

Novocastra™ Liquid Mouse Monoclonal Antibody Progesterone Receptor

Product Code: NCL-L-PGR-312

Leica Biosystems Newcastle Ltd
Balliol Business Park
Benton Lane
Newcastle Upon Tyne NE12 8EW
United Kingdom
☎ +44 191 215 4242



[EN](#) [FR](#) [IT](#) [DE](#) [ES](#) [PT](#) [SV](#) [EL](#) [DA](#) [NL](#)
[NO](#) [TR](#) [BG](#) [HU](#) [RO](#) [RU](#) [PL](#) [SL](#) [CS](#) [SK](#) [AR](#)

Instructions for Use

Please read before using this product.

Mode d'emploi

À lire avant d'utiliser ce produit.

Istruzioni per l'uso

Si prega di leggere, prima di usare il prodotto.

Gebrauchsanweisung

Bitte vor der Verwendung dieses Produkts lesen.

Instrucciones de uso

Por favor, leer antes de utilizar este producto.

Instruções de Utilização

Leia estas instruções antes de utilizar este produto.

Instruktioner vid Användning

Var god läs innan ni använder produkten.

Οδηγίες Χρήσης

Παρακαλούμε διαβάστε τις οδηγίες πριν χρησιμοποιήσετε το προϊόν αυτό.

Brugsanvisning

Læs venligst før produktet tages i brug.

Gebruiksaanwijzing

Lezen vóór gebruik van dit product.

Bruksanvisning

Vennligst les denne før du bruker produktet.

Kullanım Talimatları

Lütfen bu ürünü kullanmadan önce okuyunuz.

Инструкция за употреба

Моля, прочетете преди употреба на този продукт.

Használati utasítás

A termék használatba vétele előtt olvassa el.

Instrucțiuni de utilizare

Citiți aceste instrucțiuni înainte de a utiliza produsul.

Инструкция по применению

Прочтите перед применением этого продукта.

Instrukcja obsługi

Przed użyciem tego produktu należy przeczytać instrukcję.

Navodila za uporabo

Preberite pred uporabo tega izdelka.

Návod k použití

Čtěte před použitím tohoto výrobku.

Návod na použitie

Prosím, prečítajte si ho pred použitím produktov.

إرشادات الاستعمال

يُرجى القراءة قبل استخدام هذا المنتج.

Check the integrity of the packaging before use.

Vérifier que le conditionnement est en bon état avant l'emploi.

Prima dell'uso, controllare l'integrità della confezione.

Vor dem Gebrauch die Verpackung auf Unversehrtheit überprüfen.

Comprobar la integridad del envase, antes de usarlo.

Verifique a integridade da embalagem antes de utilizar o produto.

Kontrollera att paketet är obrutet innan användning.

Ελέγξτε την ακεραιότητα της συσκευασίας πριν από τη χρήση.

Kontroller, at pakken er ubeskadiget før brug.

Controleer de verpakking vóór gebruik.

Sjekk at pakningen er intakt før bruk.

Kullanmadan önce ambalajın bozulmamış olmasını kontrol edin.

Проверете целостта на опаковката преди употреба.

Használat előtt ellenőrizze a csomagolás épségét.

Verificati integritatea ambalajului înainte de a utiliza produsul.

Перед применением убедитесь в целостности упаковки.

Przed użyciem należy sprawdzić, czy opakowanie jest szczelne.

Pred uporabo preverite celovitost embalaže.

Před použitím zkontrolujte neporušenost obalu.

Pre použitím skontrolujte, či balenie nie je porušené.

تحقق من سلامة العبوة قبل الاستخدام.

Novocastra™ Liquid Mouse Monoclonal Antibody

Progesterone Receptor

Product Code: NCL-L-PGR-312

Intended Use

For in vitro diagnostic use.

NCL-L-PGR-312 is intended for the qualitative identification by light microscopy of progesterone receptor molecules in paraffin sections. The clinical interpretation of any staining or its absence should be complemented by morphological studies using proper controls and should be evaluated within the context of the patient's clinical history and other diagnostic tests by a qualified pathologist.

Principle of Procedure

Immunohistochemical (IHC) staining techniques allow for the visualization of antigens via the sequential application of a specific antibody to the antigen (primary antibody), a secondary antibody to the primary antibody and an enzyme complex with a chromogenic substrate with interposed washing steps. The enzymatic activation of the chromogen results in a visible reaction product at the antigen site. The specimen may then be counterstained and coverslipped. Results are interpreted using a light microscope and aid in the differential diagnosis of pathophysiological processes, which may or may not be associated with a particular antigen.

Clone

16

Immunogen

Prokaryotic recombinant protein corresponding to the N-terminal region of the A form of the human progesterone receptor.

Specificity

Human progesterone receptor. A and B forms are detected in Western blotting procedures but only the A form is detected in immunohistochemical procedures. This may be the result of the epitope being inaccessible in the folded B form of the progesterone receptor protein.

Reagent Composition

NCL-L-PGR-312 is a liquid tissue culture supernatant containing sodium azide as a preservative.

Ig Class

IgG1

Total Protein Concentration Total Protein

Refer to vial label for lot specific total protein concentration.

Antibody Concentration

Greater than or equal to 324 mg/L as determined by ELISA. Refer to vial label for lot specific Ig concentration.

Recommendations On Use

Immunohistochemistry on paraffin sections.

Heat Induced Epitope Retrieval (HIER): Please follow the instructions for use in Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Suggested dilution: 1:100 for 30 minutes at 25 °C. This is provided as a guide and users should determine their own optimal working dilutions.

Visualization: Please follow the instructions for use in the Novolink™ Polymer Detection Systems. For further product information or support, contact your local distributor or regional office of Leica Biosystems, or alternatively, visit the Leica Biosystems' Web site, www.LeicaBiosystems.com

The performance of this antibody should be validated when utilized with other manual staining systems or automated platforms.

