

**Formulaire
d'enregistrement
des cétacés échoués
dans la RGA**



Données sur les cétacés échoués

Location: _____

Lat: _____ °N Long _____ ° W.

Date de l'échouage: _____

Date du décès : _____

Date de la collecte des données : _____

Nombre d'individus: _____

Cause du décès: _____

État de l'individu: (1) vivant ; (2) mort récente ; (3) en décomposition (organes intacts, peu d'odeur et peu de gonflement); (4) décomposition avancée (organes méconnaissables, corps intact); (5) décomposition très avancée (corps sec ou squelette seulement).

Pièces manquantes : _____

(Notez l'état du spécimen lors de sa localisation et de son sauvetage ultérieur).

Description: couleur, emplacement des cicatrices, blessures, parasites et autres détails intéressants.

Tête: _____

Région dorsale: _____

Côtés: _____

Région abdominale: _____

Nageoire dorsale: _____

Nageoires pectorales: (dorsales) _____

(ventrale): _____

Nageoires caudale: (dorsale) _____

(ventrale) _____

Très important: Utilisez les dessins de ce formulaire pour détailler les caractéristiques du spécimen, en prêtant attention à sa couleur, à la forme de sa tête, à ses nageoires pectorales, dorsales et caudales. À l'intérieur de ce formulaire, vous pouvez faire des croquis ou des esquisses de la tête et des nageoires. Indiquez les parties manquantes du spécimen à l'aide de lignes pointillées sur votre dessin.

Numéro de registre

Le sexe

Longueur totale

Poids

Espèce: _____

Rapporté par: _____

Address: _____

Téléphone: _____

Données recueillies par : _____

Téléphone: _____

Conditions météorologiques et marées au moment de l'échouage: _____

Orientation du corps: _____

S'il est vivant, indiquez la présence ou non de prédateurs ou d'ennemis, ainsi que le comportement du spécimen avant et après l'échouage.

Animal vivant	Résultat
En bonne santé	Renfloué et survivre
Émacié	Renfloué et mourir
Blessé	Intervenu avec des médicaments
Laissé seul	Tenu à l'écart du public
Malade dans l'eau	S'eloigner en nageant
Blessé dans l'eau	Décédé

Échantillons obtenus : ils doivent au moins être obtenus auprès de :

Mysticètes (baleines à fanons): deux fanons centraux ou os de l'oreille _____

Odontocète (avec dents): 4-5 dents consécutives de la partie centrale, de la tête entière, du crâne ou des nageoires

Utilisation de l'individu : _____

Destination des échantillons : _____

Utilisez la partie intérieure du formulaire pour dessiner le contour (silhouette) des nageoires pectorales (indiquant la droite ou la gauche de l'animal), dorsales et caudales. Placez un papier sous les nageoires et tracez le contour avec un crayon en position verticale. Si possible, faites de même avec la tête. Si l'animal est trop grand, esquissez la forme des nageoires et dessinez la répartition des couleurs. N'oubliez pas de dessiner les deux nageoires pectorales.



