

Identification des rongeurs

Procédure normalisée de fonctionnement 205 (PNF-205)

Date d'entrée en vigueur : 30 septembre 2010	Révision : 5 février 2014 13 septembre 2017 18 novembre 2020	CBSA-14-95-07 CBSA-17-117-08.9 CBSA-20-135-09.3
---	---	---

Matériel

Instruments/Équipements

- Marqueurs permanents, non toxiques
- Micro tatoueur « ARAMIS » et encre verte
- Aiguille stérile jetable de calibre approprié
- Médaillons d'oreilles, pince
- Alcool
- Carton de cage
- Pincettes et autocollants de couleurs

Documents et formulaires

- PNF appropriée :
 - PNF-111 Hébergement des rongeurs
 - PNF-206 Contention de base et transport des rongeurs
- Fiche « Soins pré et post opératoire » (**ANNEXE I**)
- Charte de numérotation pour l'identification des rongeurs par tatouage des phalanges (**ANNEXE II**)
- Carton de cage détaillé (**ANNEXE III**)

Généralités

- Selon les besoins de l'étude, les animaux peuvent être identifiés individuellement ou en groupe.
- Lorsque possible, seule la cage est identifiée.
- Chaque cage est identifiée en utilisant les cartons de cage fournis par l'animalerie. (**ANNEXE III**)
- Les lettres et les chiffres sont fréquemment utilisés pour identifier les animaux.
- La méthode d'identification doit :
 - Être la moins invasive afin de causer un minimum d'inconfort;
 - Être adaptée en fonction de la durée de l'hébergement;
 - Être simple, afin d'éviter les erreurs de lecture;

- L'identification doit être vérifiée avant chaque manipulation.

Méthodes et procédures

Identification de la cage

- Chaque cage doit être identifiée (voir **PNF-111 Hébergement des rongeurs**)
- Une fiche est ajoutée lorsqu'il y a des traitements spécifiques ou postopératoires (voir **Annexe I**).
- Des pinces et des autocollants de différentes couleurs sont utilisés pour informations supplémentaires, selon le **Tableau 1**.

Tableau 1. Identification de la cage en fonction de la situation à surveiller.

Situation	Identification de la cage
Animal post chirurgie	Pince rouge
Animal moribond, blessé, agressif ou en traitement	Pince Note derrière le carton de cage Note au dossier
Animal en reproduction (♂ + ♀)	Autocollant jaune
Femelle gestante ou avec sa portée	Autocollant rouge
Mâle présent dans la cage avec la femelle gestante ou avec sa portée (♂ + ♀) Accouplement en continu	Autocollant bleu
Femelle non confirmée gestante, sans le mâle	Autocollant orange

Techniques d'identification de l'animal

Selon la durée de l'hébergement de l'animal dans nos locaux ainsi que des exigences des équipes de recherche, l'animal sera identifié de façon temporaire ou permanente (**Tableau 2**).

Tableau 2. Caractéristiques des techniques d'identification des rongeurs.

Méthode d'identification	Temporaire ou permanent	Avantages	Inconvénients
Identification de la queue à l'aide d'un marqueur indélébile	Temporaire	Peu invasive Aucune contention requise Sécuritaire et non toxique	Nécessaire d'entretenir la couleur Manipulation répétée de l'animal à chaque marquage
Poinçonnage des oreilles	Permanent	Moyennement invasif Peu coûteux Le tissu requis pour un génotypage est récolté lors de l'identification	Réalisé lorsque l'oreille est complètement développée Difficile à lire Parfois douloureux Lésions auriculaires possibles (batailles ou grattage excessif) Entaille peut se refermer
Microtatouage des phalanges	Permanent	Moyennement invasif Facile à lire Ne peut être retiré par l'animal Numérotation très grande possible	Parfois douloureux Pâlit chez les nouveau-nés Risque de malformation suite à une erreur humaine
Médailles d'oreilles (TAGS)	Permanent	Moyennement invasif Peu coûteux Facile à appliquer Facile à lire	Réalisé lorsque l'oreille est complètement développée Peut tomber Peut s'infecter Parfois douloureux



Identification de la queue à l'aide d'un marqueur indélébile

- Chaque animal est distingué à l'aide d'une lettre, d'un code de couleur ou d'un numéro inscrit sur la queue.
- Chaque utilisateur doit veiller à ce que son identification demeure visible. Dépendamment du marqueur utilisé, l'identification doit être vérifiée quotidiennement par les membres de l'équipe de recherche.

