



ZytoChem Plus AP Polymer anti-Rabbit

REF / Cat. No.: ZUC031-006 60 tests, 6 ml

Mode d'emploi

Champs d'application

La solution ZytoChem-Plus AP Polymer anti-Rabbit est destinée à la détection qualitative d'antigènes dans des tissus fixés et inclus dans la paraffine, dans des coupes au cryostat et dans des préparations cellulaires. La solution est été développée pour l'utilisation en combinaison avec des anticorps primaires mono- et polyclonaux à partir de lapin. Il est possible d'examiner des tissus qui ont subi différents procédés de fixation, comme par exemple le formaldéhyde (formol tamponnée neutre), le B5, le liquide de Bouin, l'éthanol ou le HOPE.

Pour l'utilisation comme méthode diagnostique in vitro.

Résumé / explication

L'objectif de la coloration immunohistochimique est la visualisation des antigènes tissulaires et cellulaires.

La solution ZytoChem-Plus AP Polymer anti-Rabbit est un réactif de détection hautement sensible pour l'immunohistochimie et l'immunocytochimie. Il fonctionne avec la technique d'une enzyme-polymère dans laquelle plusieurs molécules d'un anticorps secondaire sont liées de manière covalente avec plusieurs molécules de la phosphatase alcaline (Alkaline Phosphatase, AP). La visualisation se fait par une réaction enzyme-substrat en présence d'un composant chromogène qui permet finalement une analyse microscopique. Ce système est adapté pour la détection des anticorps primaires mono- et polyclonaux et des sérums à partir de lapin.

La solution ZytoChem-Plus AP Polymer anti-Rabbit diffère d'autres techniques de détection basées notamment sur l'affinité streptavidine-biotine. Elle présente l'avantage d'éliminer le problème de bruit de fond lié à la présence dans les tissus de Biotine endogène.

Principe de la méthode

Les coupes tissulaires incluses en paraffine sont tout d'abord déparaffinées et réhydratées.

La coloration de fond par la liaison non spécifique de l'anticorps primaire ou de l'anticorps secondaire dans le polymère AP est minimisée par l'incubation avec une solution de blocage. Toutefois, cette étape peut être supprimée si l'anticorps primaire est dilué dans un tampon approprié (par exemple ZUC025).

Puis a lieu l'incubation avec l'anticorps primaire spécifique. Après une étape de lavage (par exemple avec ZUC 020), on applique le polymère AP anti-Rabbit. Après avoir lavé le polymère AP excédentaire, on démarre une réaction enzymatique avec la phosphatase alcaline en ajoutant un substrat/une solution chromogène, réaction au cours de laquelle se forme un précipité coloré, visible en microscopie fond clair, au niveau de l'anticorps primaire.

La coloration dépend du chromogène utilisé. Le chromogène Fast Red forme sur le lieu de l'antigène cible un produit de réaction rouge. D'autres chromogènes appropriés sont Permanent AP Red (= rose/rouge), Néo-fuchsine (= rose/rouge) ou NBT (= bleu/noir, substrat ici BCIP).

Réactif fournis

REF / Cat. No. ZUC031-006
6 ml AP-Polymer anti-Rabbit (prêt à l'emploi)

Systèmes de substrat recommandés:

<i>Permanent AP Red</i>	Commande No. ZUC001-125	1.250 Réactions
	Commande No. ZUC001-500	5.000 Réactions
<i>Fast Red Kit</i>	Commande No. RED055	550 Réactions
	Commande No. RED125	1.250 Réactions
	Commande No. RED500	5.000 Réactions
<i>BCIP/NBT</i>	Commande No. K006	150 Réactions
<i>Néo-fuchsine</i>	Commande No. ZUC021-006	60 Réactions
	Commande No. ZUC021-125	1.250 Réactions

Matériels supplémentaires requis qui ne sont pas compris dans la fourniture

Tissus de contrôle positifs et négatifs

Xylène ou substituts de xylène appropriés

Ethanol, H₂O démin. ou dest.

