



# PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO

## PROCÉDURE NORMALISÉE DE FONCTIONNEMENT (PNF)

TITRE :		NO PNF :	
PROGRAMME DE SUIVI DU STATUT DE SANTÉ DES ANIMAUX DE LA PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO		800-STA-05	
DATE D'ENTRÉE EN VIGUEUR :	RÉVISION :	DATE :	PAGE :
2004-10-01	8	2023-04-28	1 DE 13

### APPROBATION

DIRECTRICE DES OPÉRATIONS: Manon Valiquette	SIGNATURE : 	DATE : 2023-04-28
CHEF DE SERVICE VÉTÉRINAIRE : Julie Gervais	SIGNATURE : 	DATE : 2023-04-28

PROCÉDURE NORMALISÉE DE FONCTIONNEMENT (PNF)		
TITRE : PROGRAMME DE SUIVI DU STATUT DE SANTÉ DES ANIMAUX DE LA PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO		NO PNF : 800-STA-05
DATE D'ENTRÉE EN VIGUEUR : 2004-10-01	RÉVISION : 8	DATE : 2023-04-28
		PAGE : 2 DE 13

## TABLE DES MATIÈRES

- 1. INTRODUCTION**
  - 1.1 Objectif**
  - 1.2 Application**
  - 1.3 Responsabilités**
  - 1.4 Matériel et documentation**
- 2. PROCÉDURES**
  - 2.1 Généralités**
  - 2.2 Programme pour souris sans utilisation d'animaux (protocole PCR)**
  - 2.3 Programme pour souris en utilisant des animaux sentinelles**
  - 2.4 Calendrier de tests diagnostiques du programme souris**
  - 2.5 Programme pour rats utilisant des animaux sentinelles**
  - 2.6 Programme pour cobayes (cochons d'Inde)**
  - 2.7 Nombre de cages tests (protocole PCR ou animaux sentinelles)**
  - 2.8 Réception des animaux sentinelles**
- 3. ARCHIVAGE**
- 4. RÉFÉRENCES**
- 5. ANNEXES/FORMULAIRES**

PROCÉDURE NORMALISÉE DE FONCTIONNEMENT (PNF)			
TITRE : PROGRAMME DE SUIVI DU STATUT DE SANTÉ DES ANIMAUX DE LA PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO		NO PNF : 800-STA-05	
DATE D'ENTRÉE EN VIGUEUR : 2004-10-01	RÉVISION : 8	DATE : 2023-04-28	PAGE : 3 DE 13

## 1. INTRODUCTION

### 1.1 Objectif

Décrire les procédures standards entourant le programme de suivi de santé des animaux de la plateforme de Biologie In Vivo afin d'en maximiser l'efficacité à détecter la présence de certains organismes pathogènes indésirables pouvant causer des maladies ou des altérations de la réponse des animaux en cours d'expérimentation.

### 1.2 Application

Cette PNF est une directive de l'administration de la plateforme de Biologie In Vivo et doit être appliquée par tous les employés et les usagers concernés.

Lorsqu'une personne fait face à une situation où cette PNF ne peut être appliquée, elle doit en aviser un des approbateurs de cette PNF.

### 1.3 Responsabilités

Le chef de service vétérinaire de la plateforme de Biologie In Vivo est responsable de l'élaboration du programme de suivi de santé des animaux hébergés à la PBIV. Les TSA impliqués dans le programme de suivi de santé sont responsables de connaître et d'appliquer les procédures standards décrites dans la présente PNF.

### 1.4 Matériel et documentation

#### 1.4.1 Appareils/Instruments/Équipements

- Matériel d'expédition pour les échantillons et cryosacs (*ice pack*)
- Peroxyguard®
- Gants
- Voir PNF 800-STA-04 Méthodes diagnostiques

#### 1.4.2 Formulaires spécifiques à cette PNF

- Formulaire Programme de suivi du statut de santé des animaux hébergés à la PBIV: Mode d'emploi du protocole PCR Pathogen Binder™. (annexe1)
- Formulaire Programme de suivi du statut de santé des animaux hébergés à la PBIV: Sommaire des résultats d'analyses effectuées à la Plateforme de biologie in vivo (annexe2)
- Formulaire Programme de suivi du statut de santé des animaux hébergés à la PBIV: cages échantillonnées (annexe 3)

