



Observation et examen des rongeurs

Procédure normalisée de fonctionnement 601 (PNF-601)

Date d'entrée en vigueur :
28 janvier 2026

Révision

CBSA-26-168-08.1

Objectif

Décrire les procédures d'observations des animaux ainsi que les informations importantes à observer et à noter lors de l'examen complet.

Documents

- PNF-013 Formation des personnes utilisatrices de rongeurs
- PNF-214 Traitements communs chez les rongeurs
- PNF-603 Points d'intervention éthique généraux chez les rongeurs
- PNF-604 Points limites scientifiques, points d'intervention éthique et points limites cumulatifs chez les rongeurs
- Guide de référence des cas fréquents : Examen et traitement chez les rongeurs (disponible à l'animalerie pour le personnel de soin)
- Grille d'évaluation quantitative jointe au protocole
- Feuille de suivi et traitement des rongeurs

Généralités

- Tous les animaux doivent être observés sur une base quotidienne, par du personnel qualifié et autant que possible, sans déranger l'animal (ne pas taper sur les cages, manipuler les cages délicatement).
- Un examen plus complet de l'animal est effectué lors du changement de cage.
- Il peut être nécessaire d'augmenter la fréquence des observations dans les cas suivants :
 - ✓ Lors d'une période critique d'un protocole expérimental (la fréquence des observations doit être accrue en fonction de l'augmentation potentielle de la souffrance et/ou de la détresse de l'animal);
 - ✓ Lors d'utilisation d'animaux vieillissants;
 - ✓ Lors d'utilisation de lignées transgéniques comportant des signes cliniques particuliers.

- Les observations quotidiennes sont documentées dans les registres prévus à cet effet, disponibles dans le cartable de la salle d'hébergement.
- Le responsable et les membres de son équipe doivent obtenir une formation permettant d'acquérir les connaissances et compétences pour l'observation des animaux et l'évaluation du bien-être animal. Cette formation est donnée par l'équipe de soin des animaux lors de la formation pratique sur l'utilisation des animaux (voir **PNF-013 Formation des personnes utilisatrices de rongeurs**).

Méthodes et Processus

1. Comportement et valeurs normales

Tableau 1 : Comportement normal des espèces utilisées à l'animalerie de l'UQTR.

Espèce	Comportement normal
Souris	Femelle sociable (vit bien en groupe) Mâle sociable si vit en groupe avant la puberté Nocturne Toilettage du pelage Expression faciale normale (ANNEXE I)
Rat	Curieux Nocturne Toilettage du pelage Expression faciale normale (ANNEXE II) Sociable

Tableau 2 : Valeurs normales des signes vitaux selon l'espèce

Signe vital	Souris	Rat
Température rectale (°C)	36,5 à 38	37,5 à 38,5
Fréquence respiratoire/moyenne (écart)	138 respirations/minute (100-200)	92 respirations/minute (70-115)
Fréquence cardiaque/moyenne (écart)	470 battements/minute (325-780)	350 battements/minute (250-450)

2. Paramètres à observer chez les rongeurs

Tableau 3 : Paramètres comportementaux à observer chez les rongeurs.

Paramètre	Observation(s)
Mobilité/coordination	Spasmes, faiblesse musculaire, perte partielle de ses capacités motrices, démarche sur la pointe des pieds
Activité	Se déplace dans la cage, explore, moribond
Vocalisation	Vocalisation anormale avec ou sans manipulation
Isolement	Interaction avec les autres animaux dans la cage
Occupation du territoire	Fabrication du nid/utilisation du matériel d'hébergement
Réaction à la manipulation	Vocalisation excessive, agressivité, léthargie
Expressions faciales	Voir l' ANNEXE I et l' ANNEXE II

Tableau 4 : Paramètres cliniques quantifiables à observer chez les rongeurs.

Paramètre	Observation(s)
Poids	Différence de poids depuis le début du protocole (%) Perte de poids ponctuelle, rapide ou chronique
Température corporelle	Animal froid ou chaud au touché
Fréquence respiratoire	Augmentée lors de détresse ou de douleur Diminuée ou profonde lorsque l'état de l'animal est critique
Fréquence cardiaque	Augmentée lors de détresse ou de douleur Diminuée lorsque l'état de l'animal est critique
Équilibre hydrique (hydratation)	Déshydratation : plis cutanés longs (+ d'une seconde), yeux exorbités, diminution de l'activité, perte de poids. Polyurie : beaucoup d'urine dans la cage
Consommation alimentaire et d'eau	Quantité et qualité des selles et urines

Tableau 5 : Paramètres cliniques observables chez les rongeurs.

