

Normes de bons soins aux animaux sauvages

Procédure normalisée de fonctionnement (PNF)



Capture et remise à l'eau de poissons vivants en hiver

La procédure normalisée de fonctionnement décrit les précautions minimales que tout manipulateur (détenteur de certificat de bons soins aux animaux ou de permis SEG) doit appliquer, ou doit voir à faire appliquer, durant les manipulations d'animaux vivants sauvages du Québec.

MINISTÈRE DES FORÊTS, DE LA FAUNE ET DES PARCS

Rédaction :

Ministère des Forêts, de la Faune et des Parcs

Sous la supervision du Comité de protection des animaux

© Gouvernement du Québec

Ministère des Forêts, de la Faune et des Parcs

Dépôt légal - Bibliothèque et Archives nationales du Québec, 2021

ISBN (PDF) : 978-2-550-89626-5

IMPORTANT

Les éléments en **rouge** doivent être considérés comme obligatoires, alors que ceux en noir sont des recommandations de bonnes pratiques

1 Espèce visée

Poissons

2 Activités prévues

Manipulation et remise à l'eau de poissons sauvages vivants à la suite de leur capture en milieu naturel, en hiver.

3 Expérience minimale des personnes qui manipuleront les animaux

L'expérience relative à la manipulation des poissons sauvages vivants en vue de leur remise à l'eau n'est pas essentielle, mais est souhaitable. **Au moins une personne expérimentée doit en tout temps superviser le travail. Cette personne doit posséder une formation dans le domaine de la faune** (p. ex., technicien de la faune, biologiste, agent de protection, etc.).

4 Captures accidentelles

Ne s'applique pas

5 Descriptions des procédures

5a Mode de capture : Laissé à la discrétion du chargé de projet en fonction des objectifs poursuivis.

5b Transport

Ne s'applique pas

5c Garde en captivité

Ne s'applique pas

Expliquez en quoi la garde en captivité est nécessaire : **Si la garde en captivité est nécessaire atteindre les objectifs d'un projet (p. ex., étude sur la survie à la remise à l'eau dans un contexte de pêche hivernale), cette rétention doit être effectuée avec un vivier submergé (c.-à-d. sous la glace). Ce vivier doit avoir les dimensions appropriées au nombre de poissons gardés en captivité et à l'espèce étudiée. Selon la nature du projet et en fonction des espèces visées, la durée de la garde en captivité doit être la plus courte possible. Le vivier de rétention doit être accessible en tout temps et le trou dans la glace permettant l'accès au vivier doit être déglacé régulièrement afin qu'il ne gèle pas. Le vivier doit être relevé minimalement deux fois par jour pour vérifier l'état des poissons.** Un vivier avec une maille souple en tissu est de loin privilégié à une cage de rétention en métal afin d'éviter des blessures aux poissons (figure 1).

Espèce : Variable

nombre : Variable

durée : variable

5c Garde en captivité Ne s'applique pas

Endroit de garde : Sous la glace dans un habitat approprié permettant une bonne circulation de l'eau pour favoriser l'oxygénation des poissons et ayant une profondeur adéquate (environ 1 m) pour éviter le gel des poissons.

local spécial, précisez :

Type d'hébergement : cage enclos vivier aquarium vivarium autre

Conditions de garde : selon les objectifs de recherche (solitaire ou groupe) et adapté aux dimensions des espèces visées

solitaire en groupe Avec : eau nourriture litière aération bulleur

À l'abri : des rayons du soleil des précipitations du vent du bruit

Autres détails sur les conditions de garde : Dans les cas de garde en captivité sous la glace, il est suggéré de couvrir l'accès au vivier avec un panneau de polystyrène (*styrofoam*) pour éviter que la glace se forme et empêche l'accès au vivier et afin de protéger les poissons des éléments externes (p. ex., précipitations [neige], lumière, etc.). Il est recommandé de sécuriser l'emplacement du vivier afin d'éviter que le public dérange les poissons ou que quelqu'un ne tombe dans l'ouverture pratiquée dans la glace.

À la fin de la garde en captivité, les animaux seront :

remis en liberté : à l'endroit même de leur capture à un autre endroit, précisez : autre, précisez :

5d Mise à mort et élimination des animaux Au besoin, se référer à la fiche « Euthanasie poisson »

6 Capture d'animaux vivants

Méthode de capture

Recherche active (précisez) : Selon les objectifs de recherche

Vérification des engins de capture :

opération en continu et sous surveillance constante opération en continu et vérifiés toutes les 30 minutes

activés à la brunante et vérifiés à l'aube activés à l'aube et vérifiés toutes les heures

Désactivation des engins de capture lorsque la température atteint le point critique de ne s'applique pas en hiver °C.