#### 1.4.3 PNF reliées

- 800-STA-08; Observations et examens cliniques chez les animaux
- 800-STA-11; Anesthésie des rongeurs
- 800-OPE-12; Utilisation de l'ESB pour changement de cages et manipulation d'animaux

PROCÉDURE NORMALISÉE DE FONCTIONNEMENT (PNF)			
TITRE : PROGRAMME DE SUIVI DU STATUT DE SANTÉ DES ANIMAUX DE LA PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO		NO PNF : 800-STA-05	
DATE D'ENTRÉE EN VIGUEUR : 2004-10-01	RÉVISION : 8	DATE : 2023-04-28	PAGE : 4 DE 13

- 800-OPE-13; Changements de cages dans une salle d'hébergement en secteur conventionnelle
- 800-OPE-02; Transport d'animaux
- 800-STA-01; Importation d'animaux et de matériel biologique
- 800-STA-04 : Méthodes diagnostiques

## 2. PROCÉDURES

### 2.1 Généralités

Ce programme de suivi du statut de santé des animaux vise à obtenir une image en continuité de la charge biologique des différentes espèces animales hébergées dans l'animalerie. De manière préférentielle, un protocole de monitoring sans utilisation d'animaux (protocole de détection PCR par contact avec la litière souillée) doit être utilisé lorsque possible (en respect du principe des 3R). L'utilisation des animaux dans le programme de suivi de santé des animaux hébergé à la plateforme de Biologie In Vivo doit être limité au minimum et approuvée annuellement par le CDEA, autorisant ainsi l'achat d'animaux sentinelles.

Lorsque utilisés, les animaux sentinelles sont hébergés dans les mêmes conditions environnementales et d'enrichissement que les animaux qu'ils desservent. Préférentiellement, un protocole de détection PCR par contact avec la litière souillée est utilisé. Dans les deux cas, lorsque des changements de cages sont effectués, du matériel souillé est prélevé dans chacune des cages changées et transféré dans la cage de test (protocole PCR ou animaux sentinelles) desservant ces animaux, augmentant ainsi la probabilité de transmission et ultimement de détection de pathogènes pouvant être présents. Plus spécifiquement, un échantillon de litière souillée (environ une demi-cuillère à soupe) provenant de chaque cage d'animaux de la pièce d'hébergement est récolté dans un récipient (bol d'acier inoxydable) lors du changement de cage. La totalité de la litière souillée récoltée est ensuite ajoutée à la cage de test (protocole PCR ou animaux sentinelles).

Lorsque utilisés, le bien-être et la santé des animaux sentinelles sont évalués lors des observations quotidiennes par un PSA. Une observation plus poussée est effectuée par le PSA lors des changements de cages. Toute anomalie de santé ou de comportement est rapportée immédiatement au TSA responsable. En consultation avec le vétérinaire, des analyses supplémentaires en lien avec les signes cliniques détectés peuvent être recommandées. Advenant qu'un animal sentinelle soit trouvé mort et ne soit pas dans un état de décomposition avancée, une nécropsie est effectuée (voir annexe 1). De plus, un échantillon de fèces est prélevé et soumis pour analyses selon les recommandations du vétérinaire. Une analyse PCR (*PRIA enteric ou fecal* de Charles River) pourrait être considérée. Toutes observations et manipulations (prélèvements ou autre) doivent être documentés au dossier de l'animal et sur la carte de cage.

Toute salle hébergeant des souris ou des rats sur une période de plus de deux mois doit être dotée d'un programme de suivi des animaux (protocole PCR ou animaux sentinelles). Généralement, les animaux sentinelles sont gardés pendant 6 mois. Se référer à la section 2.3 pour ce qui a trait aux sentinelles des cobayes.

PROCÉDURE NORMALISÉE DE FONCTIONNEMENT (PNF)			
TITRE : PROGRAMME DE SUIVI DU STATUT DE SANTÉ DES ANIMAUX DE LA PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO		NO PNF : 800-STA-05	
DATE D'ENTRÉE EN VIGUEUR : 2004-10-01	RÉVISION : 8	DATE : 2023-04-28	PAGE : 5 DE 13

L'échantillonnage est effectué de façon continue, à chaque trimestre, selon le calendrier de tests diagnostiques approprié, pour lesquels il est important d'obtenir une évaluation la plus juste possible de la présence de pathogènes.