Poinçonnage des oreilles

- L'oreille externe de l'animal est percée à l'aide d'un poinçon d'oreille.



Image I

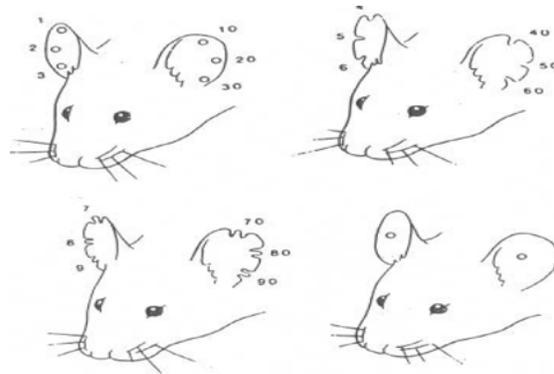


Image II

- Cette méthode est utile pour le génotypage de l'animal en récoltant le bout de tissu.
- Un numéro est attribué selon la position du trou.
- Cette technique peut occasionner des problèmes ou des difficultés d'identification puisque les animaux en jouant ou en se grattant peuvent provoquer une déchirure entre deux trous, rendant la lecture de l'identification difficile.
- Sur de jeunes sujets, cette méthode est ardue.
- Il existe une séquence internationale reconnue pour les entailles chez les petits rongeurs. Certains utilisateurs d'animaux préfèrent toutefois établir leur propre codification.

Microtatouage des phalanges

- Le principe consiste à tatouer les coussinets des phalanges de l'animal à l'aide d'un appareil appelé pince ARAMIS. Ce dernier possède deux réceptacles. Un est utilisé pour fixer une aiguille hypodermique stérile et l'autre sert de réservoir pour l'encre à tatouage.



Image III



Image IV

- Le bout réservoir est rempli d'encre à tatouer en pâte.
- La pince est compressée pour enduire l'aiguille d'encre.
- L'animal est immobilisé; le coussinet d'une phalange de doigt est piqué avec l'aiguille enduite d'encre.
- L'aiguille doit être enduite d'encre entre chacun des tatouages faits sur un même animal. Elle doit être changée entre chaque individu.
- Le choix de la grosseur de l'aiguille se fera en fonction de l'espèce et de l'âge de l'animal :
 - Souriceaux : 30G $\frac{1}{2}$
 - Souris adulte : 27G $\frac{1}{2}$
 - Raton : 27G $\frac{1}{2}$
 - Rat adulte : 25G $\frac{5}{8}$
- Chez les souriceaux, étant donné la petitesse de l'aiguille utilisée (30G), il est bon de vérifier l'identification de ces derniers à l'âge adulte et de grossir la marque au besoin.
- Une charte d'identification est fournie avec l'appareil. Cependant, certains utilisateurs d'animaux préfèrent toutefois établir leur propre codification (**Annexe II**).



Médailles d'oreilles (TAGS)

- La pose de médailles d'oreilles est simple à réaliser et à lire.
- Avant de faire la contention, il est important de vérifier qu'il s'agit du bon animal et que vous possédez le bon numéro de médaille.



