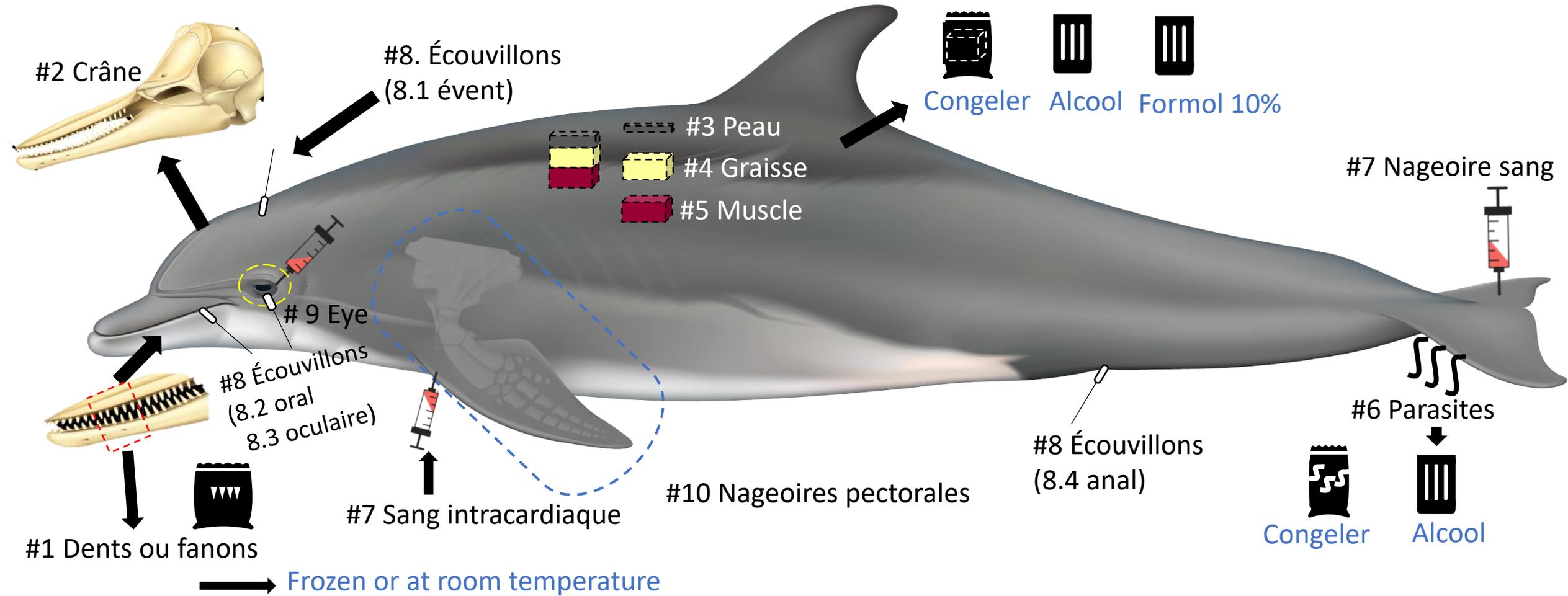




Echantillons de base et préservation (DDC 2-3)



Échantillons de base à prélever sur un cétacé échoué

- 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.
- 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.
- parasites externes**. Stockage dans de l'alcool à 70 % à température ambiante et/ou congélation.
- 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.
- Écouvillons** : Des écouvillons stériles de l'évent, des muqueuses buccales, oculaires et anales peuvent être prélevés pour le diagnostic des maladies.
- Œil** : les deux yeux peuvent être prélevés pour la sérologie et l'histopathologie, l'un fixé dans le formol et l'autre congelé.
- Nageoires pectorales** : elles peuvent être prélevées et congelées pour une interprétation ultérieure de la classe d'âge par radiographie.

IMPORTANT : n'oubliez pas d'étiqueter chaque sac avec l'identification du cas et la date !