Storage and Stability

Store at 2–8 °C. Do not freeze. Return to 2–8 °C immediately after use. Do not use after expiration date indicated on the vial label. Storage conditions other than those specified above must be verified by the user.

Specimen Preparation

The recommended fixative is 10% neutral-buffered formalin for paraffin-embedded tissue sections.

Warnings and Precautions

This reagent has been prepared from the supernatant of cell culture. As it is a biological product, reasonable care should be taken when handling it.

This reagent contains sodium azide. A Material Safety Data Sheet is available upon request or available from www.LeicaBiosystems.com

Consult federal, state or local regulations for disposal of any potentially toxic components.

Specimens, before and after fixation, and all materials exposed to them, should be handled as if capable of transmitting infection and disposed of with proper precautions. Never pipette reagents by mouth and avoid contacting the skin and mucous membranes with reagents and specimens. If reagents or specimens come in contact with sensitive areas, wash with copious amounts of water. Seek medical advice.

Minimize microbial contamination of reagents or an increase in non-specific staining may occur.

Incubation times or temperatures, other than those specified, may give erroneous results. Any such changes must be validated by the user.

Quality Control

Differences in tissue processing and technical procedures in the user's laboratory may produce significant variability in results, necessitating regular performance of in-house controls in addition to the following procedures.

Controls should be fresh autopsy/biopsy/surgical specimens, formalin-fixed, processed and paraffin wax-embedded as soon as possible in the same manner as the patient sample(s).

Positive Tissue Control

Used to indicate correctly prepared tissues and proper staining techniques.

One positive tissue control should be included for each set of test conditions in each staining run.

A tissue with weak positive staining is more suitable than a tissue with strong positive staining for optimal quality control and to detect minor levels of reagent degradation.²

Recommended positive control tissue is endometrium.

If the positive tissue control fails to demonstrate positive staining, results with the test specimens should be considered invalid.

Negative Tissue Control

Should be examined after the positive tissue control to verify the specificity of the labeling of the target antigen by the primary antibody.

Recommended negative control tissue is tonsil endothelial elements.

Alternatively, the variety of different cell types present in most tissue sections frequently offers negative control sites, but this should be verified by the user.

Non-specific staining, if present, usually has a diffuse appearance. Sporadic staining of connective tissue may also be observed in sections from excessively formalin-fixed tissues. Use intact cells for interpretation of staining results. Necrotic or degenerated cells often stain non-specifically.³ False-positive results may be seen due to non-immunological binding of proteins or substrate reaction products. They may also be caused by endogenous enzymes such as pseudoperoxidase (erythrocytes), endogenous peroxidase (cytochrome C), or endogenous biotin (eg. liver, breast, brain, kidney) depending on the type of immunostain used. To differentiate endogenous enzyme activity or non-specific binding of enzymes from specific immunoreactivity, additional patient tissues may be stained exclusively with substrate chromogen or enzyme complexes (avidin-biotin, streptavidin, labeled polymer) and substrate-chromogen, respectively. If specific staining occurs in the negative tissue control, results with the patient specimens should be considered invalid.

Negative Reagent Control

Use a non-specific negative reagent control in place of the primary antibody with a section of each patient specimen to evaluate non-specific staining and allow better interpretation of specific staining at the antigen site.

Patient Tissue

Examine patient specimens stained with NCL-L-PGR-312 last. Positive staining intensity should be assessed within the context of any non-specific background staining of the negative reagent control. As with any immunohistochemical test, a negative result means that the antigen was not detected, not that the antigen was absent in the cells/tissue assayed. If necessary, use a panel of antibodies to identify false-negative reactions.

Results Expected

Normal Tissues

Clone 16 detects the progesterone receptor A isoform in the nuclei of cells that express high levels of the protein, including a proportion of endometrial, ovarian and myometrial cells, and normal breast ductal cells. Staining may also be seen in tonsil mucosa. (Total number of normal cases evaluated = 210).

Abnormal Tissues

Clone 16 stained 105/280 abnormal tissues evaluated, including breast tumors (90/157), breast fibroadenomas (8/13), ovarian tumors (3/15), thyroid tumors (3/6), metastatic tumors of unknown origin (1/2), lung tumors (0/11), sarcomas (0/8), liver tumors (0/7), renal tumors (0/6), skin tumors (0/5), gastric tumors (0/4), neuroendocrine tumors (0/4), soft tissue tumors (0/3), colon tumors (0/3), bladder tumors (0/3), adrenal tumors (0/3), germ cell tumors (0/3), brain tumors (0/2), squamous cell carcinomas of the esophagus (0/2), squamous cell carcinomas of the tongue (0/2), squamous cell carcinomas of the cervix (0/2), testicular seminomas (0/2), adenocarcinomas of the rectum (0/2), pancreatic tumors (0/2), unspecified squamous cell carcinomas (0/2), atypical carcinoid tumors of the thymus (0/2), melanomas (0/2), prostate tumors (0/2), prostate hyperplasia (0/1), a squamous cell carcinoma of the larynx (0/1), a small bowel tumor (0/1), a lymphoma (0/1), and a neural tumor (0/1). (Total number of tumor cases evaluated = 280).

NCL-L-PGR-312 is recommended for determining the progesterone receptor alpha status of breast cancer tissue.

General Limitations

Immunohistochemistry is a multistep diagnostic process that consists of specialized training in the selection of the appropriate reagents; tissue selection, fixation, and processing; preparation of the IHC slide; and interpretation of the staining results.

Tissue staining is dependent on the handling and processing of the tissue prior to staining. Improper fixation, freezing, thawing, washing, drying, heating, sectioning or contamination with other tissues or fluids may produce artifacts, antibody trapping, or false negative results. Inconsistent results may be due to variations in fixation and embedding methods, or to inherent irregularities within the tissue.⁴ Excessive or incomplete counterstaining may compromise proper interpretation of results.

The clinical interpretation of any staining or its absence should be complemented by morphological studies using proper controls and should be evaluated within the context of the patient's clinical history and other diagnostic tests by a qualified pathologist.

