la axilar. 17. Circunferencia máxima (especifique el lugar). 18. Circunferencia a nivel del ano. 19. Grosor de la grasa: dorsal (anterior y lateral a la aleta dorsal). 20. Grosor de la grasa: lateral a media longitud (anterior y lateral a la aleta dorsal). 21. Espesor de la grasa: ventral a media longitud (anterior y lateral a la aleta dorsal).

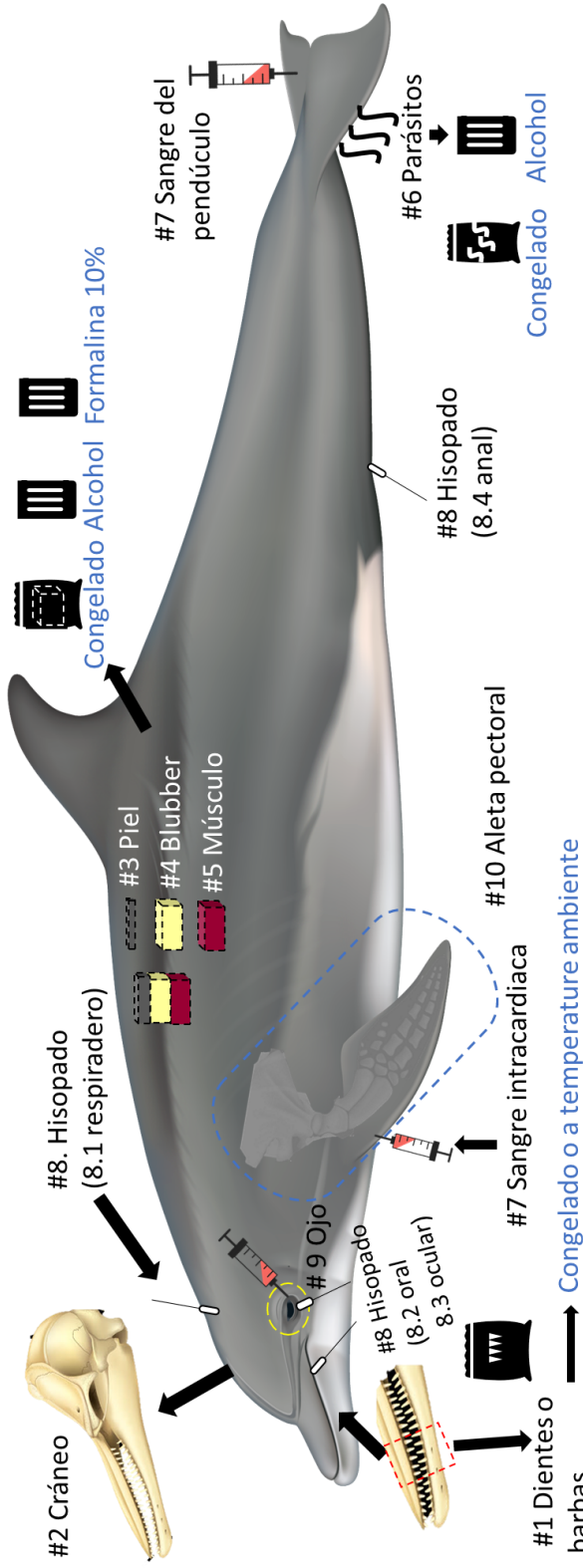


MEDICIÓN DE MANATÍES ENCALLADOS



Medidas básicas en manatíes varados. 1. Punta del hocico a la punta de la aleta caudal. 2. Punta del hocico al oído externo. 3. Punta del hocico al centro del ojo 4. Centro del ojo a la oreja 5. Distancia entre los centros de los ojos 6. Centro del ojo al centro del orificio nasal (mismo lado) 7. Punta del hocico a la inserción anterior de la aleta pectoral. 8. Punta del hocico al centro del ombligo 9. Punta del hocico al centro del genital 10. Punta del hocico hasta el centro del ano 11. Anchura máxima de la aleta pectoral 12. Longitud de la aleta, de la base de la aleta caudal inserción anterior a la anchura de la punta 13. Longitud de la aleta, de la axila a la punta 14. Longitud de la aleta caudal 15. Anchura máxima de la aleta caudal 16. Circunferencia en la base de la aleta caudal 17. Circunferencia a nivel del ano 18. Circunferencia a nivel del ombligo 19. Circunferencia a nivel de la axila 20. Espesor de la piel: dorsal (anterior, lateral, ventral)

Muestras básicas para recolectar y conservar (DDC 2-3)