Dès la réception des résultats de tests diagnostiques, le vétérinaire en prend connaissance et signe le rapport de diagnostique. Si nécessaire, le chef de service vétérinaire, en collaboration avec la direction de la plateforme de Biologie In Vivo, détermine des actions à entreprendre suite aux résultats obtenus. Un résultat positif doit d'abord être confirmé, ce qui peut être fait par une analyse complémentaire du même échantillon, d'une sentinelle en co-hébergement, d'un échantillon de rétention, ou des animaux desservis par la sentinelle concernée. Il est également possible de confirmer le résultat en soumettant un des échantillons précités à un autre laboratoire de diagnostic.

Si des animaux sentinelles sont utilisés, lors de leur remplacement (tous les 6 mois), afin de permettre la transmission d'infections nouvellement acquises par les sentinelles plus vieilles, i.e. avant une possible séroconversion chez elles, les nouveaux animaux sentinelles sont mis en contact avec ceux déjà présents deux semaines avant l'euthanasie planifiée des sentinelles à remplacer.

## 2.2 Programme pour souris sans utilisation d'animaux (protocole PCR)

### 2.2.1 Protocole utilisé

Le protocole de détection PCR par contact indirect (via la litière souillée) utilisé est celui du laboratoires Charles River (Pathogen Binder™). Ce programme implique l'exposition d'un média (papier filtre) exposé à la litière souillée des cages d'animaux résidents lors du changement de cage et soumis à différentes analyses PCR selon le calendrier prévu. Se référer à l'annexe 1 pour le détail de la procédure.

### 2.2.2 Profils des tests diagnostiques

**Tableau 1. Profils de tests diagnostiques : protocole PCR souris**

<b>Profil clinique</b>	Média Pathogen Binder™, après 3 mois d'exposition
	<u>Test Clinique</u> PBIV PRIA U MONTREAL
<b>Profil global 6<sup>e</sup> mois</b>	Média Pathogen Binder™, après 3 mois d'exposition
	<u>Test Global 6 mois</u> PBIV PRIA U MONTREAL
<b>Profil global 12<sup>e</sup> mois</b>	Média Pathogen Binder™, après 3 mois d'exposition
	<u>Test Global 12 mois</u> PBIV PRIA U MONTREAL

PROCÉDURE NORMALISÉE DE FONCTIONNEMENT (PNF)		
TITRE : PROGRAMME DE SUIVI DU STATUT DE SANTÉ DES ANIMAUX DE LA PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO		NO PNF : 800-STA-05
DATE D'ENTRÉE EN VIGUEUR : 2004-10-01	RÉVISION : 8	DATE : 2023-04-28 PAGE : 6 DE 13

## 2.3 Programme pour souris en utilisant des animaux sentinelles

### 2.3.1 Animaux

Souris femelles de souche CD-1 (standard ou Elite), âgées de 4 à 6 semaines et provenant d'un fournisseur autorisé. Des animaux d'une autre souche pourraient être commandés selon les recommandations du vétérinaire.