Antibodies from Leica Biosystems Newcastle Ltd are for use, as indicated, on either frozen or paraffin-embedded sections with specific fixation requirements. Unexpected antigen expression may occur, especially in neoplasms. The clinical interpretation of any stained tissue section must include morphological analysis and the evaluation of appropriate controls.

Bibliography - General

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. *Progress in Surgical Pathology*. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. *Laboratory Medicine*. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. *American Journal of Clinical Pathology*. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. *Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention*. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. *International Journal of Urology*. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. *Breast Cancer Research*. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. *Thai Journal of Veterinary Medicine*. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. *Journal of Pathology*. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. *Molecular Human Reproduction*. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. *The Scientist*. 2000;14(11):25.

Amendments to Previous Issue

Recommendations On Use, Results Expected.

Date of Issue

12 September 2019

Novocastra™ Anticorps Monoclonal Liquide de Souris

Progesterone Receptor

Référence du Produit: NCL-L-PGR-312

Utilisation Prévue

Diagnostic in vitro.

Le NCL-L-PGR-312 est destiné à l'identification qualitative par microscopie optique de la molécule Progesterone Receptor sur des coupes en paraffine. L'interprétation clinique de tout marquage, ou absence de marquage, doit être complétée par des études morphologiques utilisant des contrôles appropriés et doit être évaluée par un pathologiste qualifié à la lumière des antécédents cliniques du patient et d'autres analyses diagnostiques.

Principe de la Procédure

Les techniques de marquage immunohistochimique (IHC) permettent la visualisation des antigènes via l'application séquentielle d'un anticorps spécifique sur un antigène (anticorps primaire), d'un anticorps secondaire sur l'anticorps primaire et d'un complexe enzymatique comportant un substrat chromogène, avec des étapes de lavage intercalées. L'activation enzymatique du chromogène se traduit par la présence d'un produit de réaction visible au niveau du site de l'antigène. Le spécimen peut ensuite faire l'objet d'une coloration de contraste et être placé sous une lamelle. Les résultats sont interprétés à l'aide d'un microscope optique et participent au diagnostic différentiel des processus physiopathologiques, susceptibles, ou non, d'être associés à un antigène particulier.

Clone

16

Immunogène

Protéine procaryote recombinante correspondant à la région N terminale de la forme A du récepteur de la progestérone humaine.

Spécificité

Récepteur de la progestérone humaine. Les formes A et B sont détectées par des procédures de transfert de type Western mais seule la forme A est détectée par les procédures immunohistochimiques.

Composition du Réactif

Le NCL-L-PGR-312 est un surnageant de culture tissulaire liquide contenant une solution d'azide de sodium comme conservateur.

Classe d'Ig

IgG1

Concentration Totale en Protéines

Total Protein

La concentration totale en protéines, spécifique du lot, figure sur l'étiquette du flacon.

Concentration en Anticorps

Supérieure ou égale à 324 mg/L, déterminée par la méthode ELISA. La concentration totale en Ig, spécifique du lot, figure sur l'étiquette du flacon.

Recommandations d'utilisation

Immunohistochimie sur coupes en paraffine.

Restauration d'épitope induite par la chaleur (HIER): Veuillez respecter le mode d'emploi de Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Dilution préconisée: 1:100 durant 30 minutes à 25 °C. Ceci n'est donné qu'à titre indicatif et les utilisateurs doivent déterminer leurs propres dilutions de travail optimales.

Visualisation: Veuillez respecter le mode d'emploi des Novolink™ Polymer Detection Systems. Pour plus d'informations sur le produit ou pour toute assistance, contactez votre représentant local ou le bureau régional de Leica Biosystems, ou sinon rendez vous sur le site www.LeicaBiosystems.com de Leica Biosystems.

Les performances de cet anticorps devront être validées lorsqu'il est utilisé avec d'autres systèmes de coloration manuels ou plates-formes automatisées.

Conservation et Stabilité

Conserver à 2–8 °C. Ne pas congeler. Remettre immédiatement à 2–8 °C après utilisation. Ne pas utiliser après la date de péremption indiquée sur l'étiquette du récipient. Les conditions de conservation autres que celles qui sont spécifiées ci-dessus doivent faire l'objet d'une vérification par l'utilisateur.

Préparation des Spécimens

Le fixateur recommandé est le formol à 10%, tamponné, neutre, pour coupes tissulaires incluses en paraffine.

Mises en Garde et Précautions

Ce réactif a été préparé à partir du surnageant d'une culture cellulaire. Du fait de sa nature de produit biologique, sa manipulation doit faire l'objet du plus grand soin.

Ce réactif contient de l'azide de sodium. Une Fiche de données de sécurité est disponible sur demande ou sur le site www.LeicaBiosystems.com

Consulter les réglementations nationales, régionales ou locales en vigueur relatives à l'élimination de tous les éléments potentiellement toxiques.

Les spécimens, avant et après fixation, ainsi que toutes les matières ayant été en contact avec eux, doivent être manipulés comme s'ils étaient susceptibles de transmettre une infection et être éliminés en respectant les précautions appropriées¹. Ne jamais pipeter les réactifs avec la bouche et éviter tout contact des réactifs et des spécimens avec la peau et les membranes muqueuses. Rincer avec de grandes quantités d'eau en cas de contact des réactifs ou des spécimens avec des zones sensibles. Consulter un médecin.

Minimiser la contamination microbienne des réactifs sinon un accroissement du marquage non spécifique est susceptible de se produire.

Des durées et des températures d'incubation différentes de celles qui ont été spécifiées sont susceptibles de conduire à des résultats erronés. Toutes les modifications doivent être validées par l'utilisateur.

Contrôle de Qualité

Des différences de traitement des tissus et de procédures techniques du laboratoire de l'utilisateur sont susceptibles de conduire à une variabilité significative des résultats, ce qui rend nécessaire la mise en œuvre de contrôles en interne en plus des procédures suivantes.