Image V



Image VI

- 1- Insérer le médaille dans la pince de façon à ce que le trou et le numéro se trouvent du côté le plus long;
 - 2- Effectuer une contention de base (voir **PNF-206 Contention de base et transport des rongeurs**);
 - 3- Déposer la souris sur le grillage de la cage;
 - 4- Placer le bout pointu du médaille sur la paroi interne du pavillon de l'oreille, à 3 mm du pourtour;
 - 5- Faire une pression sur l'applicateur afin de **refermer** le médaille d'oreille puis **ouvrir** avant de retirer ce dernier;
 - 6- Désinfecter le matériel à l'alcool entre chaque animal.
- Les jours suivants, vérifier que le médaille est toujours en place et que l'animal le tolère bien.



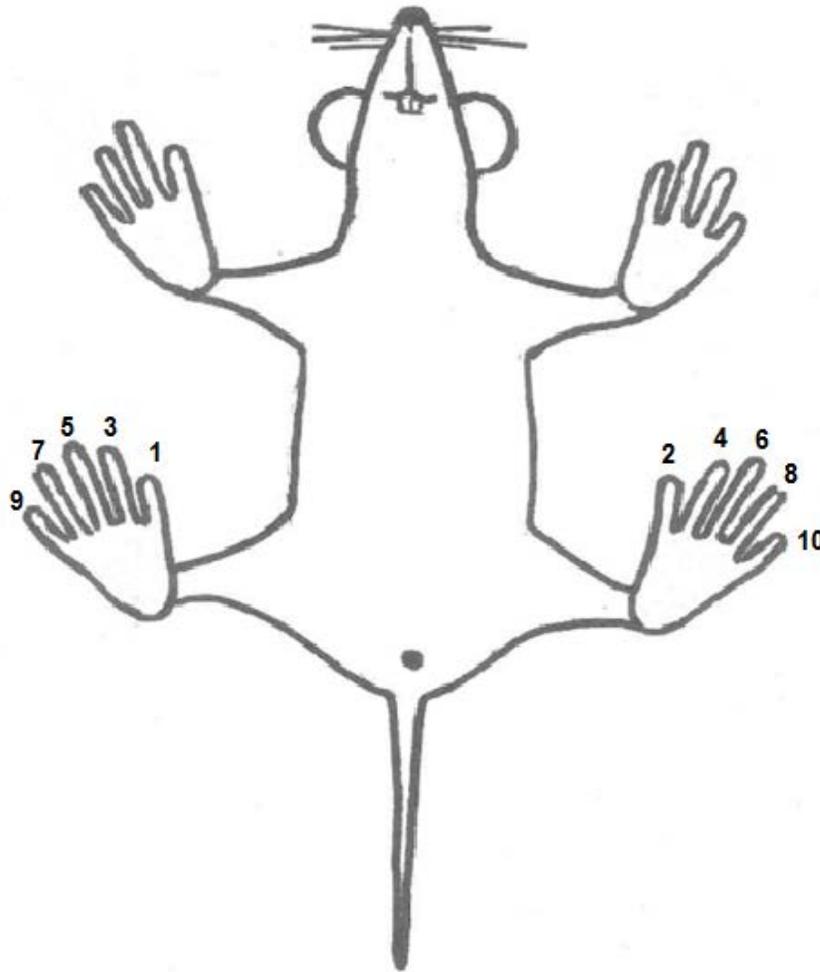
Annexes

ANNEXE I : Fiche de « Soins pré et postopératoires »

<u>Soins pré et post opératoire</u>			
Identification de l'animal : _____			
Date de la chirurgie : _____			<u>Initiales</u>
<u>Pré-op :</u>			
Buprénorphine	<input type="checkbox"/>	dose : _____	heure : _____
Saline tiède	<input type="checkbox"/>	dose : _____	heure : _____
<u>Post-op :</u> _Rimadyl <input type="checkbox"/> Anafen <input type="checkbox"/>			
Au réveil :	<input type="checkbox"/>	dose : _____	heure : _____
48hrs _____ :	<input type="checkbox"/>	dose : _____	heure : _____
72hrs _____ :	<input type="checkbox"/>	dose : _____	heure : _____