Paramètre	Observation(s)
État corporel (ou état de chair)	Consulter l' ANNEXE III
Peau et état du pelage	Dermatite et lésions cutanées Toilettage, apparence terne, hérissé
Posture	Dos vouté
Douleur	Posture anormale, diminution de l'activité, vocalisation, isolement, agressivité, automutilation
Signes neurologiques	Tremblements, incoordination, tournis, convulsion
Infections	Plaie enflée, rouge, chaude
Boiterie	Démarche anormale de l'animal avec ou sans appui sur le membre atteint Enflure d'un membre
Dentition	Croissance anormale des dents (problème de nutrition donc animal plus petit que congénères du même âge)
Couleur des muqueuses	Extrémités et yeux pâles (hémorragie) Temps de remplissage capillaire
Yeux	Couleur, écoulement, ouverts ou fermés



3. Signes cliniques d'un animal dont la santé pourrait être compromise

Voici quelques observations faciles à faire qui donnent de bons indices sur le bien-être des animaux dans la cage (sans manipuler l'animal) :

- Se tient à l'écart des autres.
- Yeux mi-clos, oreille vers l'arrière.
- Poil ébouriffé.
- Plus petit que les autres.
- Se gratte de façon anormale.
- Se déplace peu dans la cage.
- Présence d'enrichissement non utilisé.
- Démarche différente des autres animaux.
- Respiration rapide.
- Bagarre et/ou sang dans la cage.

4. Procédures d'observation des rongeurs

Observation quotidienne

Se fait à travers la cage, sans déranger les animaux :

- Observer l'état général et le comportement des animaux.
- Observer la qualité du nid et vérifier si les animaux y sont bien cachés.
- Vérifier la quantité de nourriture.
- Vérifier la quantité d'eau et les déversements.
- Vérifier la ventilation du support ventilé.
- Reproduction : observer les cages dont la mise-bas est proche. Les cages peuvent être tirées délicatement afin de visualiser les naissances possibles. Les naissances sont souvent visibles en regardant sous la cage.
- Si le comportement et l'état de santé d'un animal semblent anormaux, ouvrir la cage et faire un examen complet (voir section examen complet d'un animal).
- Compléter le registre des tâches de la salle d'hébergement.

Une lampe de poche à lumière rouge peut être utilisée pour faciliter les observations.

**Observation à l'ouverture des cages**

Se fait 1 fois par semaine :

- Observer l'état général et le comportement des animaux.
- Vérifier la qualité du poil, la démarche, la présence de blessure et la posture (sans manipuler les animaux).
- Observer la qualité du nid.
- Ajouter de la nourriture.
- Changer la bouteille d'eau.
- Vérifier que le nombre d'animaux inscrit sur le carton et le nombre d'animaux dans la cage est le même.
- Vérifier si la litière est encore propre. Si ce n'est pas le cas, changer la cage.
- Ajouter de l'enrichissement au besoin.
- Si le comportement et l'état de santé d'un animal semblent anormaux, faire un examen complet (voir section examen complet d'un animal).
- Compléter le registre des tâches de la salle d'hébergement.

Observation au changement de cages

Se fait 1 fois aux 2 semaines :

- Observer l'état général et le comportement des animaux (démarche et posture) dans la cage souillée avant le transfert de cages.
- Prendre chaque animal dans un tuyau ou dans votre main et observer : le pelage, la présence de blessure, les organes génitaux, les yeux, l'abdomen, la queue et les pattes.
- Ajouter de la nourriture.
- Changer la bouteille d'eau.
- Vérifier que le nombre d'animaux inscrit sur le carton et le nombre d'animaux dans la cage est le même.
- Si le comportement et l'état de santé d'un animal semblent anormaux, faire un examen complet (voir section examen complet d'un animal).
- Compléter le registre des tâches de la salle d'hébergement.