**Dessinez les détails intéressants, les parties manquantes,
les cicatrices, les parasites, les lignes de filet, etc.**



Côté gauche

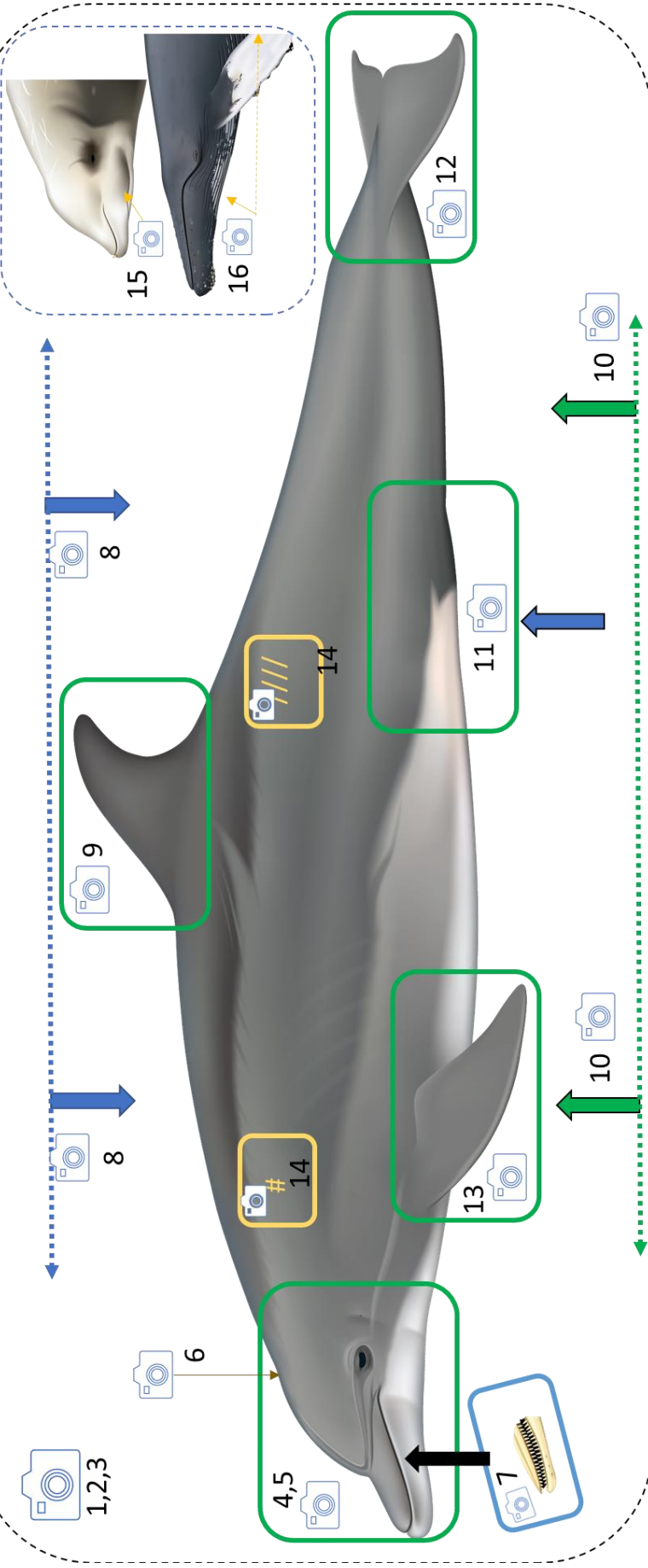


Côté droit

Comments:



