1. **Principe**

L’ajout de cellules recouvertes d’IgG à des épreuves négatives à la GAH (utilisées pour la détection d’IgG) est nécessaire lors de procédures de confirmation de la validité du dépistage d’anticorps et de la compatibilité croisée. La GAH qui ne se lie pas aux globules rouges pendant une épreuve à l’antiglobuline (résultat négatif au test de Coombs) devrait rester dans les tubes et provoquer l’agglutination des cellules recouvertes d’IgG qu’on y ajoute. L’agglutination des cellules recouvertes d’IgG confirme l’ajout et l’activité du réactif GAH.

Il faut parfois préparer des cellules recouvertes d’IgG en l’absence de cellules commerciales.

1. **Portée et politiques connexes**

Tout réactif préparé en laboratoire interne qui contient une substance contrôlée doit être étiqueté conformément au règlement du SIMDUT9.1.

1. **Échantillons – S.O.**
2. **Matériel**

**Équipement :** laveuse de cellules

centrifugeuse sérologique

support à tubes

microscope

bain-marie/bloc chauffant à 37°C

**Fournitures :** tubes – 10 x 75 mm

pipettes sérologiques

flacon compte-gouttes

**Réactifs :** solution saline

anti-D IgG

segments de globules rouges O positif (confirmer que le segment est Rh positif avant de commencer la procédure)

solution Alsevers

1. **Contrôle de la qualité**
   1. La température du bain-marie ou du bloc chauffant doit être vérifiée et documentée à chaque utilisation9.2.
   2. L’équipement de centrifugation sera entretenu conformément aux recommandations du fabricant, notamment en ce qui a trait à la vitesse de rotation et au mécanisme de minutage9.2.
   3. Les pipettes sérologiques doivent être entretenues conformément aux recommandations du fabricant, y compris en ce qui concerne la précision du volume, la diminution des transferts et l’absence de contamination9.2.
   4. Les globules rouges enrobés d’IgG doivent afficher une agglutination d’au moins 2+ dans des épreuves faites avec des réactifs contenant de l’anti-IgG9.3,
2. **Procédure**
   1. Étiqueter 6 tubes de 10 x 75 mm contenant des cellules témoins Coombs en y inscrivant « CTC ». Mettre le contenu de 2 segments (ou 1 mL de sang entier Rh positif) dans chaque tube.
   2. Ajouter 4 gouttes de réactif anti-D IgG à chaque tube.
   3. Incuber les tubes à 37°C pendant 15 minutes.
   4. Laver le contenu de chaque tube 4 fois à l’aide d’une solution saline. Conserver les cellules dans une solution Alsevers (ajouter un volume équivalent de solution Alsevers. Mettre la date et ses initiales sur l’étiquette, sceller les tubes et entreposer entre 1 et 6°C jusqu’à utilisation.
   5. Chaque jour, étiqueter un flacon compte-gouttes de 10 mL en y inscrivant « CTC » et la date. Mettre ses initiales et la date sur l’étiquette.
   6. Laver 4 fois chaque tube de cellules témoins sensibilisées par une IgG pour retirer la solution Alsevers.
   7. Transférer dans le flacon compte-gouttes propre les cellules lavées et remplir de solution saline pour obtenir une suspension à 5 %.
   8. Chaque jour, jeter les cellules témoins sensibilisées par une IgG de la journée précédente et préparer un nouveau flacon en lavant quatre fois les cellules et en remplissant le flacon compte-gouttes bien lavé.
3. **Documentation – S.O.**
4. **Remarques – S.O.**
5. **Références**
   1. SIMDUT [www.whmis.ca](http://www.whmis.ca)
   2. *Standards for Hospital Transfusion Services*, version 3, février 2011, Société canadienne de médecine transfusionnelle : 3.4.2.2;3.4.3.1;3.4.5.1.
   3. Judd, WJ, éd. *Methods in Immunohematology*, 3e éd. Montgomery Scientific Publications (2008), p. 267-269.
6. **Suivi des révisions**

|  |  |
| --- | --- |
| **Date de la révision** | **Résumé des changements** |
| 1er décembre 2014 | * Changement du nom du manuel * Changement du libellé de la section 1.0 * Ajoute de la section 2. * Révision et renumérotation des sections 5.0 et 6.0 * Mise à jour des références |
| 4 septembre 2015 | * Révision du libellé du principe |