5. Examen complet d'un animal (personnel de l'animalerie)

Liste d'actions à réaliser lors d'observation d'un animal malade ou présentant une anomalie :

- Examinez la cage sans la déplacer.
- Ouvrez la cage.
- Examinez les parois de la cage (présence de sang) et la litière.
- Observez le comportement et l'attitude de l'animal dans sa cage.
- Sortir l'animal de sa cage et l'examiner : dos, abdomen, tête, queue, pattes.
- Prendre le poids de l'animal (dans le cas d'ouverture de dossier médical).

OUVERTURE DE CAS

- Noter les informations suivantes sur la feuille de suivi de santé pour chaque observation et réévaluation :
 - o Information sur l'animal et le protocole dans le haut de la feuille de suivi.
 - o Date d'ouverture de cas.
 - o Observations cliniques et poids sous forme de **SOAP** (ANNEXE IV).
 - o Indiquer la localisation et l'étendue si nécessaire.
 - o Traitements instaurés (TX).
 - o Indiquer la fréquence des réévaluations.

Exemple :

29-04-2025	25.5g	S: plaie importante, rougeur et présence de sang frais.	
		O : localisé à la base de la queue, 1cm X 1cm l'animal présente des signes de douleur légers : démarche plus lente.	
		A : plaie de bataille / Agressivité de la part de ses frères dans la cage	
		P : TX : séparer l'animal /application chlorhexidine + argile verte / 0.1 mL de carprofen SC Réévaluation 1X/jour pour 5 jours. Application chlorhexidine et argile verte à répéter au besoin. Carprofen à répéter maximum 3 jours si l'animal présente encore des signes de douleurs.	ND

- Un lexique commun peut être utilisé (ANNEXE V). Bien référer vos observations au bon lexique.
- Prendre une photo et la joindre au dossier SoftMouse de l'animal (si le suivi de l'évolution peut se faire avec une photo).
- Mettre une pince sur le carton de cage et un carton de traitement (Rx) si besoin.
- Noter l'information sur le tableau blanc dans le local. Ex. : voir feuille de suivi pour souris « XX » du chercheur « Y ».
- Aviser la personne responsable de l'équipe de recherche.



RÉÉVALUATION

- À chaque réévaluation, noter les changements ou observations différentes sur la feuille de suivi.

Exemple :

03-05-2025	25.6g	Réévaluation : plaie sèche, gale, aucune rougeur.	
		LO : à la base de la queue, 0.2 X 0.4 cm	
		L'animal ne présente aucun signe de douleur. Guérison presque complète	
		TX : aucun	
		Réévaluation : dans 1 semaine.	ND

- Prendre une photo et la joindre au dossier SoftMouse de l'animal.
- Lorsque la condition est réglée, effectuer au minimum une réévaluation supplémentaire selon la fréquence établie.
- Fermer le cas lorsque la condition ne nécessite plus de suivi ou si l'animal est euthanasié.

N'oubliez pas de toujours consulter la grille d'évaluation des points limites au protocole ainsi que la feuille des traitements préautorisés

Consulter le guide de référence sur l'examen et le traitement des rongeurs



6. Non-ouverture de cas

ALOPÉCIE/BARBERING

Ouverture de cas non requise (à moins de rougeur/blessure)

- Noter vos observations initiales sur la fiche de suivi d'alopecie (Annexe VI).
- Aux 2 semaines, lors du changement des cages, surveiller l'apparition de lésions ou de rougeurs sur la peau. Indiquer l'évolution de la condition au besoin.

PLAIE/LÉSION DE BATAILLE

Si début d'agressivité (légères lésions) :

- Ouverture de cas non requise; note derrière carton de cage.
- Ajouter de l'enrichissement.
- Mettre une pince et indiquer de surveiller l'agressivité derrière le carton de cage avec la date de la première observation.
- Après 7 jours, si l'agressivité est terminée, retirer la pince.

Si agressivité plus importante (lésions ou croûtes en guérison) :

- Ouverture de cas non requise; note derrière carton de cage.
- Séparer les victimes de l'agresseur. Si l'agresseur peut être identifié, le retirer de la cage.
- Ajouter de l'enrichissement.
- Noter les informations derrière les cartons de cages : localisation des blessures/traitement/signes de douleur.
- Ne pas traiter si la plaie est complètement sèche et si l'animal ne démontre pas de signe de douleur.

