

## Réactif de détection HRP de UnoVue™ HR pour souris/lapin

**Numéro de catalogue.** MRU-HRP100, MRU-HRP1000

**Utilisation prévue** Le réactif de détection de UnoVue Mouse/Rabbit HRP est un réactif de détection en une étape, sans biotine, qui convient à la démonstration des antigènes dans les tissus et les coupes congelées fixées au formol. Le réactif de détection peut également être utilisé avec des frottis sanguins, des cytomycètes et des préparations cellulaires.

Les réactifs de détection UnoVue HRP ont été développés en marquant directement les immunoglobulines anti-souris et anti-lapin avec des enzymes à l'aide d'une technologie exclusive d'hyperlabellonnage en tandem. Ceci garantit une immunodétection cohérente et reproductible des anticorps de souris et de lapin avec un seul réactif. Les antigènes nucléaires, cytoplasmiques et membranaires de différents types de tissus peuvent être facilement détectés. Le réactif de détection UnoVue en une seule étape permet des procédures de coloration plus rapides que les méthodes traditionnelles en deux étapes utilisant la conjugaison biotine et avidine/streptavidine, avec un bruit de fond nettement plus faible.

Le réactif de détection convient à tous les anticorps de souris et de lapin, monoclonaux et polyclonaux. Les réactifs peuvent être utilisés pour la coloration manuelle ou avec des plates-formes de coloration automatisées.

**Contenu du kit**

La description	Numéro de catalogue	Le volume
- Réactif de détection de HRP Lapo/souris UnoVue	MRU-HRP100	10 ml (100 Tests)
	MRU-HRP1000	100 ml (1000 Tests)

**Conservation:** Conserver entre 2 ° et 8 ° C. Ne pas congeler.

**Stabilité** 12-24 mois (voir date de péremption sur les flacons de réactif)

**Composition** Le réactif prêt à l'emploi HRP est formulé sans conservateur d'azide ni de thimérosol.

**Matériel requis mais non fourni**

1. Xylène ou réactifs de déparaffinage
2. Ethanol absolu
3. Eau distillée ou déminéralisée
4. Tampon de lavage Immuno (Cat. DBS K005)
5. Solution de pré-blocage (DBS Cat # K023, en option)
6. Diluant d'anticorps primaire (DBS Cat # K004)
7. Contre-couleurs
8. Support de montage (DBS Cat # K002)
9. Chromogènes (DBS cat# K047 Stable DAB Plus or Cat# K060 PermaYellow)
10. Amorce tissulaire ou bloc peroxyde (DBS Cat# K054/ K033)

**IVD: Pour usage diagnostique in vitro**

- Précautions**
- i) Porter un vêtement de protection individuelle approprié. Éviter le contact avec les vêtements et la peau exposée. En cas d'exposition accidentelle de la peau, rincer immédiatement à l'eau. Consulter un médecin si nécessaire.
  - ii) L'interprétation des résultats est la seule responsabilité de l'utilisateur..

- Protocole de coloration recommandé**
1. Les coupes de tissus inclus en paraffine doivent être déparaffinées avec du xylène ou un déparaffineur et réhydratées avec une série graduée d'éthanol et de lavages à l'eau avant coloration. Suivez le protocole standard de déparaffinage et de réhydratation utilisé dans votre laboratoire.
  2. L'enquêteur doit optimiser les temps de dilution et d'incubation des anticorps primaires.
  3. Chaque cycle d'immunocoloration doit inclure des contrôles positifs et négatifs connus afin de garantir le bon fonctionnement du système de coloration et d'aider à une interprétation valide des résultats.

Contrôles typiques:

Contrôle positif: Un tissu connu pour contenir l'antigène désiré qui a donné une coloration positive dans le passé.

Contrôles Négatifs:

Contrôles de réactif

- A. Substituez le sérum non immun normal du même animal hôte que l'anticorps primaire (par exemple, si vous utilisez des anticorps primaires monoclonaux de souris, utilisez un sérum non immun de souris).
  - B. Substitue le contrôle isotype de l'espèce hôte correspondante pour l'anticorps primaire
  - C. Utiliser un anticorps primaire adsorbé avec un antigène (c'est-à-dire un réactif anticorps adsorbé avec les antigènes cibles pour éliminer l'anticorps spécifique)  
Contrôle tissulaire - Un tissu dont on sait qu'il ne contient pas l'antigène souhaité.
4. Consultez le fournisseur d'anticorps primaire pour connaître les traitements de récupération de l'antigène recommandés. Effectuer des prétraitements de récupération d'épitope avant de commencer la procédure de coloration.
  5. Une fois le traitement par lame commencé, NE laissez PAS les tissus ou les échantillons sécher. Cela peut provoquer un arrière-plan ou des artefacts indésirables.
  6. Après l'application des anticorps primaires, laver les lames avec du tampon de lavage Immuno (DBS cat # K 005).
  7. Appliquez le réactif de détection (assurez-vous que les sections de tissu/frotts sont complètement recouverts de réactif) et laissez incuber pendant 20 min à température ambiante.
  8. Lavez les lames avec le tampon Immuno Wash, puis procédez au marquage au chromogène et à la contre-coloration.

**IVD: Pour usage diagnostique in vitro**