Les contrôles doivent être des spécimens frais provenant d'autopsies, de biopsies ou d'interventions chirurgicales, fixés au formol, traités et inclus en cire de paraffine dès que possible, de la même façon que le(s) échantillon(s) de patient.

Tissu de Contrôle Positif

Il est utilisé pour indiquer que les tissus ont été préparés correctement et que les techniques de marquage étaient appropriées.

Un contrôle tissulaire positif doit être inclus dans toute opération de marquage pour chaque ensemble de conditions d'analyse.

Un tissu présentant un marquage faiblement positif est plus adapté à un contrôle de qualité optimal qu'un tissu présentant un marquage fortement positif et il permet de détecter de moindres niveaux de dégradation du réactif.²

Le tissu de contrôle positif recommandé est l'endomètre.

Si le tissu de contrôle positif ne présente pas de marquage positif, les résultats des spécimens analysés doivent être considérés comme invalides.

Tissu de Contrôle Négatif

Il doit être examiné après le tissu de contrôle positif afin de vérifier la spécificité du marquage de l'antigène cible par l'anticorps primaire. Les amygdales constituent le tissu de contrôle négatif recommandé.

Sinon, la diversité des types cellulaires présents dans la plupart des tissus permet de disposer fréquemment de sites de contrôle négatif, mais ils doivent être vérifiés par l'utilisateur.

S'il est présent, le marquage non spécifique prend habituellement une apparence diffuse. Un marquage sporadique du tissu conjonctif peut également être observé sur des coupes de tissus qui ont été fixées par un excès de formol. Utiliser des cellules intactes pour l'interprétation des résultats du marquage. Les cellules nécrotiques ou dégénérées sont souvent marquées de façon non spécifique.³ Des résultats faussement positifs peuvent être observés en raison d'une liaison non immunologique à des protéines ou à des produits de réaction du substrat. Ils peuvent également être provoqués par des enzymes endogènes comme la pseudoperoxydase (érythrocytes), la peroxydase endogène (cytochrome C), ou la biotine endogène (foie, sein, cerveau, rein, par exemple) selon le type d'immunomarquage utilisé. Pour différencier l'activité des enzymes endogènes ou la liaison non spécifique d'enzymes de l'immunoréactivité spécifique, des tissus supplémentaires du patient peuvent être marqués exclusivement avec le substrat chromogène ou par des complexes enzymatiques (avidine-biotine, streptavidine, polymère marqué) et le substrat chromogène respectivement. Si un marquage spécifique se produit dans le tissu de contrôle négatif, les résultats des spécimens du patient doivent être considérés comme invalides.

Réactif de Contrôle Négatif

Utiliser un réactif de contrôle négatif non spécifique à la place de l'anticorps primaire avec une coupe de chaque spécimen du patient afin d'évaluer le marquage non spécifique et de permettre une meilleure interprétation du marquage spécifique au niveau du site antigénique.

Tissu du Patient

Examiner les échantillons du patient marqués au NCL-L-PGR-312 en dernier lieu. L'intensité du marquage positif doit être évaluée à la lumière du bruit de fond du marquage non spécifique du réactif de contrôle négatif. Comme pour toutes les analyses immunohistochimiques, un résultat négatif signifie que l'antigène n'a pas été détecté mais ne signifie pas qu'il est absent des cellules/tissus testés. Si nécessaire, employer un panel d'anticorps pour identifier les réactions faussement négatives.

Résultats Attendus

Tissus normaux

Le clone 16 détecte l'isoforme A du récepteur de la progestérone dans le noyau des cellules qui expriment des niveaux élevés de la protéine, dont une proportion des cellules endométriales, ovariennes et myométriques et des cellules canalaire mammaires normales. Le marquage peut aussi être constaté dans la muqueuse des amygdales. (Nombre total de cas normaux évalués = 210).

Tissus tumoraux

Le clone 16 a marqué 105/280 tissus anormaux évalués, dont des tumeurs du sein (90/157), des fibroadénomes du sein (8/13), des tumeurs de l'ovaire (3/15), des tumeurs de la thyroïde (3/6), des tumeurs métastatiques d'origine inconnue (1/2), des tumeurs du poumon (0/11), des sarcomes (0/8), des tumeurs du foie (0/7), des tumeurs rénales (0/6), des tumeurs de la peau (0/5), des tumeurs gastriques (0/4), des tumeurs neuroendocrines (0/4), des tumeurs des tissus mous (0/3), des tumeurs du côlon (0/3), des tumeurs de la vessie (0/3), des tumeurs des glandes surrénales (0/3), des tumeurs des cellules germinales (0/3), des tumeurs cérébrales (0/2), des carcinomes squameux de l'œsophage (0/2), des carcinomes squameux de la langue (0/2), des carcinomes squameux du col utérin (0/2), des séminomes testiculaires (0/2), des adénocarcinomes du rectum (0/2), des tumeurs pancréatiques (0/2), des carcinomes squameux non spécifiés (0/2), des tumeurs carcinoïdes atypiques du thymus (0/2), des mélanomes (0/2), des tumeurs de la prostate (0/2), l'hyperplasie prostatique (0/1), un carcinome squameux du larynx (0/1), une tumeur de l'intestin grêle (0/1), un lymphome (0/1) et une tumeur neuronale (0/1). (Nombre total de cas de tumeur évalués = 280).

L'utilisation du NCL-L-PGR-312 est recommandée dans le cadre de la détermination du statut des tissus mammaires cancéreux vis-à-vis du récepteur alpha de la progestérone.

Limites Générales

L'immunohistochimie est un processus diagnostique constitué de plusieurs étapes qui nécessite une formation spécialisée relative au choix des réactifs appropriés ; au choix, à la fixation et au traitement des tissus ; à la préparation des lames IHC ; et à l'interprétation des résultats du marquage.