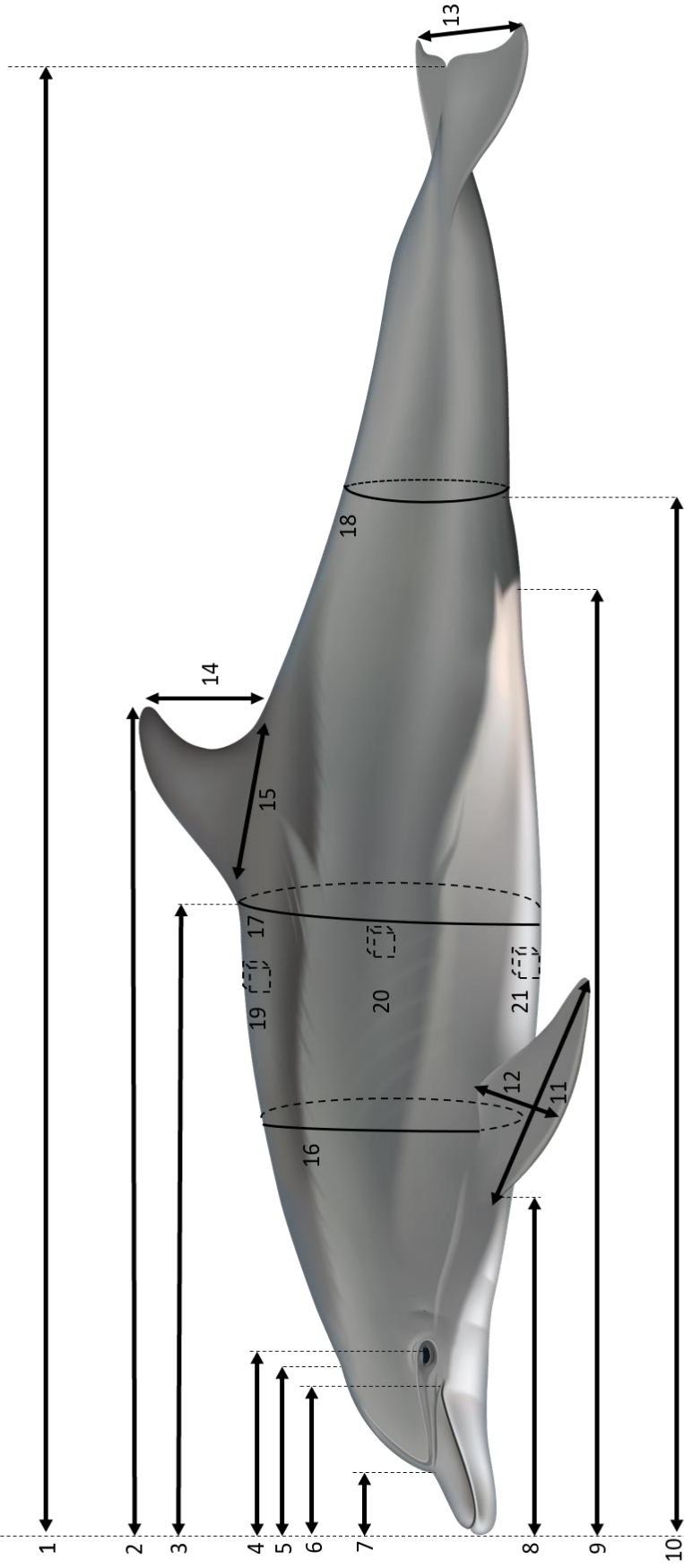
Prise de photos d'un dauphin échoué



Photos à collecter. 1 Photo initiale (corps entier avant le déplacement de l'animal et arrière-plan). 2. côté gauche (animal entier) 3. côté droit (animal entier) 4. Tête gauche 5. Tête droite 6. Narine 7. Dents ou fanons 8. Dorsal (dos de l'animal entier si possible) 9. ventral (ventre de l'animal entier si possible) 11. Zone génitale 12. Nageoire caudale 13. Nageoire pectorale (prendre les deux ensemble puis chacune séparément). 14. plaies ou marques. Mesures spéciales : 15. Ziphius : sillons de la gorge 16. Baleines : sillons gutturaux (essayer de photographier le nombre et l'étendue).