YEUX

Simplement documenter les conditions oculaires suivantes sur le carton de cage.
Contacter le vétérinaire si les critères ne sont pas tous respectés.

Microphthalmie ou anophthalmie :

- Yeux plus petits que la normale ou absents chez de jeunes souris en croissance ou absents à la réception de souris provenant de l'externe.

Opacité :

- La surface de l'œil est lisse et sans aspérité.
- La surface de l'œil est humide.
- Il n'y a pas d'alopecie au pourtour.
- Il n'y a pas de grattage ou toilettage excessif.
- Les deux yeux sont de taille identique.
- L'ouverture de l'œil est normale.



POSSIBLE DYSTOCIE

Lors de vos observations quotidiennes, si une femelle gestante a commencé à mettre bas, mais que la naissance des petits ne semble pas terminée :

- Noter vos observations derrière le carton de cage : date, heure, nombre de bébés présents. Mettre une pince sur la cage.
- Noter l'information sur le tableau dans le local.
- Retourner voir la souris vers la fin de la journée.
- Si la mise-bas n'est toujours pas terminée, revoir l'animal le lendemain (si son état général est bon) ou procéder au traitement dystocie selon la PNF-214.

7. Registres

Lors des observations quotidiennes, avec ou sans ouverture de cage, les informations sont notées sur la feuille de tâche de chaque local d'hébergement.

Lors de l'examen complet de l'animal, les observations doivent être notées sur la feuille de suivi et de traitement de l'animal.

8. Communication avec le vétérinaire

Quand contacter le vétérinaire

- Vous avez des doutes ou des questions sur l'état de santé d'un animal.
- Vous observez une détérioration de la condition ou aucune amélioration de la condition après 2 réévaluations.
- Le traitement est refusé par l'équipe d'utilisation d'animaux qui souhaite garder l'animal.
- La condition diffère des traitements préautorisés par le vétérinaire dans la PNF-214.

Par courriel : situation non urgente

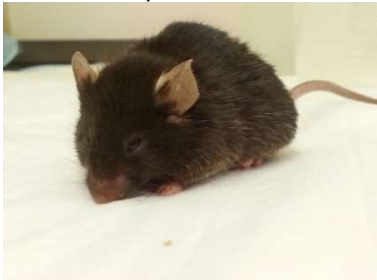
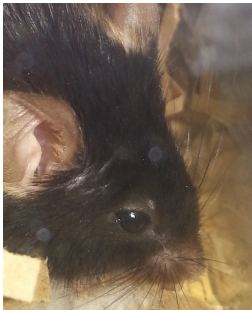
Par téléphone ou message texte : situation urgente ou qui demande une réponse rapide.

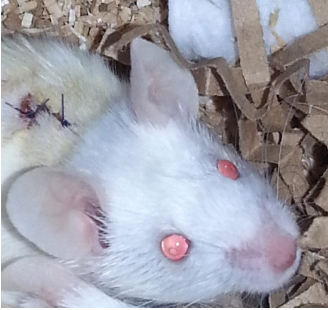
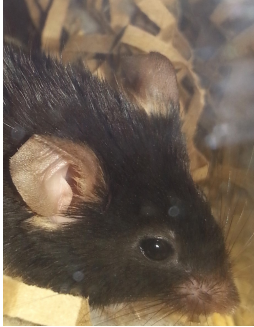
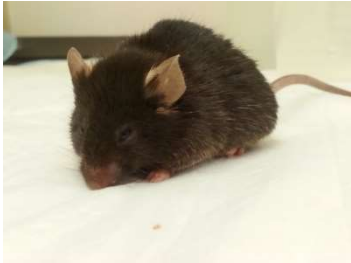
**Informations à transmettre au vétérinaire pour évaluation clinique**

- Le nom de la personne responsable du protocole et le numéro du protocole relié à l'animal.
- L'espèce, la souche, l'âge (ou le poids), le sexe et l'historique de l'animal.
- L'anomalie elle-même et sa localisation sur l'animal.
- L'état général (animal est alerte, bien hydraté, posture normale, etc.).
- Bien décrire les signes cliniques et si c'est associé à une procédure expérimentale.
- Indiquer la durée depuis laquelle l'anomalie est présente sur l'animal (si elle est connue).
- Si d'autres animaux ou pas présentent des signes similaires.
- Toute autre information « objective » qui pourrait aider quelqu'un qui ne voit pas l'animal à se faire une idée de l'anomalie.
- Des photos ou vidéos de l'animal si possible.