Le marquage des tissus dépend de leur manipulation et de leur traitement avant le marquage. Une fixation, une congélation, une décongélation, un lavage, un séchage, un chauffage, une coupe, incorrects ou une contamination par d'autres tissus ou d'autres liquides sont susceptibles de conduire à la production d'artefacts, au piégeage de l'anticorps ou à des résultats faussement négatifs. Des variations dans les méthodes de fixation et d'inclusion, ainsi que des irrégularités propres au tissu, peuvent conduire à des résultats incohérents.⁴

Une coloration de contraste excessive ou incomplète peut gêner l'interprétation correcte des résultats.

L'interprétation clinique de tout marquage, ou absence de marquage, doit être complétée par des études morphologiques utilisant des contrôles appropriés et doit être évaluée par un pathologiste qualifié à la lumière des antécédents cliniques du patient et d'autres analyses diagnostiques.

Les anticorps de Leica Biosystems Newcastle Ltd sont destinés, selon les besoins, à être utilisés sur des coupes incluses en paraffine ou des coupes congelées, et conformément à des exigences particulières en matière de fixation. Une expression antigénique inattendue est susceptible de se produire, en particulier au niveau des néoplasmes. L'interprétation clinique de toute coupe tissulaire marquée doit comporter une analyse morphologique et l'évaluation des contrôles appropriés.

Bibliographie Générale

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. *Progress in Surgical Pathology*. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. *Laboratory Medicine*. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. *American Journal of Clinical Pathology*. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. *Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention*. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiofibroma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. *International Journal of Urology*. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. *Breast Cancer Research*. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. *Thai Journal of Veterinary Medicine*. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. *Journal of Pathology*. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. *Molecular Human Reproduction*. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. *The Scientist*. 2000;14(11):25.

Amendements Apportés à la Version Précédente

Recommandations d'utilisation, Résultats Attendus.

Date de Publication

12 septembre 2019

Novocastra™ Anticorpo Monoclonale Murino Liquido

Progesterone Receptor

Codice Del Prodotto: NCL-L-PGR-312

Uso Previsto

Per uso diagnostico in vitro.

NCL-L-PGR-312 è destinato all'identificazione qualitativa in microscopia ottica della molecole Progesterone Receptor, in sezioni incluse in paraffina. L'interpretazione clinica di ogni colorazione o della sua assenza va integrata da studi morfologici che utilizzino i controlli appropriati e deve essere valutata da un patologo qualificato, nel contesto della storia clinica del paziente e delle altre metodiche diagnostiche adoperate.

Principio Della Procedura

Le tecniche di colorazione immunostochimica (IHC) consentono la visualizzazione degli antigeni mediante l'applicazione sequenziale di un anticorpo specifico per l'antigene (anticorpo primario), di un anticorpo secondario che lega l'anticorpo primario e di un complesso enzimatico con un substrato cromogeno; l'applicazione dei tre reagenti è intervallata da fasi di lavaggio. L'attivazione enzimatica del cromogeno produce una reazione visibile in corrispondenza del sito antigenico. Il campione biologico può, quindi, essere controcolorato e montato. I risultati vengono interpretati mediante un microscopio ottico e sono utili nella diagnosi differenziale di processi fisiopatologici, che possono essere più o meno associati ad un particolare antigene.

Clone

16

Immunogeno

Proteina ricombinante procariotica, corrispondente alla regione N-terminale della forma A del recettore progestinico umano.

Specificità

Recettore progestinico umano. Le forme A e B vengono rilevate mediante procedure Western blot, ma solo la forma A viene rilevata con procedure immunostochimiche.

Composizione Del Reagente

NCL-L-PGR-312 è un supernatante liquido di coltura tissutale, contenente di sodio azide come conservante.

Classe Ig

IgG1

Concentrazione Proteica Totale

Total Protein

Consultare l'etichetta del flacone per la concentrazione proteica totale specifica del lotto.

Concentrazione Anticorpale

Superiore o uguale a 324 mg/L, come determinato mediante test ELISA. Consultare l'etichetta del flacone per la concentrazione di Ig specifica del lotto.

Raccomandazioni Per L'uso

Immunostochimica su sezioni incluse in paraffina.

Smascheramento antigenico termoindotto (HIER): Si prega di seguire le istruzioni per l'uso fornite in Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Diluizione raccomandata: 1:100 per 30 minuti a 25 °C. Queste raccomandazioni costituiscono delle semplici linee guida; spetta al singolo utente stabilire le diluizioni di lavoro ottimali.

Visualizzazione: Si raccomanda di seguire le istruzioni per l'uso dei Novolink™ Polymer Detection Systems. Per ulteriori informazioni sui prodotti o assistenza, contattare il distributore di zona o la sede regionale di Leica Biosystems, oppure visitare il sito internet di Leica Biosystems, www.LeicaBiosystems.com

La resa di questo anticorpo deve essere validata quando viene utilizzato con altri metodi di colorazione manuale o piattaforme automatizzate.

Conservazione E Stabilità

Conservare a 2–8 °C. Non congelare. Immediatamente dopo l'uso, raffreddare di nuovo a 2–8 °C. Non usare dopo la data di scadenza, indicata sull'etichetta del flacone. Condizioni di conservazione diverse da quelle sopra specificate vanno verificate dall'utente.

Preparazione Del Campione Biologico

Il fissativo raccomandato è la formalina tamponata neutra al 10% per sezioni tissutali incluse in paraffina.

Avvertenze E Precauzioni

Questo reagente è stato preparato dal supernatante di coltura cellulare. Trattandosi di un prodotto biologico, va maneggiato con cautela.

Questo reagente contiene sodio azide. Una scheda di sicurezza del prodotto (MSDS) è disponibile su richiesta o dal sito www.LeicaBiosystems.com

Fare riferimento alla normativa federale, statale o locale per lo smaltimento dei componenti potenzialmente tossici.