Muestras básicas a recolectar de un cetáceo varado 1. Muestra de dientes: Contar el total de dientes (o barbas) y cuencas vacías y recoger 4-5 dientes o barbas (de la parte media de la mandíbula), guardar congelados o dejarlos secar y ponerlos en una bolsa o frasco limpio. 2. El cráneo puede conservarse por diferentes métodos (si se recoge, intente obtener muestras de cerebro y líquido cefalorraquídeo). Muestras #3 piel, #4 grasa, #5 músculo cortar un cuadrado de 5x5 cm usando un cuchillo o cuchilla y pinzas y separarlas. Las muestras para el formol deben tener un grosor máximo de 1 cm. El alcohol podría ser del 70% idealmente al 95% (incluso el vodka y la ginebra funcionan!). Se pueden congelar directamente. La grasa debería envolverse primero con papel de aluminio y luego meterse en una bolsa. 6. Parásitos externos. Almacenamiento en alcohol al 70% a temperatura ambiente y/o congelado. 7. La sangre completa puede ser recogida idealmente por vía intracardiaca hasta 16 horas después de la muerte. Para el suero guardarlo en tubo de sangre de tapón rojo. 8. Hisopos: Se pueden recoger hisopos estériles del espiráculo, mucosa oral, ocular y anal para el diagnóstico de enfermedades. 9. Ojos: ambos ojos pueden ser recogidos para serología e histopatología, uno fijado en formol y el otro congelado. 10. Aletas pectorales: pueden recogerse y congelarse para la posterior interpretación de edad mediante radiografías. IMPORTANTE: recuerde etiquetar cada bolsa con la identificación del caso y la fecha!

Comments:

órgano para muestrear <i>* (¡La causa de la muerte no se puede determinar!)</i>	Análisis: ✓ historia de vida (DDC máx. = 5) ✓ ADN (DDC máx.=3) ✓ Biomarcadores (DDC máx.=1) ✓ microbiología (virus, bacterias, biotoxinas) (Max DDC=2-3) ✓ Isótopos estables y ácidos grasos (Max DDC=5) ✓ serología (DDC máx.=2) Almacenamiento: bolsa de plástico en congelador (-20 a -80°C)				Análisis : contaminantes (DDC máx.=3) Almacenamiento: envuelto en papel de aluminio y puesto en plástico. bolsas en el congelador (-20 a -80°C)		Análisis : histología (patología y reproducción) (Max DDC=3) (¡no más de 1 cm de espesor!) Almacenamiento: recipiente de plástico con formalina tamponada al 10% (9 veces líquido versus tejido), a temperatura ambiente		Análisis: parasitología (DDC máx.=4) Almacenamiento: Vial de plástico con alcohol al 10% en congelador (-20 a -80°C) y temperatura ambiente.	
	Para qué	Envase	Tamaño de la muestra	Número de muestras	Tamaño de la muestra	Número de muestras	Tamaño de la muestra	Número de muestras	Tamaño de la muestra	Número de muestras
Dientes	Historia de vida	Bolsa de plástico esterilizada	5 dientes recogidos en el medio de la mandíbula.							
Cráneo	Historia de vida	Bolsa de plástico	Todo							
Piel	ADN Microbiología	Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	2 ☐			3x3x0,5 cm	1 ☐		
Grasa de ballena	Isótopos estables y ácidos grasos. Microbiología	Bolsa de plástico esterilizada	5x5x5cm	2 ☐	5x5x5cm	1 ☐	5x5x 1cm	1 ☐	Varios parásitos	2 ☐
Músculo	Isótopos estables y ácidos grasos. Microbiología	Bolsa de plástico esterilizada	5x5x5cm	2 ☐	5x5x5cm	1 ☐	5x5x 1cm	1 ☐	Varios parásitos	2 ☐
Parásitos externos (ácaros y piojos)									Varios parásitos	2 ☐
Sangre completa (si han pasado menos de 16 horas de la muerte)	Microbiología Serología	Tubo colector de sangre (tapa roja)	5-10ml	2 ☐						
Líquido ocular (alternativa a la sangre si el cadáver no está fresco)	Serología	Vial estéril 1,5 ml	3ml	1 ☐						
Ojo y hisopo ocular	Microbiología Histología	Bolsa de plástico esterilizada	Todos los órganos (1 ojo)	1 ☐ 1 del ojo ☐			(2º ojo) (inyectar formalina)	1 ☐		
Hisopo respiratorio	Microbiología	hisopo estéril	1 del espiráculo ☐							
Hisopos digestivos	Microbiología	hisopo estéril	1 del ano ☐							
Escápula	Historia de vida		todo organo	2 ☐						