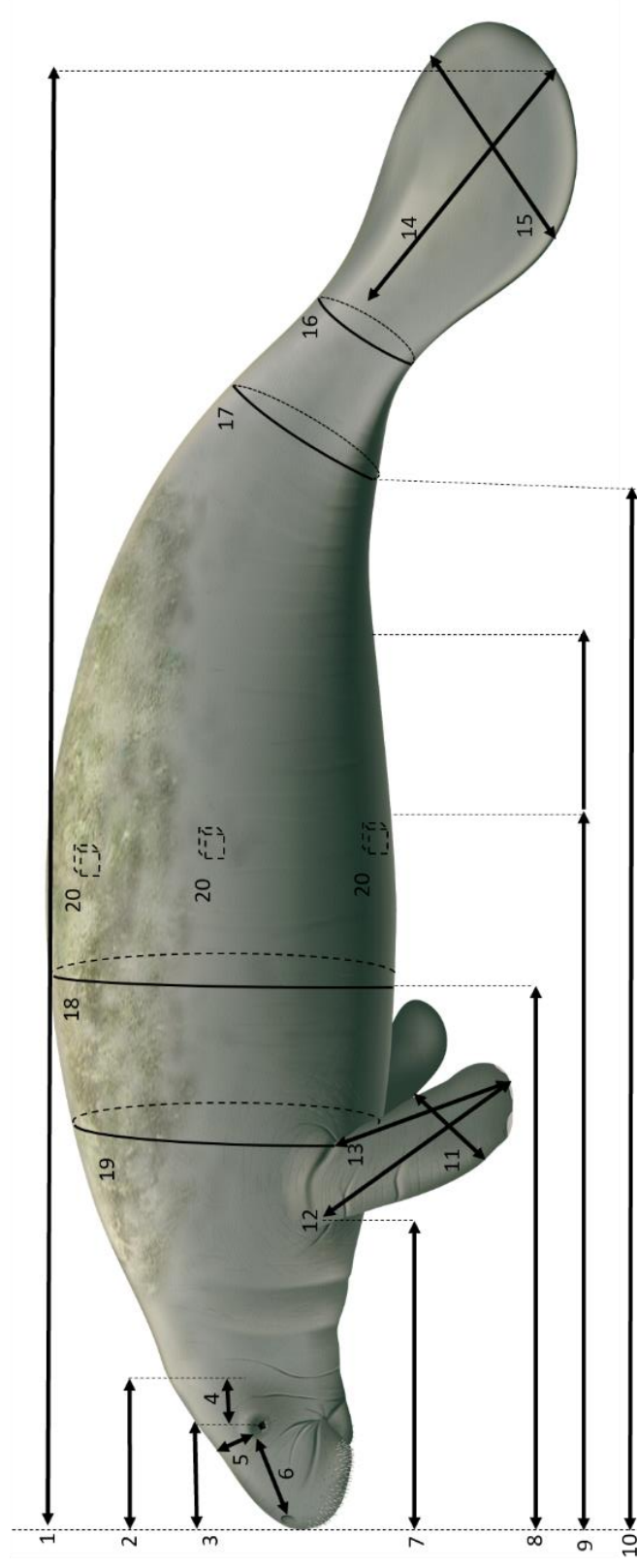
MESURER LES CÉTACÉS ÉCHOUÉS



Mesures de base sur les cétacés échoués. 1. encoche du museau à la nageoire caudale. 2. Museau à l'extrémité de la nageoire dorsale. 3. museau à l'insertion antérieure de la nageoire dorsale. 4. museau au centre de l'œil 5. Du museau à l'angle de la bouche 7. Museau au melon 8. Du museau à l'insertion antérieure de la nageoire. 9. du museau au centre de l'ouverture génitale 10. du museau au centre de l'anus 11. Longueur de la nageoire pectorale 12. Largeur de la nageoire (mesurer à gauche et à droite) 13. Largeur de la nageoire 14. Hauteur de la nageoire dorsale 15. Base de la nageoire dorsale 16. Circonférence au niveau de l'aisselle 17. Circonférence au niveau de l'endroit) 18. Circonférence au niveau de l'anus 19. Épaisseur du lard : dorsal (antérieur et latéral à la nageoire dorsale) 20. Épaisseur du lard : latérale à mi-longueur (antérieure et latérale à la nageoire dorsale) 21. Épaisseur du lard : ventral à mi-longueur (antérieure et latérale à la nageoire dorsale)