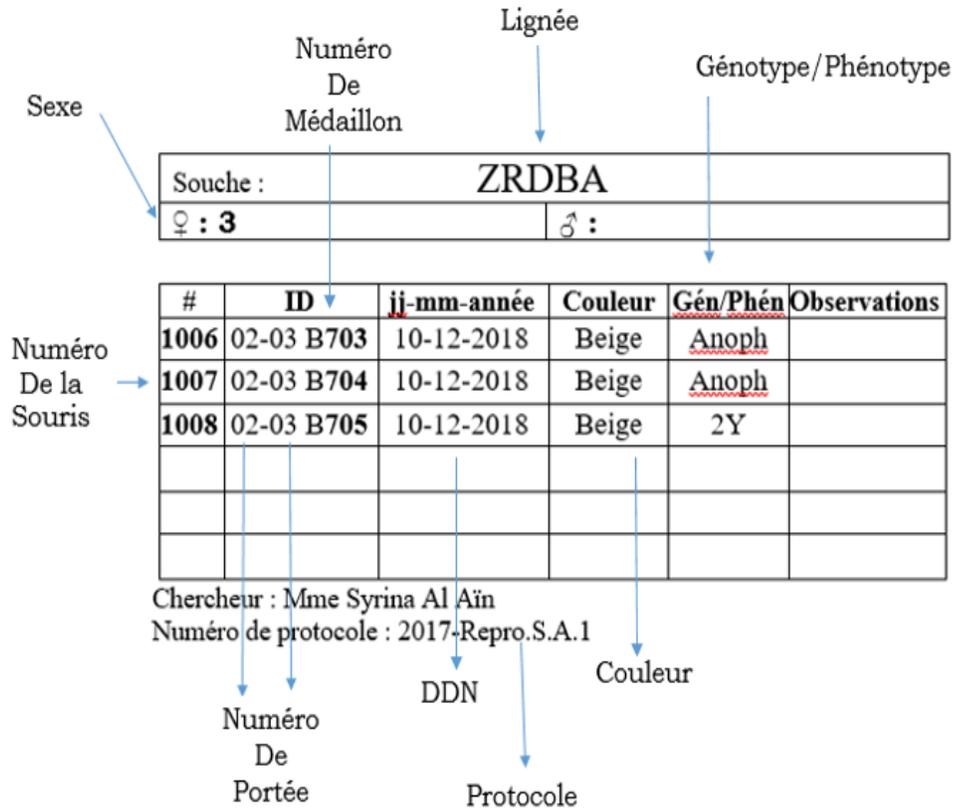


ANNEXE II : Charte de numérotation pour l'identification des rongeurs par tatouage des phalanges.





ANNEXE III :



Références :

Photos	Sources
I, V, VI	Bioseb Lab Instruments https://bioseb.com/bioseb/anglais/default/index.php
II	Tail Snips, Tattoos and Identification Procedures -Training Presentation, University of South Florida (July 2005)
III	Otto Environmental https://www.ottoenvironmental.com/aramis-4
IV	Ketchum since 1913 https://www.ketchum.ca

Pritchett-Corning, Kathleen R et al. 2011. *Guidebook on Mouse and rat Colony Management*. Charles River Laboratories.

Conseil canadien de protection des animaux. 2019. *Lignes directrices du CCPA : Les souris*. Ottawa (On). <http://www.ccac.ca>

AIMS™ 2019 [1979] *animal tattoo identification*: Animal identification & Marking Systems. <http://animalid.com/>

Révisée par :

Responsable de l'animalerie :	Signature :	Date :
Mme Fanny Longpré		
Technicienne en santé animale:	Signature :	Date :
Mme Christel Perron		
Vétérinaire :	Signature :	Date :
Dre Dorine Gilbert		

Historique des mises à jour :

Version 3	18 novembre 2020	Ajout de l'utilisation des médaillons d'oreilles, mise à jour sur l'identification des cages (Tableau 1), ajout d'un tableau comparatif sur les différentes méthodes d'identification (tableau2), modifications mineures