Lista de muestras a recolectar para una recopilación de datos extensa

órgano para muestrear	Análisis: ✓ historia de vida (DDC máx. = 5) ✓ ADN (DDC máx.=3) ✓ Biomarcadores (DDC máx.=1) ✓ microbiología (virus, bacterias, biotoxinas) (Max DDC=2-3) ✓ Isótopos estables y ácidos grasos (Max DDC=5) ✓ serología (DDC máx.=2) Almacenamiento: bolsa de plástico en congelador (-20 a -80°C)				Análisis : contaminantes (DDC máx.=3) Almacenamiento: envuelto en papel de aluminio y puesto en plástico. bolsas en el congelador (-20 a -80°C)		Análisis : histología (patología y reproducción) (Max DDC=3) (¡no más de 1 cm de espesor!) Almacenamiento: recipiente de plástico con formalina tamponada al 10% (9 veces líquido versus tejido), a temperatura ambiente		Análisis: parasitología (DDC máx.=4) Almacenamiento: Vial de plástico con alcohol al 10% en congelador (-20 a -80°C) y temperatura ambiente.	
	Para qué	Envase	Tamaño de la muestra	Número de muestras	Tamaño de la muestra	Número de muestras	Tamaño de la muestra	Número de muestras	Tamaño de la muestra	Número de muestras
Anginas	Microbiología	Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	1 ☐			3x3x1cm	1 ☐		
Pulmón		Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	1 superior ☐ 1 inferior ☐			3x3x1cm	1 ☐	Varios parásitos	2 ☐
ganglios linfáticos		Bolsa de plástico esterilizada	Medio	1 ☐			medio	1 ☐		
Corazón/músculo cardíaco		Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	1 ☐			3x3x1cm	2 en diferentes regiones ☐		
Hígado		Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	2 ☐	5x5cm	1 ☐	3x3x1cm	1 ☐	Varios parásitos	2 ☐
Páncreas		Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	1 ☐			3x3x1cm	1 ☐		
Riñón		Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	1 ☐	5x5cm	1 ☐	3x3x1cm	1 ☐		
Glándulas suprarrenales		Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	1 ☐	5x5cm	1 ☐	3x3x1cm	1 ☐		
Bazo		Bolsa de plástico esterilizada	medio	1 ☐			medio	1 ☐	Varios parásitos	2 ☐
Glándula tiroides		Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	1 ☐	5x5cm	1 ☐	3x3x1cm	1 ☐		
1r. Estómago		Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	1 ☐			3x3x1cm	1 ☐		
2do. Estómago		Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	1 ☐			3x3x1cm	1 ☐		

Órgano para muestrear	Análisis: ✓ historia de vida (DDC máx. = 5) ✓ ADN (DDC máx.=3) ✓ Biomarcadores (DDC máx.=1) ✓ Microbiología (virus, bacterias , biotoxinas) (Max DDC=2-3) ✓ Isótopos estables y ácidos grasos (Max DDC=5) ✓ Serología (DDC máx.=2) Almacenamiento: bolsa de plástico en congelador (-20 a -80°C)				Análisis : contaminantes (DDC máx.=3) Almacenamiento: envuelto en papel de aluminio y puesto en plástico. bolsas en el congelador (-20 a -80°C)		Análisis : histología (patología y reproducción) (DDC máx.=3) Almacenamiento: recipiente de plástico con formalina tamponada al 10% (9 veces líquido versus tejido), a temperatura ambiente		Análisis: parasitología (DDC máx.=4) Almacenamiento: Vial de plástico con alcohol al 10% en congelador (-20 a -80°C) y temperatura ambiente.	
	Para qué	Envase	Tamaño de la muestra	Número de muestras	Tamaño de la muestra	Número de muestras	Tamaño de la muestra	Número de muestras	Tamaño de la muestra	Número de muestras
Contenido estomacal	Microbiología	vial estéril	10ml	1 ☐					Varios parásitos	1 ☐
	Dieta a partir del análisis de presas.	Bolsa de plástico esterilizada	Contenido completo ☐							
Intestino	Microbiología	Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	2-3 regiones ☐			5x5x1cm	2-3 regiones ☐	Varios parásitos	1 ☐
Excrementos		vial estéril	1-10ml	1 ☐					Varios parásitos	1 ☐
Testículos/Ovario		Bolsa de plástico esterilizada	medio	1 ☐			medio	1 ☐		
Leche		Vial de plástico estéril	1-10ml	1 ☐						
Placenta		Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	1 ☐	5x5cm	1 ☐	5x5x1cm	1 ☐		
Tejido fetal (hígado, riñón, pulmón, cerebro, contenido del estómago)		Bolsa de plástico esterilizada	3x3cm	1 ☐	3x3cm	1 ☐	5x5x1cm	1 ☐		
Glándula mamaria		Bolsa de plástico esterilizada	5x5cm	1 ☐			5x5x1cm	1 ☐		
Cerebro		Bolsa de plástico esterilizada	5x5x5cm	2-3 regiones ☐			Mitad del cerebro con cortes en el tejido para que la formalina pueda penetrar adecuadamente	1 ☐		
líquido cefalorraquídeo		Jeringa o vial de 1,5	0.1- 5ml	1-3 ☐						

Notas:

[illegible]