Prima e dopo la fissazione, i campioni biologici e tutti i materiali ad essi esposti vanno trattati come potenzialmente infettanti e smaltiti con le appropriate precauzioni.¹ Non pipettare i reagenti con la bocca ed evitare il contatto dei reagenti e dei campioni biologici con la pelle e con le mucose. Se i reagenti o i campioni biologici vengono a contatto con zone sensibili, sciacquare abbondantemente le parti interessate. Consultare il medico.

Ridurre al minimo la contaminazione microbica dei reagenti, allo scopo di evitare un aumento di colorazione aspecifica.

Tempi o temperature d'incubazione diversi da quelli specificati possono condurre a risultati non veritieri. Tali variazioni devono essere convalidate dall'utente.

Controllo Qualità

Differenze nella processazione del tessuto e nelle tecniche in uso presso il laboratorio dell'utente possono produrre una discrepanza significativa nei risultati, rendendo necessaria la regolare esecuzione di controlli interni, in aggiunta alle procedure descritte di seguito.

I controlli devono essere costituiti da campioni biologici freschi autoptici/bioptici/chirurgici e devono essere il più rapidamente possibile fissati in formalina, processati ed inclusi in paraffina, allo stesso modo dei campioni biologici ottenuti dal paziente.

Controllo Positivo Del Tessuto

È usato per indicare tessuti correttamente preparati e tecniche di colorazione appropriate.

Per ogni gruppo di condizioni del test e ogni volta che viene eseguita la colorazione, deve essere incluso un controllo positivo del tessuto.

Un tessuto a debole colorazione positiva è più adatto di uno a colorazione positiva intensa per un ottimale controllo qualità e per mettere in evidenza anche minimi livelli di degradazione del reagente.²

Il tessuto raccomandato per il controllo positivo è l'endometrio.

Se il controllo positivo del tessuto non dimostra colorazione positiva, i risultati con i campioni biologici del test vanno considerati non validi.

Controllo Negativo Del Tessuto

Va esaminato dopo il controllo positivo, per verificare la specificità nei confronti dell'antigene bersaglio da parte dell'anticorpo primario. Il tessuto raccomandato per il controllo negativo è la tonsilla.

In alternativa, la varietà dei tipi cellulari presenti nella maggior parte delle sezioni tissutali offre spesso siti di controllo negativo, ma questo va verificato dall'utente.

La colorazione aspecifica, se presente, assume di solito aspetto diffuso. La colorazione sporadica del tessuto connettivo può anche manifestarsi in seguito ad iperfissazione di sezioni di tessuto in formalina. Per l'interpretazione dei risultati della colorazione, usare cellule intatte. Le cellule necrotiche o degenerate si colorano spesso in maniera aspecifica³. Si possono osservare risultati falsamente positivi, dovuti a legame non immunologico delle proteine o a prodotti di reazione del substrato. Tali falsi positivi possono essere anche causati da enzimi endogeni quali la pseudoperossidasi (eritrociti), la perossidasi endogena (citocromo C) o la biotina endogena (es. fegato, mammella, cervello, rene), a seconda del tipo di immunocolorazione usato. Per differenziare l'attività enzimatica endogena o il legame enzimatico aspecifico dall'immunoreattività specifica, possono essere colorati ulteriori tessuti del paziente esclusivamente con substrato cromogeno o con complessi enzimatici (avidina-biotina, streptavidina, polimero marcato) e substrato cromogeno. Se nel controllo negativo del tessuto compare una colorazione specifica, i risultati sui campioni biologici ottenuti dal paziente devono essere considerati non validi.

Controllo Negativo Del Reagente

Usare un controllo negativo aspecifico del reagente in luogo dell'anticorpo primario, con una sezione di ogni campione biologico del paziente, per valutare la colorazione aspecifica e per consentire una migliore interpretazione della colorazione specifica in corrispondenza del sito antigenico.

Tessuti Del Paziente

Successivamente, esaminare i campioni biologici del paziente colorati con NCL-L-PGR-312. L'intensità della colorazione positiva va analizzata nel contesto di qualsiasi colorazione aspecifica di fondo del controllo negativo del reagente. Come per tutti gli altri test immunoistochimici, un risultato negativo significa che l'antigene non è stato determinato, ma non necessariamente che fosse assente dalle cellule o dal tessuto esaminato. Se necessario, usare un pannello di anticorpi per identificare reazioni falsamente negative.

Risultati Attesi

Tessuti normali

Il clone 16 rileva l'isoforma A del recettore del progesterone nei nuclei delle cellule che manifestano livelli elevati della proteina, incluse porzioni di cellule endometriali, ovariche e miometriali e normali cellule dattali della mammella. È stata inoltre osservata la colorazione nella mucosa tonsillare. (Numero complessivo di casi normali valutati = 210).

Tessuti tumorali

Il clone 16 ha colorato 105/280 tessuti anormali valutati, tra cui tumori della mammella (90/157), fibroadenomi della mammella (8/13), tumori dell'ovaio (3/15), tumori della tiroide (3/6), tumori metastatici di origine sconosciuta (1/2), tumori del polmone (0/11), sarcomi (0/8), tumori del fegato (0/7), tumori renali (0/6), tumori della pelle (0/5), tumori gastrici (0/4), tumori neuroendocrini (0/4), tumori dei tessuti molli (0/3), tumori del colon (0/3), tumori della vescica (0/3), tumori surrenali (0/3), tumori a cellule germinali (0/3), tumori del cervello (0/2), carcinomi a cellule squamose dell'esofago (0/2), carcinomi a cellule squamose della lingua (0/2), carcinomi a cellule squamose della cervice (0/2), seminomi testicolari (0/2), adenocarcinomi del retto (0/2), tumori pancreatici (0/2), carcinomi a cellule squamose non specificati (0/2), tumori carcinoidi atipici del timo (0/2), melanomi (0/2), tumori della prostata (0/2), iperplasia prostatica (0/1), un carcinoma a cellule squamose della laringe (0/1), un tumore dell'intestino tenue (0/1), un linfoma (0/1) e un tumore neurale (0/1). (Numero complessivo di casi di tumore valutati = 280).