Solution de tampon de lavage (Commande No. ZUC020)

Enzyme ou solution tampon pour le traitement des coupes (restauration de l'épitope)

Pink PAP Pen (Commande No. ZUC064)

Anticorps primaire (spécifique à l'utilisateur)

Tampon de dilution pour anticorps primaire (Commande No. ZUC025)

Réactifs de contrôle négatif

Substrat/chromogène

Solution pour la contre-coloration

Milieu de montage

Lamelles couvre-objets

Stockage et utilisation

Les solutions doivent être stockées à 2-8°C sans être diluées. Conserver les solutions à l'abri de la lumière. Ne pas les congeler. Les solutions livrées peuvent être conservées jusqu'à la date de péremption en cas de stockage à 2-8°C. Les solutions ne doivent pas être utilisées au-delà de la date de péremption.

Les témoins positifs et négatifs doivent être employés parallèlement au matériel d'analyse. Si l'on observe une coloration inattendue ou des différences par rapport au résultat de coloration attendu, qui sont dues au réactif, veuillez contacter le fabricant ou votre distributeur local.

Mesures de précaution

Utilisation par du personnel spécialisé formé.

Porter un équipement de protection approprié afin d'éviter tout contact des réactifs avec les yeux, la peau ou les muqueuses. En cas de contact avec un des réactifs à un endroit sensible, rincer immédiatement avec des quantités importantes d'eau. Il faut éviter toute souillure microbienne des réactifs au risque, sinon, de voir apparaître une coloration non spécifique.

L'agent de conservation ProClin 950 est utilisé pour la stabilisation. La fiche de sécurité pour la substance pure est disponible sur demande.

Préparation des réactifs

- Porter les réactifs à température ambiante avant utilisation.
- Déparaffiner et réhydrater les coupes en paraffine.
- Prétraitement (en option) par HIER (*Heat Induced Epitope Retrieval*) ou digestion enzymatique.
- Les coupes tissulaires doivent être couvertes entièrement avec les différentes solutions afin d'éviter tout assèchement.

Protocole de coloration

- | | |
|---|-------------------|
| 1. Bloc de protéine (Blocking Solution, cette étape est optionnelle) | 5 Min. |
| 2. Lavage avec un tampon de lavage | 1 x 2 Min. |
| 3. Anticorps primaire (optimalement dilué) ou réactif de contrôle négatif | 30-60 Min. |
| 4. Lavage avec un tampon de lavage | 3 x 5 Min. |
| 5. Polymère AP anti-Rabbit | 30 Min. |
| 6. Lavage avec un tampon de lavage | 3 x 2 Min. |
| 7. Fast Red, Permanent AP Red, BCIP/NBT ou Néo-fuchsine
(Contrôle de l'intensité de coloration sous microscope recommandé) | 10-20 Min. |
| 8. Arrêt de la réaction avec H ₂ O dest. dès que l'intensité de coloration désirée est atteinte | |
| 9. Contre-coloration et bleuissement | |
| 10. Montage comme suit: aqueux pour Fast Red, permanent pour Permanent AP Red,
Néo-fuchsine ou BCIP/NBT | |

Contrôle de qualité

Pour une analyse précise, un témoin positif et un témoin négatif devraient être réalisés pour chaque série de coloration. Le témoin positif sert à vérifier le traitement correct de l'échantillon. Si le témoin négatif s'avère positif, cela indique une coloration non spécifique.

Résultats à attendre

Pendant la réaction entre le substrat et la phosphatase alcaline en présence du chromogène, il se forme au niveau de l'anticorps primaire un précipité coloré observable en microscopie fond clair. La coloration dépend du chromogène utilisé.

Limites de la méthode

L'immunohistochimie est une méthode complexe au sein de laquelle sont combinées des méthodes de détection histologiques et immunologiques. Le traitement du tissu ou la manipulation des échantillons en amont de l'immunohistologie proprement dite peut conduire à des résultats imprécis si les directives n'ont pas été respectées (Nadji and Morales, 1983).

Une contre-coloration insuffisante ou un montage incorrect peut influencer l'interprétation des résultats. L'intensité colorée du produit final peut diminuer en particulier en cas d'incidence de la lumière.

Zytomed Systems garantit que le produit remplira toutes les exigences indiquées et sera conservable jusqu'à la date de péremption, si les conditions de stockage et d'utilisation sont suivies. Nous ne pouvons pas offrir d'autres garanties.