Remarque : Plusieurs méthodes de captures sont possibles et le choix de celles-ci est laissé à la discrétion du chargé de projet selon les objectifs poursuivis.

Soins apportés pour assurer le bien-être des animaux capturés dans l'engin de capture

eau

ombre :

abri : autre : L'engin de capture doit permettre l'immersion du poisson en tout temps.

nourriture :

litière :

Utilisation de leurres vivants Ne s'applique pas

Si oui, nombre d'individus par espèce et leur provenance : 1 individu par espèce/provenance : magasin de pêche

Justifiez et précisez leur utilisation : Des leurres vivants comme des asticots, des vers de terre et des sangsues pourraient être utilisés comme appât pour la capture des spécimens à la pêche à la ligne.

Moyen de transport : Contenant en plastique

Conditions de garde : Au frais

Au terme du projet, les leurres seront : remis en liberté retournés à leur lieu d'origine abattus donnés en adoption

6 Capture d'animaux vivants

Mesures prises pour protéger l'animal et le personnel du risque de transmission de maladies durant les manipulations

Port de vêtements longs visière lunettes masque gants épais gants à usage unique

Lavage des mains entre chaque manipulation d'un animal d'un engin de capture à la fin des activités

avec de l'eau et du savon avec de l'alcool gel désinfectant (p. ex., Purell)

autre : Avant de commencer les manipulations, les mains doivent être propres et exemptes de produits chimiques (p. ex., crème solaire, chasse-moustiques). Il est essentiel de manipuler les poissons avec les mains mouillées.

Avant de quitter un site lavage et désinfection (spécifiez avec quoi : eau claire), de tous les équipements **en contact avec l'eau** :

bottes pantalons épauettes seaux nasses bacs de contention

Vaccination du personnel, si nécessaire, contre la rage autre, précisez :

En cas de morsure ou de contact à risque avec un mammifère, précisez votre protocole d'urgence :

Autre : **Nettoyer et faire sécher le matériel selon les procédures recommandées par le MFFP avant de l'utiliser dans un autre plan d'eau afin d'éviter la transmission de maladies et le transport d'espèces envahissantes.**

Poursuite

Ne s'applique pas

7 Contention physique et manipulation

Travail exécuté par au moins 2 personnes, dont au moins une personne d'expérience

Durée maximale de la manipulation :

5 minutes (dans la plupart des cas)

Durée maximale totale de la contention* :

5 minutes (dans la plupart des cas)

Temps maximal de manipulation et de contention estimé pour des manipulations de base (p. ex., prise de longueur, de poids, etc.). Ces durées maximales peuvent varier en fonction des projets et des objectifs. Il est à noter que les manipulations effectuées sur des poissons en hiver sont plus complexes et lentes en raison de la dextérité réduite des manipulateurs. Les chargés de projet sont encouragés à effectuer une collecte parcimonieuse de données sur les spécimens pour accélérer la remise à l'eau des poissons. **Si les manipulations requièrent l'anesthésie des poissons, la durée maximale de ces dernières doit être adaptée afin de permettre aux poissons de récupérer adéquatement.**

*Contention : à partir du moment où l'animal est immobilisé jusqu'à ce qu'il soit libéré (y compris l'anesthésie, les manipulations, le temps de récupération et le transport)

Équipement utilisé :

aucun, avec les mains

Soins apportés pour assurer le bien-être des animaux pendant les manipulations :

Manipulations réalisées : à l'extérieur (sans abri), précisez : **Plus près possible du site de capture pour accélérer la remise à l'eau** dans un véhicule dans un bâtiment ou un abri temporaire

Détails additionnels : **Un abri peut être utilisé pour accélérer certaines manipulations et donc favoriser une remise à l'eau plus rapide.**

8 Contention chimique

Ne s'applique pas

9 Marquage

Ne s'applique pas (pourrait s'appliquer à une étude en particulier)

10 Étiquetage

Ne s'applique pas (pourrait s'appliquer à une étude en particulier)

11 Pose d'émetteurs ou autres appareils

Ne s'applique pas (pourrait s'appliquer à une étude en particulier)

Remarque additionnelle : voir fiche « Chirurgie et pose d'émetteurs »

12 Mesures morphométriques

longueur poids autre, précisez : Il pourrait y avoir d'autres mesures en fonction des objectifs de l'étude.

