

Informations importantes pour l'échantillonnage

Pour la collecte

- Bien lire le présent protocole d'échantillonnage.
- Remplir la feuille de données (en version numérique) :
- Toujours écrire les neuf (9) chiffres de l'ATQ du mouton (colonne «ATQ_sheep»).
- Notez la race du mouton dans la colonne «Breed».
- Notez le sexe du mouton dans la colonne «Sex».
- Si le mouton présente une particularité (ex. crampage), le mentionner dans la colonne «Commentaire».
- Voici où se trouve le numéro du tube (**ATQ_tube**) et de boîte (**Box**) :



- Si un prélèvement n'a pas fonctionné, jetez le tube et laissez la ligne vide dans le fichier.
- N'échantillonnez que des moutons de race pure et inscrits dans GenOvis.
- Les tubes de prélèvements (neufs et avec échantillons) doivent être conservés à température pièce et à l'abri du soleil.
- **Les moutons doivent être immobilisés avant de prendre l'échantillon (pour éviter les blessures ou un mauvais échantillonnage).**

Pour le retour des échantillons

- Déposez une demande de retour d'échantillon via le formulaire disponible sur le site de la SEMRPQ (<https://www.semrpq.net/genomique-ovine/procedure-et-formulaire/>). Une fois le formulaire reçu, une étiquette de retour ainsi que la date prévue de collecte vous seront envoyés par courriel.
- À la suite de la réception des échantillons, l'équipe de l'Université va communiquer à la SEMRPQ le nombre d'échantillons reçus et enverra le tout pour le génotypage.
- Notez que les frais de génotypage s'appliquent pour tout échantillon envoyé pour le génotypage. Advenant l'impossibilité d'obtenir des résultats génomiques pour un échantillon (manque d'ADN, absence de tissu dans le tube, etc.), un rabais de 2\$ sera appliqué.
- Une fois les résultats de génotypage reçus, la SEMRPQ vous enverra une facture à payer sur réception.
- Une fois le paiement reçu et les analyses génomiques réalisées, les résultats pourront vous être transmis par l'équipe de l'Université Laval.

Pour toute question, n'hésitez pas à nous contacter!

semrpq@semrpq.net
william.poisson.1@ulaval.ca

Équipement requis

- Pince Allflex (bleue).
- Tubes de prélèvement.
- Feuille de données (numérique).

***Notez que la feuille de données doit être retournée sous format numérique (.XSLX) par courriel.

Procédure

A. Placer un tube de prélèvement dans la pince

1

1. Enlever un tube de prélèvement non utilisé de la boîte (on ordure chronologique).
Le tube devrait être en un seul morceau, si ce n'est pas le cas, le réassembler (lame avec socle blanc, pièce intermédiaire rouge et tube).

2

2. S'assurer que l'anneau de rétention sur la pince est ouvert (morceau noir du bas sur l'image; si fermé, le tourner) et insérer le tube de prélèvement comme illustré.

3

3. Une fois le tube inséré, tourner l'anneau de rétention en position fermée.

4

4. En plaçant le tube s'il n'est pas enligné avec le piston, serrer la pince jusqu'à ce que le piston soit accoté sur le socle blanc de la lame (flèche jaune sur l'image).

5

5. Relâcher la pince en s'assurant que le socle blanc et la lame suivent avec le piston.
Sinon, resserrer la pince.

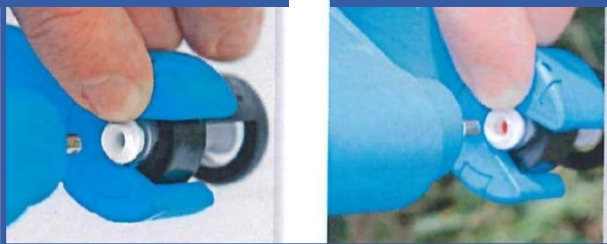
6

6. Retirer la pièce intermédiaire rouge en la tenant par les deux palettes **ET LA CONSERVER**, elle sera nécessaire pour ranger le tube à la fin.
ATTENTION, la lame est TRÈS coupante.

B. Échantillonnage

Non-utilisé

Utilisé



1. Vérifier que le tube inséré dans la pince est NON-UTILISÉ.

Un point **rouge** est visible sur un **tube utilisé**.

2



2. Glisser l'oreille de l'animal dans la pince en évitant les bords de l'oreille (<1cm), les grosses veines et les replis de cartilage.

Important : Immobiliser l'animal pour éviter les blessures.

B. Échantillonnage (suite)



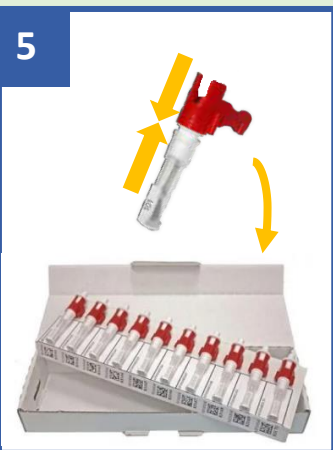
3. Serrer les pinces de façon fluide et rapide, puis relâcher.

Important : Suivre les mouvements de l'animal pour éviter les déchirures.



4. Tourner l'anneau de rétention et retirer le tube.

Important : Vérifier qu'il y ait bien un échantillon dans le tube. Sinon jeter le tube, barrer la ligne du tube manqué sur la feuille de données et recommencer avec un nouveau tube.



5. Remettre la pièce intermédiaire rouge conservée précédemment sur le tube, puis le ranger **à sa place** (en fonction de son numéro de tube, ATQ_tube) dans la boîte.



6. Retirer la lame en écartant les pinces et la jeter.



7. Remplir la ligne du tube correspondant de la **feuille de données (format Excel)** :

- **colonne ATQ_sheep** :
-> l'ATQ de l'animal (**9 chiffres**);
- **colonne Breed** :
-> le code de race;
- **colonne Sex** :
-> le sexe (m ou f);
- **colonne anomalie** :
-> si l'animal a été approuvé comme anormal (cochez);
- **colonne commentaire** :
-> si vous avez des commentaires (ex. crampé).

*****Important** : L'ATQ de l'animal doit être noté au complet (9 chiffres) et sur la bonne ligne, sinon l'échantillon ne sera pas envoyé pour analyse.

Afin d'assurer de bons résultats, il est important de rapporter tout décalage.