Si raccomanda l'uso di NCL-L-PGR-312 nella determinazione dello stato del recettore progesteronico alfa nel tessuto canceroso mammario.

Limitazioni Generali

L'immunocistochemica è un procedimento diagnostico a più passi (multistep) che richiede un'esperienza specifica nella selezione dei reagenti appropriati, nella selezione, fissazione e processazione dei tessuti, nella preparazione di vetrini IHC e nell'interpretazione dei risultati della colorazione.

La colorazione del tessuto dipende dalle modalità di manipolazione e di processazione del tessuto stesso, adottate prima della colorazione. La fissazione, il congelamento, lo scongelamento, il lavaggio, l'asciugatura, il riscaldamento o la sezione condotti in modo non corretto, o la contaminazione con altri tessuti o liquidi, possono produrre artefatti, intrappolamento (trapping) anticorpale o risultati falsi negativi. Risultati incompatibili possono essere dovuti a modifiche dei metodi di fissazione e di inclusione o ad irregolarità intrinseche al tessuto.⁴

Una controcolorazione eccessiva o incompleta può compromettere la corretta interpretazione dei risultati.

L'interpretazione clinica di ogni colorazione o della sua assenza va integrata da studi morfologici che utilizzino i controlli appropriati e deve essere valutata da un patologo qualificato, nel contesto della storia clinica del paziente e delle altre metodiche diagnostiche adoperate.

Gli anticorpi di Leica Biosystems Newcastle Ltd. sono destinati all'uso, quando indicato, su sezioni congelate o incluse in paraffina, con specifici requisiti di fissazione. Un'espressione antigenica inattesa può manifestarsi in particolare nelle neoplasie. L'interpretazione clinica di ogni sezione tissutale colorata deve includere l'analisi morfologica e la valutazione dei controlli appropriati.

Riferimenti Bibliografici Di Base

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. Progress in Surgical Pathology. 6:1-15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadjji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. Laboratory Medicine. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. American Journal of Clinical Pathology. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. International Journal of Urology. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. Breast Cancer Research. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. Thai Journal of Veterinary Medicine. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H. et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. Journal of Pathology. 2002 198: 487-494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. Molecular Human Reproduction. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. The Scientist. 2000;14(11):25.

Modifiche Alla Pubblicazione Precedente

Raccomandazioni Per L'uso, Risultati Attesi.

Data Di Pubblicazione

12 settembre 2019

Novocastra™ Flüssiger Monoklonaler Maus-Antikörper Progesterone Receptor Produkt-Nr.: NCL-L-PGR-312

Verwendungszweck

Für *in-vitro*-Diagnostik.

NCL-L-PGR-312 ist für den qualitativen Nachweis der Progesterone Receptor-Moleküle in Paraffinschnitten mittels Lichtmikroskopie gedacht. Die klinische Bewertung einer vorliegenden bzw. fehlenden Färbung sollte durch morphologische Studien mit entsprechenden Kontrollen ergänzt und im Kontext der Krankengeschichte des Patienten und anderer diagnostischer Tests von einem qualifizierten Pathologen vorgenommen werden.

Verfahrensgrundlage

Immunhistochemische (IHC) Färbetechniken gestatten die optische Darstellung von Antigenen mittels sequentieller Anwendung eines spezifischen Antikörpers zum Antigen (primärer Antikörper), eines sekundären Antikörpers zum primären Antikörper und eines Enzymkomplexes mit einem chromogenen Substrat, jeweils getrennt durch dazwischen liegende Waschschrte. Die enzymatische Aktivierung des Chromogens führt zu einem sichtbaren Reaktionsprodukt am Ort des Antigens. Die Probe kann dann gegengefärbt und mit einem Deckglas versehen werden. Die Ergebnisse werden mithilfe eines Lichtmikroskops interpretiert und unterstützen die Differentialdiagnose pathophysiologischer Prozesse, die mit einem bestimmten Antigen assoziiert sein könnten.

Klon

16

Immunogen

Prokaryotisches rekombinantes Protein, das der N-terminalen Region der A-Form des humanen Progesteronrezeptors entspricht.

Spezifität

Humane Progesteronrezeptor. Mit Westernblot-Verfahren werden A- und B-Formen nachgewiesen, während mit immunhistochemischen Verfahren nur die A-Form nachgewiesen wird.

Reagenzzusammensetzung

NCL-L-PGR-312 ist ein flüssiger Gewebekulturrückstand, der Natriumazid als Konservierungsmittel enthält.

Ig-Klasse

IgG1

Gesamtproteinkonzentration Total Protein

Siehe Angaben auf dem Produktetikett bezüglich der chargenspezifischen Gesamtproteinkonzentration.

Antikörperkonzentration

Größer als oder gleich 324 mg/L laut ELISA-Bestimmung. Hinsichtlich der chargenspezifischen Ig-Konzentration siehe Angaben auf dem Produktetikett.

Gebrauchsempfehlungen

Immunhistochemie in Paraffinschnitten

Hitzeinduzierte Epitopdemaskierung (HIER): Bitte Gebrauchsanweisung für Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6 befolgen.

Empfohlene Verdünnung: 1:100 über einen Zeitraum von 30 Minuten bei 25°C. Dies ist nur eine Empfehlung, und die Benutzer sollten ihre eigenen optimalen Arbeitsverdünnungen bestimmen.

Visualisierung: Bitte Gebrauchsanweisung für Novolink™ Polymer Detection Systems befolgen. Wenn Sie weitere Produktinformationen oder Unterstützung wünschen, setzen Sie sich bitte mit ihrem Händler vor Ort oder mit der Zweigniederlassung von Leica Biosystems in Verbindung beziehungsweise besuchen Sie die Internetseite von Leica Biosystems, www.LeicaBiosystems.com

Die Leistungsfähigkeit dieses Antikörpers sollte bestätigt werden, wenn er mit anderen manuellen Färbesystemen oder automatisierten Plattformen eingesetzt wird.