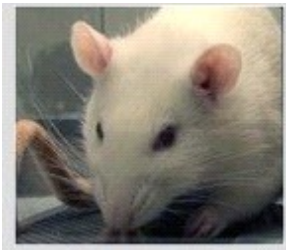
Annexes

ANNEXE I : Échelle de la douleur et expressions faciales chez la souris

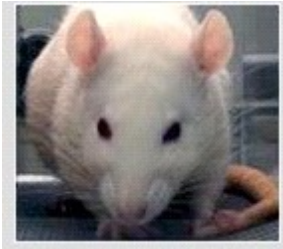
Normale	Douleur modérée	Douleur sévère
Plissement des yeux		
Yeux ouverts	Yeux fermés légèrement	Yeux mi-clos à fermés complètement
		
Renflement du nez et des joues		
Aucun	Léger	Sévère
		

Position des oreilles		
Droites 	Légèrement penchées 	Vers l'arrière 
Posture et état du pelage		
Normal 	Début pelage terne/dos vouté 	Pelage terne, dos vouté 

ANNEXE II : Échelle de la douleur et expressions faciales chez le rat

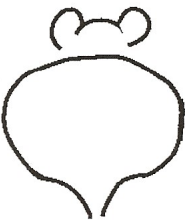
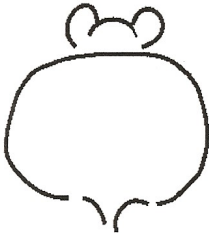
Normale	Douleur modérée	Douleur sévère
Plissement des yeux		
Yeux ouverts 	Yeux fermés légèrement 	Yeux mi-clos à fermés complètement 
Aplanissement du nez et des joues		
Normal 	Léger 	Important 
Position des oreilles		
Droites 	Légèrement penchées 	Vers l'arrière 



Normale	Douleur modérée	Douleur sévère
Moustaches		
Normal 	Légèrement vers l'avant 	Hérissées vers l'avant 

(Sotonal et coll., 2011)

ANNEXE III : Notation de l'état corporel (État de chair, EC)

EC 1	
	La souris est émaciée (très maigre) : • L'ossature est très proéminente; il y a peu ou pas de chair • La segmentation des vertèbres est distincte
EC 2	
	La souris est maigre : • La segmentation de la colonne vertébrale est évidente • Les os dorsopelviens sont faciles à palper
EC 3	
	La souris est en bon état de chair : • Les vertèbres et les os du bassin ne sont pas proéminents; on peut les palper en exerçant une légère pression
EC 4	
	La souris est en état de chair lourd : • La colonne vertébrale est une ligne continue • Les vertèbres sont palpables en exerçant une pression ferme
EC 5	
	La souris est obèse : • La souris est lisse et volumineuse • L'ossature n'est plus apparente sous la chair et la graisse sous-cutanée

On peut ajouter un « + » ou un « - » à la notation de l'état corporel de l'animal si des paramètres supplémentaires sont nécessaires (ex : 2+ = pas 3, mais presque.....2- = pas 1, mais presque)

(Ullman-Culleré et Foltz, 1999)

ANNEXE IV : Comment recueillir et noter les informations sous forme de SOAP

S = Partie SUBJECTIVE

Recueillir les données en lien avec l'état actuel de l'animal : âge, sexe, historique de l'expérimentation (par exemple : une procédure chirurgicale, des injections, etc.), état général (alerte, réactif), présence de selles et/ou urine dans la cage ou anomalies notées dans la cage.

O = Partie OBJECTIVE

Recueillir les éléments mesurables et observables : poids, état d'hydratation (pli cutané), état des dents, état du poil, posture, anomalie notée à l'examen physique, etc.