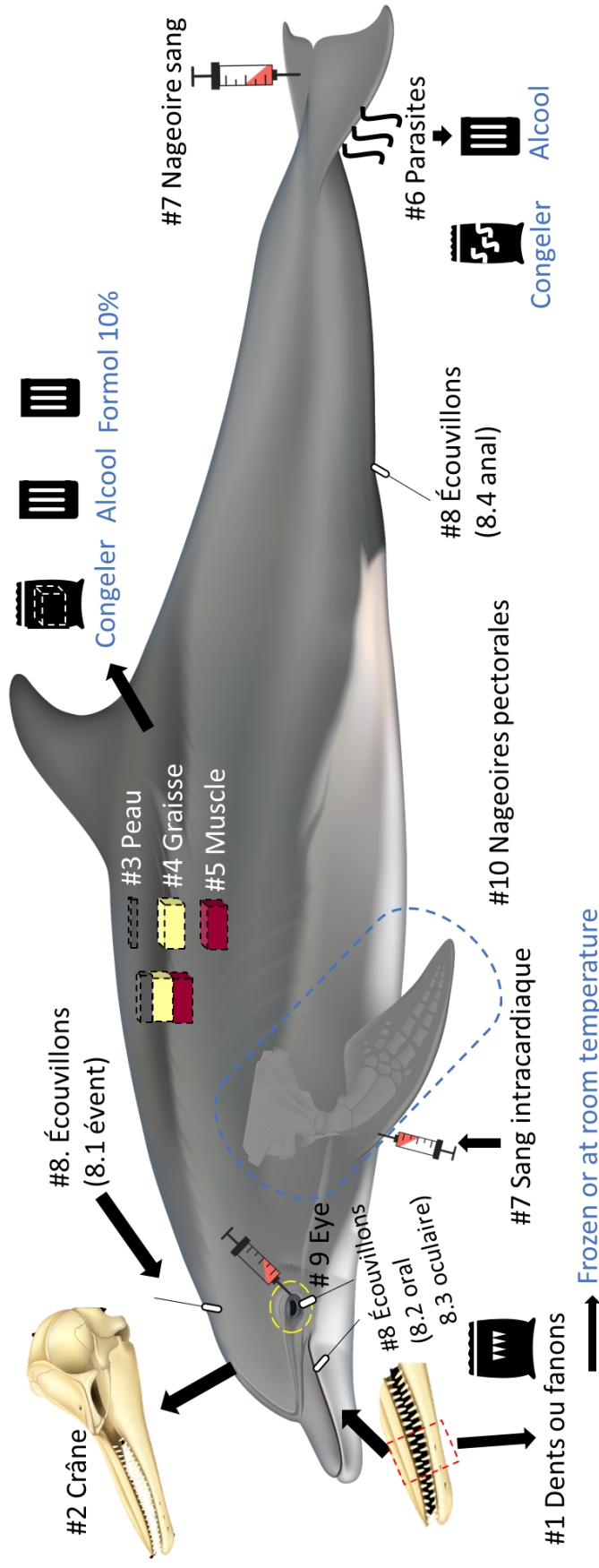
MESURE DES LAMANTINS ÉCHOUÉS



Mesures de base sur les lamantins échoués. 1. de l'extrémité du museau à l'extrémité de la nageoire caudale. 2. de la pointe du museau à l'oreille externe 3. du centre du museau au centre de l'œil 4. Centre de l'œil à l'oreille 5. Distance entre les centres des yeux 6. Centre de l'œil au centre de la narine (même côté) 7. Extrémité du museau à l'insertion antérieure de la nageoire pectorale. 8. de la pointe du museau au centre de l'ombilic. 9. de la pointe du museau au centre du genou 10. Extrémité du museau au centre de l'anus 11. Largeur maximale de la nageoire pectorale 12. Longueur de la nageoire, de la base de l'insertion antérieure de la nageoire caudale à la largeur de l'extrémité 13. Longueur de la nageoire, de l'aisselle à la pointe 14. Longueur maximale de la nageoire caudale 15. Largeur maximale de la nageoire caudale 16. Circonférence à la base de la nageoire caudale 17. Circonférence au niveau de l'anus 18. Circonférence au niveau de l'ombilic 19. Circonférence au niveau de l'aisselle 20. Épaisseur de la peau : dorsale (antérieure, latérale, ventrale)



Echantillons de base et préservation (DDC 2-3)



Échantillons de base à prélever sur un cétacé échoué 1. Échantillon de dents : Comptez le nombre total de dents (ou de fanons) et les cavités vides et prélevez 4 à 5 dents ou fanons (dans la partie médiane de la mâchoire), conservez-les congelées ou séchées dans un sac. **2. Le crâne** peut être préservé par différentes méthodes (s'il est collecté, essayez d'obtenir des échantillons de cerveau et de liquide céphalo-rachidien). **Echantillons #3 peau, #4 graisse, #5 muscle** couper un carré de 5x5 cm à l'aide d'un couteau ou d'une lame et de pinces et les séparer. Les échantillons pour le formol doivent avoir une épaisseur maximale de 1 cm. L'alcool peut être de 70%, idéalement de 95% (même la vodka et le gin fonctionnent !). Ils peuvent être congelés directement. Le lard devrait idéalement être enveloppé d'abord avec du papier d'aluminium, puis mis dans un sac. **6. parasites externes.** Stockage dans de l'alcool à 70% à température ambiante et/ou congélation. **7. Le sang complet** peut être collecté idéalement par voie intracardiaque jusqu'à 16 heures après la mort. Pour le sérum, le conserver dans un tube de sang à bouchon rouge. **8. écouvillons :** Des écouvillons stériles de l'évent, des muqueuses buccales, oculaires et anales peuvent être prélevés pour la sérologie et l'histopathologie, l'un fixé dans le formol et l'autre congelé. **9. Œil :** les deux yeux peuvent être prélevés pour la sérologie et l'histopathologie. **IMPORTANT : n'oubliez pas d'étiqueter chaque sac avec l'identification du cas et la date !**