Recherche d'erreurs/Élimination d'erreurs

En cas de colorations anormales, veuillez lire la notice explicative ou contacter le fabricant ou votre distributeur local.

Raisons possibles pour un résultat négatif sur une coupe de contrôle en fait positive

- Les réactifs n'ont pas été utilisés dans l'ordre correct.
- Chromogène/solution de travail du substrat était trop vieux.
- Décoloration par incompatibilité entre chromogène et milieu de montage.
- L'anticorps primaire n'est pas du lapin.
- Antigène/épitope n'est pas suffisamment accessible pour l'anticorps primaire. Si vous réalisez un démasquage d'antigène (HIER) pour l'anticorps testé, prolongez celui-ci le cas échéant.
- Antigène/épitope n'est pas stable pour la méthode réalisée de fixation et/ou de prétraitement. Testez d'autres méthodes de fixation ou de prétraitement.

Raisons possibles pour des colorations faibles:

- Fixation insuffisante ou trop forte.
- Déparaffinage incomplet.
- Antigène/épitope n'est pas suffisamment accessible pour l'anticorps primaire. Si vous réalisez un démasquage d'antigène (HIER) pour l'anticorps testé ou prolongez celui-ci le cas échéant.
- La solution de blocage de protéine utilisée émanant du coffret était trop longtemps sur la préparation et n'a pas été lavée suffisamment.
- Après le nettoyage, il reste trop de tampon de lavage sur les coupes; les réactifs suivants sont ainsi trop fortement dilués.
- Pour l'emploi d'un tampon de lavage à base de PBS: L'activité de la phosphatase alcaline du coffret de preuve est bloquée par beaucoup trop de tampon de lavage sur les coupes.
- Les temps d'incubation étaient trop courts ou l'anticorps primaire était trop fortement dilué.
- Chromogène/solution de travail du substrat était trop vieux.

Raisons possibles pour des colorations de fond extrêmes:

- Déparaffinage incomplet.
- Adhésif inapproprié ou en trop grande quantité pour l'enduction des lamelles.
- Lavage pas suffisant. Les étapes de lavage après les incubations avec le conjugué d'enzyme et la solution de chromogène/substrat sont, en particulier, critiques.
- Le tissu est desséché pendant la procédure (en partie).
- Liaison non spécifique de l'anticorps primaire sur la préparation. Travaillez dans ce cas avec la solution de blocage de protéine (Blocking Solution) et diluez l'anticorps primaire dans un tampon de dilution approprié.
- Le temps d'incubation pour l'anticorps primaire était trop long ou l'anticorps primaire était trop fortement concentré.
- Le temps d'incubation pour le chromogène/la solution de travail de substrat était trop long et la température de réaction était trop élevée (par ex. en cas de température élevée en laboratoire).

Performance

Zytomed Systems a fait des études sur la performance du coffret. Ce produit a été jugé comme approprié pour l'utilisation prévue.

Littérature

Elias JM "Immunohistopathology – A practical Approach to Diagnosis" ASCP Press 2003













Nadji M and Morales AR. Ann N.Y. Acad Sci 420:134-9, 1983

Décembre 11, 2013

Rev: A1213

Doc: DBF_ZUC031-006

Légende des symboles sur les étiquettes:

	Bestellnummer Catalog Number Reference du catalogue		Verwendbar bis Use By Utiliser jusque		Gebrauchsanweisung beachten Consult Instructions for use Consulter les instructions d'utilisation
	Chargenbezeichnung Batch Code Code du lot		Lagerungstemperatur Temperature Limitation Limites de température		Nur für Forschungszwecke For Research Use Only Pour la recherche uniquement
	In vitro Diagnostikum In Vitro Diagnostic Medical Device Dispositif médical de diagnostic in vitro		Achtung/Gefahr Warning/Danger Attention/Danger		Hersteller / Manufacturer / Fabricant Zytomed Systems GmbH Anhalterstraße 16 14163 Berlin, Germany Tel: (+49) 30-804 984 990 www.zytomed-systems.de
	Achtung/Gefahr Warning/Danger Attention/Danger		Achtung Warning Attention		Gefahr Danger Danger