A = Partie de l'ANALYSE

Liste des problématiques menant à un raisonnement clinique. Ex. perte de poids lié à une malocclusion dentaire

P = Le PLAN de traitement

Liste des actions à poser pour soulager l'animal. Le plan doit inclure les informations complètes sur le traitement, la fréquence d'administration, le suivi, les réévaluations et les consignes du vétérinaire.

ANNEXE V : Lexique commun observation des animaux par les TSA

Signe Clinique	Définition	Score	Critère
Boiterie	Démarche anormale de l'animal avec ou sans appui sur le membre atteint	0	Normal
		1	Boiterie, mais du poids sur le membre
		2	Mets parfois du poids sur le membre atteint
		3	Ne mets aucun poids sur le membre atteint
Coloration de la peau	Couleur : Rouge, rose, bleu, jaune, noir, etc.	0	Normal
		1	Léger
		2	Modéré
		3	Sévère
Condition du Pelage	Pelage * Ébouriffé, gras, alopecie, hérissé, terne, souillé	0	Normal (lisse)
		1	1-25% du corps
		2	25-50% du corps
		3	> 50% du corps
Dermatite	Inflammation de la peau caractérisée par un prurit, des cloques, un érythème (rougeur), un œdème et souvent un suintement, des croûtes et une desquamation.	0	Peau normale
		1	1-25% du corps
		2	25-50% du corps
		3	> 50% du corps
Déshydratation	Persistance du pli cutané.	0	< 2 sec. (normal)
		1	> 3 sec.
		2	> 5 sec.
Écoulement	Sécrétion d'un orifice. Décrire couleur et consistance et quantité selon la charte.	0	Normal
		1	Léger
		2	Modéré
		3	Sévère
État de chair	Notation de l'état corporel de l'animal.	EC 1	Émaciée (très maigre)
		EC 2	Maigre
		EC 3	Bon état de chair
		EC 4	État de chair lourd

Signe Clinique	Définition	Score	Critère
Hyperactivité/stéréotypie	Augmentation de l'activité de l'animal de façon anormale ou répétitive. (Tournis, léchage excessif)	0	Aucune
		1	Après manipulation de la cage ou de l'animal
		2	L'animal démontre déjà des signes avant manipulation, mais se résorbe après ajout d'enrichissement.
		3	Rien ne semble arrêter le comportement.
Inflammation/enflure		0	Aucune
		1	Légère
		2	Modéré
		3	Sévère
Lésion	Ouverture de plaie ou plaie de bataille	0	Aucune
		1	Abrasion légère
		2	Plaie ne touchant que l'épiderme
		3	Plaie exposant un muscle ou organe
Malocclusion	Dentition anormale, dents trop longues ou endommagées ne permettant pas une bonne alimentation.		À moins d'un cas contraire après demande du chercheur, un mal occlusion mène toujours à une euthanasie
Ouverture des Yeux	Portion visible de l'œil.	0	100% ouvert
		1	25% fermé
		2	50% fermé
		3	75% fermé



Signe Clinique	Définition	Score	Critère
Perte de poids	Mesure du poids perdu par rapport à la valeur de référence.	0	0-4,9 %
		1	5-9,9 %
		2	10-14,9 %
		3	15-19,9 %
Posture	Dos vouté.	0	Normal
		1	Léger
		2	Modéré
		3	Sévère
Respiration	Mouvement de la cage thoracique	0	Respiration normale, sans effort
		1	Respiration rapide sans mouvement abdominal
		2	Respiration abdominale rapide
TRC	Temps que prend la couleur des extrémités ou des muqueuses à revenir normal	0	< 2 sec. (normal)
		1	> 2 sec.
		2	> 5 sec.
		0	< 2 sec. (normal)

[illegible]

Références

- Sotonal *et al.*, The Rat Grimace Scale : a partially automated method for quantifying pain in the laboratory rat via facial expressions, *Molecular Pain*, 2011, 7:55
- Ullman-Culleré et Foltz, Body condition scoring: a rapid and accurate method for assessing health status in mice, *Laboratory Animal Science*, 1999, 49: 319
- Charles River, Handbook of clinical signs in rodents and rabbits, 2010.

Révisée par :

Adjointe au doyen, responsable de l'animalerie :
Fanny Longpré
Technicienne en santé animale :
Nadia Desnoyers
Vétérinaire :
Dorine Gilbert, DMV