Orgue à échantillonner * (la cause du décès ne peut être déterminée !)	Analyses : ✓ histoire de vie (DDC max = 5) ✓ ADN (DDC maximum = 3) ✓ Biomarqueurs (DDC max=1) ✓ microbiologie (virus, bactéries, biotoxines) (Max DDC=2-3) ✓ Isotopes stables et acides gras (Max DDC = 5) ✓ sérologie (Max DDC=2) Conservation : sachet plastique au congélateur (-20 à -80°C)				Analyses : contaminants (DDC maximum = 3) Stockage : enveloppé dans du papier aluminium et mis dans du plastique sacs au congélateur (-20 à -80°C)		Analyses : histologie (pathologie & reproduction) (Max DDC=3) (pas plus de 1 cm d'épaisseur !) Stockage : récipient en plastique contenant 10 % de formol tamponné (9 fois le liquide par rapport au tissu), à température ambiante		Analyse : parasitologie (DDC maximum = 4) Stockage: Flacon plastique contenant de l'alcool à 10% au congélateur (-20 à -80°C), et température ambiante	
	Pourquoi	Récipient	Taille de l'échantillon	Nombre d'échantillons	Taille de l'échantillon	Nombre d'échantillons	Taille de l'échantillon	Nombre d'échantillons	Taille de l'échantillon	Nombre d'échantillons
Dents	L'histoire de la vie	Sac en plastique stérile	5 dents rassemblées au milieu de la mâchoire							
Crâne	L'histoire de la vie	Sac plastique	Tous							
Peau	ADN Microbiologie	Sac en plastique stérile	5x5 cm	2 ☐			3x3x0,5cm _	1 ☐		
Chialer	Isotopes stables et acides gras Microbiologie	Sac en plastique stérile	5x5x5cm	2 ☐	5x5x5 cm	1 ☐	5x5x 1 cm	1 ☐	Plusieurs parasites	2 ☐
Muscle	Isotopes stables et acides gras Microbiologie	Sac en plastique stérile	5x5x5 cm	2 ☐	5x5x5 cm	1 ☐	5x5x 1 cm	1 ☐	Plusieurs parasites	2 ☐
Parasites externes (acariens et poux)									Plusieurs parasites	2 ☐
Sang complet (si moins de 16 heures après le décès)	Microbiologie Sérologie	Tube collecteur de sang (bouchon rouge)	5-10 ml	2 ☐						
Liquide oculaire (alternative au sang si la carcasse n'est pas fraîche)	Sérologie	Flacon stérile 1,5 ml	3 ml	1 ☐						
Oeil et écouvillon oculaire	Microbiologie Histologie	Sac en plastique stérile	Tous les organes (1 œil)	1 ☐ 1 de l'oeil ☐			(2 ^{ème} oeil) (injecter du formol)	1 ☐		
Écouvillon respiratoire	Microbiologie	Bâtonnet d'écouvillon stérile	1 de l'évent ☐							
Écouvillons digestifs	Microbiologie	Bâtonnet d'écouvillon stérile	1 de l'anus ☐							
Omoplate	L'histoire de la vie		Tout l'orgue	2 ☐						