### 2.3.2 Profils de tests diagnostiques

**Tableau 2. Profils de tests diagnostiques : sentinelles souris**

<b>Profil clinique</b>	2 souris/cage, après 3 mois d'exposition
	<p><u>Sérologie</u> : Profil « Prévalent » de Charles River</p> <p><u>Parasitologie</u> : Ruban adhésif anus, base du cou, région lombaire et abdomen caudal.</p> <p><u>PCR</u> : <i>Helicobacter</i> genus, <i>MNVet MuChp tests à l'interne</i> (animaux sentinelles et non sentinelles *)</p>
<b>Profil global 6<sup>e</sup> mois</b>	2 souris/cage, après 6 mois d'exposition
	<p><u>Sérologie</u> : Profil « Suivi » de Charles River</p> <p><u>Bactériologie</u> : Système respiratoire supérieur (écouvillon oral)</p> <p><u>Parasitologie</u> : Coprologie au Fecadry (fèces du rectum), ruban adhésif anus, grattage du cou région lombaire, et abdomen caudal.</p> <p><u>Nécropsie complète</u> : Récolte de sang pour les cartes « EZ Spot », les nœuds lymphatiques mésentériques et fèces pour congélation et conservation pendant 6 mois</p> <p><u>PCR</u> : <i>Helicobacter</i> genus,, <i>MNV et MuChp tests à l'interne et à l'externe</i> (animaux sentinelles et non sentinelles)</p>
<b>Profil global 12<sup>e</sup> mois</b>	2 souris/cage, après 6 mois d'exposition
	<p><u>Sérologie</u> : Profil « Évaluation Plus » de Charles River</p> <p><u>Bactériologie</u> : Système respiratoire supérieur (écouvillon oral) et gastrointestinal</p> <p><u>Parasitologie</u> : Coprologie au Fecadry (fèces du rectum), grattage de la base du cou, région lombaire et abdomen caudal, ruban adhésif anus.</p> <p><u>Nécropsie complète</u> : Recueillir un tube de sérum, les nœuds lymphatiques mésentériques, et fèces pour congélation et conservation pendant 6 mois.</p> <p><u>PCR</u> : <i>Helicobacter</i> genus,, <i>MNV et MuChp, tests à l'interne et à l'externe</i> (animaux sentinelles et non sentinelles)</p>

PROCÉDURE NORMALISÉE DE FONCTIONNEMENT (PNF)			
TITRE : PROGRAMME DE SUIVI DU STATUT DE SANTÉ DES ANIMAUX DE LA PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO		NO PNF : 800-STA-05	
DATE D'ENTRÉE EN VIGUEUR : 2004-10-01	RÉVISION : 8	DATE : 2023-04-28	PAGE : 7 DE 13

## Calendrier de tests diagnostiques du programme souris

**Tableau 3 : Calendrier de tests diagnostiques : suivi de santé des souris**

Mois	134-9, 134-13	138-3, 139-3, conventionnel souris	134-3, 134-8, 134-12	138-4, 138-10, 138-14
Janvier		clinique		
Février			clinique	
Mars	global 6 <sup>e</sup> mois			clinique
Avril		global 6 <sup>e</sup> mois		
Mai			global 6 <sup>e</sup> mois	
Juin	clinique			global 6 <sup>e</sup> mois
Juillet		clinique		
Août			clinique	
Septembre	global 12 <sup>e</sup> mois			clinique
Octobre		global 12 <sup>e</sup> mois		
Novembre			global 12 <sup>e</sup> mois	
Décembre	clinique			global 12 <sup>e</sup> mois

Note : Salle S2-328-1 et 138-3

Lorsque peuplée pour une durée prévue de plus de 2 mois, le programme de suivi de santé est mis en place et suit le même calendrier que les salles dont le prochain profil de tests diagnostiques est le profil clinique, minimalement après 4 semaines d'exposition.

## 2.5 Programme pour rats utilisant des animaux sentinelles

### 2.5.1 Animaux

Rats femelles de souche Sprague Dawley, âgés de 4 à 6 semaines ou pesant de 125g à 150g et provenant d'un fournisseur autorisé. Des animaux d'une autre souche pourraient être commandés selon les recommandations du vétérinaire.

### 2.5.2 Profils de tests diagnostiques

**Tableau 3. Profils de tests diagnostiques : sentinelles rats**

<b>Profil clinique</b>	2 rats/cage, après 3 mois d'exposition
	<u>Sérologie</u> : Profil Suivi de Charles River
	<u>Parasitologie</u> : Ruban adhésif anus, ruban adhésif base du cou, région lombaire et abdomen caudal
	<u>PCR</u> : <i>Helicobacter genus</i> (animaux résidents et sentinelles )

PROCÉDURE NORMALISÉE DE FONCTIONNEMENT (PNF)		
TITRE : PROGRAMME DE SUIVI DU STATUT DE SANTÉ DES ANIMAUX DE LA PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO		NO PNF : 800-STA-05
DATE D'ENTRÉE EN VIGUEUR : 2004-10-01	RÉVISION : 8	DATE : 2023-04-28
		PAGE : 8 DE 13