Description de la méthodologie (pour chaque mesure) : Pour plus de précision, la longueur doit idéalement être prise à l'air libre, avec une règle, laquelle doit être préalablement humidifiée avec l'eau du milieu. L'utilisation d'une règle en forme de V ou de U est suggérée, mais n'est pas essentielle. La masse doit être mesurée en déposant le poisson dans ou sur un contenant ou encore dans une civière, reliés à la balance. Il est inacceptable de peser le poisson en l'accrochant directement par les branchies à l'appareil de mesure. Durant les mesures, les manipulateurs doivent veiller à tenir le poisson adéquatement, en évitant de toucher directement aux branchies et aux yeux, en évitant de racler le mucus et en s'assurant d'un maintien adéquat du corps de l'animal (attention au soutien à la colonne vertébrale).

13 Mesures physiologiques

Ne s'applique pas

14 Prélèvements d'échantillons biologiques

Ne s'applique pas (pourrait s'appliquer à une étude en particulier)

Description de la méthodologie (pour chaque prélèvement) : voir fiche « Manipulations de poissons ».

15 Procédures chirurgicales

Ne s'applique pas

Remarque additionnelle : voir fiche « Chirurgie et pose d'émetteurs ».

16 Stress, douleur, détresse et points limites

Toutes procédures ou manipulations risquent d'engendrer du stress, de la douleur ou de la détresse. Certains symptômes tels que : blessure grave (fracture ou hémorragie), rythmes cardiaque et respiratoire anormaux, agitation excessive, comportement anormal, animal trop faible qui ne réagit plus aux stimuli, température anormale, couleur des muqueuses anormale, etc., détermineront les points limites de la procédure ou de la manipulation.

Points limites	Moyens prévus
Saignement abondant	Pression continue sur le site du saignement, puis transfert dans un vivier de rétention, comme décrit à la section 5c.
Difficulté du maintien de l'équilibre hydrostatique	Les manipulations seront interrompues.
	Maintien dans un vivier de rétention, comme décrit à la section 5c.
Arrêt du mouvement des opercules	Maintien manuel de l'animal pour qu'il récupère plus rapidement une flottabilité normale. Il est inacceptable de perforer la vessie natatoire (<i>fizzing</i>).
	Les manipulations seront interrompues
	Maintien dans un vivier de rétention, comme décrit à la section 5c si possible.
	Si l'animal ne récupère pas, procéder à l'euthanasie selon les procédures de la fiche « Euthanasie poisson » après 10 minutes continues sans mouvement operculaire.

17 **Catégories de techniques invasives** (voir [annexe D Lignes directrices sur les animaux sauvages](#) et tableau fourni)

Manipulations (Lister les différentes manipulations contenues dans la PNF avec la catégorie correspondante)	Catégorie de techniques invasives
Manipulations et prises de mesures	<input type="checkbox"/> A <input type="checkbox"/> B <input checked="" type="checkbox"/> C <input type="checkbox"/> D <input type="checkbox"/> E

18 **Références**

- Paradis, Y., C. Brisson-Bonenfant, P. Brodeur, D. Hatin, F. Archambault, S. Gagné et P. Sirois (2019). « Pêche blanche : quels sont les meilleurs techniques et leurres? », *Aventure Chasse-Pêche*, Vol 27, n° 1 : 156-164.
- Tardek, W. M., R. J. Lennox, M. J. Lawrence, J. M. Logan, P. Szekeres, S. J. Cooke, K. Tremblay, G. E. Morgan and A. J. Danylchuk (2018). "The postrelease survival of walleyes following ice-angling on Lake Nipissing, Ontario", *North American Journal of Fisheries Management*, 38: 159-169.
- Louison, M. J., C. T. Hasler, M. M. Fenske, C. D. Suski, and J. A. Stein (2017). "Physiological effects of ice-angling capture and handling on northern pike, *Esox Lucius*", *Fisheries Management and Ecology*, 24: 10-18.
- Louison M. J. C. T. Hasler, G. D. Raby, C. D. Suski and J. A. Stein (2017). "Chill out: physiological responses to winter ice-angling in two temperate freshwater fishes", *Conservation Physiology*, 5: 1-11.

Figure 1. Exemple de vivier de rétention installé sous la glace.