Liste des échantillons à collecter pour une collecte de données approfondie

Orgue à échantillonner	Analyses : ✓ histoire de vie (DDC max = 5) ✓ ADN (DDC maximum = 3) ✓ Biomarqueurs (DDC max=1) ✓ microbiologie (virus, bactéries, biotoxines) (Max DDC=2-3) ✓ Isotopes stables et acides gras (Max DDC = 5) ✓ sérologie (Max DDC=2) Conservation : sachet plastique au congélateur (-20 à -80°C)				Analyses : contaminants (DDC maximum = 3) Stockage : enveloppé dans du papier aluminium et mis dans du plastique sacs au congélateur (-20 à -80°C)		Analyses : histologie (pathologie & reproduction) (Max DDC=3) (pas plus de 1 cm d'épaisseur !) Stockage : récipient en plastique contenant 10 % de formol tamponné (9 fois le liquide par rapport au tissu), à température ambiante		Analyse : parasitologie (DDC maximum = 4) Stockage: Flacon plastique contenant de l'alcool à 10% au congélateur (-20 à -80°C), et température ambiante	
	Pourquoi	Récipient	Taille de l'échantillon	Nombre d'échantillons	Taille de l'échantillon	Nombre d'échantillons	Taille de l'échantillon	Nombre d'échantillons	Taille de l'échantillon	Nombre d'échantillons
Les amygdales	Microbiologie	Sac en plastique stérile	5x5cm	1 ☐			3x3x1cm	1 ☐		
Poumon		Sac en plastique stérile	5x5cm	1 en emplacement supérieur ☐ 1 en bas ☐			3x3x1cm	1 ☐	Plusieurs parasites	2 ☐
Ganglions lymphatiques		Sac en plastique stérile	Moitié	1 ☐			moitié	1 ☐		
Coeur/muscle cardiaque		Sac en plastique stérile	5x5cm	1 ☐			3x3x1cm	2 dans différentes régions ☐		
Foie		Sac en plastique stérile	5x5 cm	2 ☐	5x5cm	1 ☐	3x3x1cm	1 ☐	Plusieurs parasites	2 ☐
Pancréas		Sac en plastique stérile	5x5 cm	1 ☐			3x3x1cm	1 ☐		
Rein		Sac en plastique stérile	5x5 cm	1 ☐	5x5 cm	1 ☐	3x3x1cm	1 ☐		
Glandes surrénales		Sac en plastique stérile	5x5 cm	1 ☐	5x5cm	1 ☐	3x3x1cm	1 ☐		
Rate		Sac en plastique stérile	moitié	1 ☐			moitié	1 ☐	Plusieurs parasites	2 ☐
Glande thyroïde		Sac en plastique stérile	5x5 cm	1 ☐	5x5 cm	1 ☐	3x3x1cm	1 ☐		
1r. Estomac		Sac en plastique stérile	5x5 cm	1 ☐			3x3x1cm	1 ☐		
2d. Estomac		Sac en plastique stérile	5x5 cm	1 ☐			3x3x1cm	1 ☐		

Orgue à échantillonner	Analyses : ✓ histoire de vie (Max DDC=5) ✓ ADN (DDC maximum = 3) ✓ Biomarqueurs (DDC max=1) ✓ Microbiologie (virus, bactéries , biotoxines) (Max DDC=2-3) ✓ Isotope stable et acides gras (DDC maximum = 5) ✓ Sérologie (Max DDC=2) Conservation : sachet plastique au congélateur (-20 à -80°C)				Analyses : contaminants (DDC maximum = 3) Stockage : enveloppé dans du papier aluminium et mis dans du plastique sacs au congélateur (-20 à -80°C)		Analyses : histologie (pathologie & reproduction) (DDC maximum = 3) Stockage : récipient en plastique contenant 10 % de formol tamponné (9 fois le liquide par rapport au tissu), à température ambiante		Analyse : parasitologie (DDC maximum = 4) Stockage: Flacon plastique contenant de l'alcool à 10% au congélateur (-20 à -80°C), et température ambiante	
	Pourquoi	Récipient	Taille de l'échantillon	Nombre d'échantillons	Taille de l'échantillon	Nombre d'échantillons	Taille de l'échantillon	Nombre d'échantillons	Taille de l'échantillon	Nombre d'échantillons
Contenu de l'estomac	Microbiologie	Flacon stérile	10 ml	1 ☐					Plusieurs parasites	1 ☐
	Régime alimentaire à partir de l'analyse des proies	Sac en plastique stérile	Contenu entier ☐							
Intestin	Microbiologie	Sac en plastique stérile	5x5 cm	2-3 régions ☐			5x5x1 cm	2-3 régions ☐	Plusieurs parasites	1 ☐
Fèces		Flacon stérile	1-10 ml	1 ☐					Plusieurs parasites	1 ☐
Testicules/Ovaire		Sac en plastique stérile	moitié	1 ☐			moitié	1 ☐		
Lait		Flacon en plastique stérile	1-10 ml	1 ☐						
Placenta		Sac en plastique stérile	5x5 cm	1 ☐	5x5 cm	1 ☐	5x5x1cm	1 ☐		
Tissu fœtal (foie, rein , poumon , cerveau, contenu de l'estomac)		Sac en plastique stérile	3x3 cm	1 ☐	3x3 cm	1 ☐	5x5x1cm	1 ☐		
Glande mammaire		Sac en plastique stérile	5x5cm	1 ☐			5x5x1 cm	1 ☐		
Cerveau		Sac en plastique stérile	5x5x5 cm	2-3 régions ☐			Demi-cerveau avec des coupures dans les tissus pour que le formol puisse pénétrer correctement	1 ☐		
Liquide céphalo-rachidien		Seringue ou flacon de 1,5	0.1- 5 ml	1-3 ☐						

Remarques: _____