<b>Profil global</b>	2 rats/cage, après 6 mois d'exposition
	<u>Sérologie</u> : Profil Évaluation de Charles River
	<u>Bactériologie</u> : Systèmes respiratoires supérieur
	<u>Parasitologie</u> : Coprologie au Fecadry (fèces du rectum), ruban adhésif anus, et grattage du cou et région thoraco-lombaire et abdomen
	<u>Nécropsie complète</u>
	<u>PCR</u> : <i>Helicobacter genus</i> , (animaux résidents et sentinelles)

### 2.5.3 Calendrier de tests diagnostiques

De façon générale, un programme de suivi de santé des animaux est mis en place lorsque qu'une salle d'hébergement de rats est peuplée pour une durée prévue de plus de 2 mois. Le programme suit un calendrier débutant par le profil clinique après 3 mois d'exposition suivi du profil global après 6 mois d'exposition et se répète tant que les rats sont hébergés dans la salle.

## 2.6 Programme pour cobayes (cochons d'Inde)

La surveillance du statut de santé des cobayes via un programme de suivi de santé n'est pas obligatoire. La mise en place d'un tel programme doit être déterminée par le vétérinaire en consultation avec le chercheur impliqué. De façon générale, il n'est pas nécessaire d'initier un tel programme dans une salle hébergeant des cobayes provenant de fournisseurs reconnus pendant moins de 2 mois ou pour un petit groupe de cobayes (environ 20 individus ou moins). Certaines analyses peuvent être effectués sur les animaux au moment de l'arrivée ou de l'euthanasie afin de valider le statut de santé.

Tout cobaye hébergé à la plateforme de Biologie In Vivo doit cependant provenir d'un fournisseur reconnu et le rapport de santé du fournisseur doit respecter les exigences de la PNF 800-STA-01.

### 2.6.1 Animaux

Cobayes femelles de souche Hartley, de 200 à 300 grammes, en provenance d'un fournisseur autorisé.

### 2.6.2 Profils de tests diagnostiques

**Tableau 4. Profils de test diagnostiques : sentinelles cobayes**

<b>Profil clinique</b>	2 cobayes/cage après 3 mois d'exposition
	<u>Sérologie</u> : Profil Évaluation de Charles River
	<u>Parasitologie</u> : Ruban adhésif base du cou, et région lombaire.



PROCÉDURE NORMALISÉE DE FONCTIONNEMENT (PNF)		
TITRE : PROGRAMME DE SUIVI DU STATUT DE SANTÉ DES ANIMAUX DE LA PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO		NO PNF : 800-STA-05
DATE D'ENTRÉE EN VIGUEUR : 2004-10-01	RÉVISION : 8	DATE : 2023-04-28 PAGE : 9 DE 13

<b>Profil complet</b>	<p>2 cobayes/cage après 6 mois d'exposition</p> <p><u>Sérologie</u> : Profil Évaluation de Charles River</p> <p><u>Bactériologie</u> : Systèmes respiratoires supérieur (écouvillon oral)</p> <p><u>Parasitologie</u> : Grattage du cou et région lombaire, coprologie au Fecadry et culture de dermatophytes</p> <p><u>Nécropsie complète</u></p>
-----------------------	--

### 2.6.1 Calendrier de tests diagnostiques

Si un programme de surveillance est mis en place, il suit un calendrier débutant par le profil clinique après 3 mois d'exposition suivi du profil complet après 6 mois d'exposition et il se répète tant que les cobayes sont hébergés dans la salle.

### 2.6.2 Prélèvement des échantillons

Les techniques de prélèvements et méthodes diagnostiques, incluant la nécropsie, sont décrites dans la PNF 800 STA-04.

## 2.7 Nombre de cages tests (protocole PCR ou animaux sentinelles)

En secteur SPF (support ventilé), 1 cage test (2 médias de détection ou 2 animaux sentinelles) est requise pour chaque rangée ou support pouvant contenir 160 cages.

En secteur conventionnel (cages non ventilées), pour assurer une bonne représentation des animaux hébergés, une cage test (2 médias de détection ou 2 animaux sentinelles) par pièce est suffisante.

## 2.8 Réception des animaux sentinelles

Dès son arrivée à la plateforme de Biologie In Vivo, l'animal sentinelle est sorti de la cage de transport, examiné et transféré dans une cage d'hébergement. Le certificat de santé du fournisseur est conservé pendant au moins 5 ans. Des selles fraîches (idéalement récoltées directement de l'animal), provenant de chaque cage de transport, sont prélevées, placées dans un contenant stérile, identifiées et congelées; cet échantillon pourra être analysé si des tests diagnostiques à l'arrivée sont éventuellement requis.

## 3. ARCHIVAGE

Les formulaires et les résultats des tests de santé effectués sur les animaux participant aux différents programmes de suivi de santé des animaux sont archivés à l'animalerie sous forme papier ou électronique.

## 4. RÉFÉRENCES

Fox, J., Anderson, L. et Loew, F., *Laboratory Animal Medicine (ACLAM)*, 2<sup>e</sup> édition, Academic Press, 2002, p.

PROCÉDURE NORMALISÉE DE FONCTIONNEMENT (PNF)		
TITRE : PROGRAMME DE SUIVI DU STATUT DE SANTÉ DES ANIMAUX DE LA PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO		NO PNF : 800-STA-05
DATE D'ENTRÉE EN VIGUEUR : 2004-10-01	RÉVISION : 8	DATE : 2023-04-28
		PAGE : 10 DE 13

Hrapkiewicz, K. , Medina, L., Holmes, D., *Clinical laboratory animal medicine an introduction*, 2<sup>e</sup> édition, Iowa State University Press, 1998, p. 246-247.

National Research Council, *Infectious Diseases of Mice and Rats*, National Academy Press, 1991, p.21-27.

Cornell University, Cornell Center for Animal Resources and Education, Care 509.01 : *Animal Acquisition, Receiving and Acclimatation*, <http://www.research.cornell.edu/care/CARE509.pdf>, 2005.

Pritchett-Corning, K.R., et al, *Contemporary prevalence of infectious agents in laboratory mice and rats*, *Laboratory animals*, 2009, 43: 165-173.

Pritchett-Corning, K.R., et al, *Companion Guide to Rodent health Surveillance for research facilities*, Charles River , 2009

## 5. ANNEXES/FORMULAIRES

PROCÉDURE NORMALISÉE DE FONCTIONNEMENT (PNF)			
TITRE : PROGRAMME DE SUIVI DU STATUT DE SANTÉ DES ANIMAUX DE LA PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO		NO PNF : 800-STA-05	
DATE D'ENTRÉE EN VIGUEUR : 2004-10-01	RÉVISION : 8	DATE : 2023-04-28	PAGE : 11 DE 13


## Annexe 1 Formulaire Programme de suivi du statut de santé: Mode d'emploi du protocole PCR Pathogen Binder™.



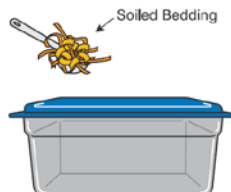
# PathogenBinder™

## Protocol Summary


### Pathogen Nucleic Acid Collection with Contact Media for PCR Screening of Rodent Colonies




**1** A chaque changement de cages, Récoltez 1 c. à soupe de litière souillée



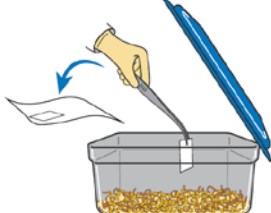
**2** Ajoutez la litière souillée à la boîte "Pathogen binder" de cette rangée



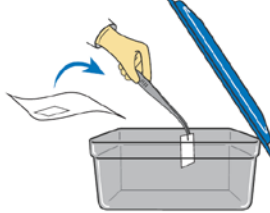
**3** Placez un nouveau papier contact dans la boîte (le même papier sera utilisé sur une période de 3 mois)



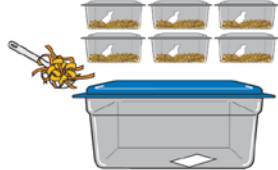
**4** Agitez la boîte "Pathogen binder" pour 15-20 secondes en effectuant des rotations et un bon brassage visant à maximiser l'exposition du papier à la litière souillée.



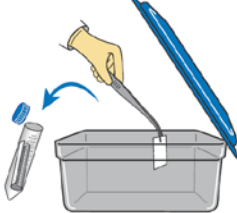
**5** Retirer le papier exposé à l'aide de pince désinfectée sur un papier propre ou sur le couvercle de la boîte le temps de disposer (jeter) de la litière souillée.




**6** Replacer le papier dans la boîte "pathogen binder", y remettre le couvercle et ranger la boîte à l'endroit désigné jusqu'au prochain changement de cages de cette rangée.



**7** A chaque changement de cages pour cette rangée, pendant toute la période d'analyse de 3 mois, répétez les étapes 1 à 6.



**8** A la fin de la période d'analyse de 3 mois, retirer la papier contact à l'aide de pince désinfectée et placez le dans un tube conique bien identifié. Envoyez la boîte au lavage.



**9** Connectez vous sur LTM pour créer une commande et envoyer le papier contact aux Laboratoires Charles River pour analyses PCR.



Detailed instructions on  
[www.criver.com/pathogenbinder](http://www.criver.com/pathogenbinder)

PathogenBinder™ is a trademark of Charles River Laboratories. Patent pending.

\* For the first cage change of the monitoring period, a new contact media will be required for each rack. At all subsequent cage changes, that same media will be exposed to represent the entire three-month monitoring period for that rack.

© 2022, Charles River Laboratories International, Inc.

charles river

PROCÉDURE NORMALISÉE DE FONCTIONNEMENT (PNF)			
TITRE : PROGRAMME DE SUIVI DU STATUT DE SANTÉ DES ANIMAUX DE LA PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO		NO PNF : 800-STA-05	
DATE D'ENTRÉE EN VIGUEUR : 2004-10-01	RÉVISION : 8	DATE : 2023-04-28	PAGE : 12 DE 13

**Annexe 2. Formulaire Programme de suivi du statut de santé: Sommaire des résultats d'analyses effectuées à la Plateforme de Biologie in vivo.**



**Programme de sentinelle :  
Sommaire des résultats d'analyses effectuées à la Plateforme de biologie In Vivo**

Pièce : \_\_\_\_\_  
 Chercheur : \_\_\_\_\_  
 Espèce/Souche : \_\_\_\_\_  
 Date d'échantillonnage : \_\_\_\_\_  
 Technicien: \_\_\_\_\_

# sentinelle	Parasitologie			Nécropsie rapide											PCR								
	Pinworm	ectoparasite	flotation	Peau	buccale	Cavité	salivaires	Glandes	Respiratoire	Système	Cœur	Foie	Reins	Digestif	Système	surrénales	Glandes	urogénitale	Système	ganglions	Rate	Hélicobacter	MNV

Parasitologie : + positif (décrire dans la section commentaire)  
 - négatif

Nécropsie : N normal  
 A anormal (décrire à la section commentaire)

PCR : + positif (décrire dans la section commentaire)  
 - négatif

Commentaire : \_\_\_\_\_  
 \_\_\_\_\_  
 \_\_\_\_\_

Signature vétérinaire : \_\_\_\_\_



PROCÉDURE NORMALISÉE DE FONCTIONNEMENT ( P N F )			
TITRE : PROGRAMME DE SUIVI DU STATUT DE SANTÉ DES ANIMAUX DE LA PLATEFORME DE BIOLOGIE IN VIVO			NO PNF : 800-STA-05
DATE D'ENTRÉE EN VIGUEUR : 2004-10-01	RÉVISION : 8	DATE : 2023-04-28	PAGE : 13 DE 13

### Annexe 3. Formulaire Programme du suivi du statut de santé: cages échantillonnées

IRIC PROGRAMME SENTINELLES			
Registre cages échantillonnées Prélèvements féces			
Date prélèvement		Profil: Clinique <input type="checkbox"/>	No. Salle :
Technicien		Global <input type="checkbox"/>	
Cage No	Rangée	ID CAGE	Description
1			
2			
3			
4			
5			
6			
7			
Sent. R1			
Sent. R2			
Sent. R3			
Remarques			

IRIC PROGRAMME SENTINELLES			
Registre cages échantillonnées Prélèvements féces			
Date prélèvement		Profil: Clinique <input type="checkbox"/>	No. Salle :
Technicien		Global <input type="checkbox"/>	
Cage No	Rangée	ID CAGE	Description
1			
2			
3			
4			
5			
6			
7			
Sent. R1			
Sent. R2			
Sent. R3			
Remarques			