Lagerung und Stabilität

Bei 2–8 °C lagern. Nicht einfrieren. Nach Gebrauch sofort wieder bei 2–8 °C lagern. Nach Ablauf des Verfallsdatums (auf dem Behälteretikett) darf das Produkt nicht mehr verwendet werden. Lagerbedingungen, die von den oben genannten Bedingungen abweichen, müssen vom Benutzer verifiziert werden.

Probenvorbereitung

Für paraffineingebettete Gewebeschnitte ist das empfohlene Fixativ 10% neutral gepuffertes Formalin.

Warnhinweise und Sicherheitsmaßnahmen

Dieses Reagenz wurde aus Zellkulturrückstand zubereitet. Das Reagenz ist ein biologisches Produkt und sollte mit entsprechender Vorsicht gehandhabt werden.

Dieses Reagenz enthält Natriumazid. Ein Material Sicherheits-Datenblatt ist auf Anfrage von www.LeicaBiosystems.com erhältlich. Die entsprechenden nationalen und lokalen Bestimmungen und Vorschriften zur Entsorgung potentiell giftiger Komponenten sind einzuhalten.

Vor und nach der Fixierung sind die Proben sowie alle Materialien, die mit ihnen in Kontakt gekommen sind, als potentiell infektiös zu behandeln und daher mit entsprechender Vorsicht zu entsorgen.¹ Reagenzien dürfen niemals mit dem Mund pipettiert werden, und jeglicher Kontakt der Reagenzien und Proben mit Haut und Schleimhäuten ist zu vermeiden. Falls Reagenzien oder Proben mit empfindlichen Bereichen in Kontakt gekommen sind, müssen diese mit reichlich Wasser gespült werden. Ärztlichen Rat einholen. Die mikrobielle Verunreinigung von Reagenzien ist zu minimieren, da ansonsten eine erhöhte unspezifische Färbung auftreten kann. Falls die spezifizierten Inkubationszeiten oder –temperaturen nicht eingehalten werden, kann es zu fehlerhaften Ergebnissen kommen. Jegliche Abweichungen von den angegebenen Werten müssen vom Benutzer verifiziert werden.

Qualitätskontrolle

Unterschiede bei der Gewebeparbeitung und den technischen Verfahren im Labor des Benutzers können zu signifikanten Schwankungen bei den Ergebnissen führen. Daher ist es wichtig, zusätzlich zu den folgenden Verfahren regelmäßige laborinterne Kontrollen durchzuführen.

Die Kontrollen sollten mit frischen Autopsie-/Biopsie-/chirurgischen Proben vorgenommen werden, die so bald wie möglich und auf dieselbe Weise wie die Patientenprobe(n) in Formalin fixiert, behandelt und in Paraffin eingebettet worden sind.

Positive Gewebekontrolle

Zeigt korrekt vorbereitete Gewebe und korrekte Färbetechniken an.

In jedem Färbelauf sollte für jeden Satz Testbedingungen eine positive Gewebekontrolle durchgeführt werden.

Gewebe mit schwach positiver Färbung ist für die optimale Qualitätskontrolle und den Nachweis kleiner Minderungen in der Reagenzleistung besser geeignet als ein Gewebe mit stark positiver Färbung.²

Für die positive Gewebekontrolle wird Endometrium-Gewebe empfohlen.

Falls das positive Kontrollgewebe keine positive Färbung nachweisen kann, sollten die mit den Testproben erzielten Ergebnisse als ungültig betrachtet werden.

Negative Gewebekontrolle

Die negative Gewebekontrolle sollte nach der positiven Gewebekontrolle erfolgen, um die Spezifität der Zielantigenmarkierung durch den primären Antikörper zu verifizieren.

Für die negative Gewebekontrolle wird Tonsillengewebe empfohlen.

Alternativ bietet die Vielfalt unterschiedlicher Zelltypen, die in den meisten Gewebeschnitten vorliegen, häufig Stellen für eine negative Kontrolle. Jedoch sollte dies vom Benutzer verifiziert werden.

Liegt eine unspezifische Färbung vor, hat diese gewöhnlich ein diffuses Erscheinungsbild. Eine sporadische Färbung des Bindegewebes kann ebenfalls in Schnitten von übermäßig formalinfixierten Geweben beobachtet werden. Zur Bewertung der Färberegebnisse intakte Zellen verwenden. Nekrotische oder degenerierte Zellen werden oft unspezifisch gefärbt.³ Falsch-positive Ergebnisse können aufgrund einer nichtimmunologischen Bindung von Proteinen oder Substratreaktionsprodukten beobachtet werden. In Abhängigkeit von der Art der verwendeten Immunfärbung können solche Ergebnisse auch durch endogene Enzyme wie Pseudoperoxidase (Erythrozyten), endogene Peroxidase (Zytochrom C) oder endogenes Biotin (beispielsweise Leber, Mamma, Gehirn, Niere) hervorgerufen werden. Um eine endogene Enzymaktivität bzw. eine unspezifische Enzymbindung von einer spezifischen Immunreaktivität zu unterscheiden, können zusätzliche Patientengewebe ausschließlich mit Substratchromogen bzw. mit Enzymkomplexen (Avidin-Biotin, Streptavidin, markiertes Polymer) plus Substratchromogen gefärbt werden. Falls im negativen Kontrollgewebe eine spezifische Färbung auftritt, sollten die Ergebnisse mit den Patientenproben als ungültig betrachtet werden.

Negative Reagenzkontrolle

Zur Beurteilung einer unspezifischen Färbung und zur besseren Bewertung einer spezifischen Färbung an der Antigenstelle ist mit einem Schnitt jedes Patientenpräparates anstelle des primären Antikörpers eine unspezifische negative Reagenzkontrolle zu verwenden.

Patientengewebe

Die mit NCL-L-PGR-312 gefärbten Patientenproben müssen zuletzt untersucht werden. Eine positive Farbeintensität ist im Kontext einer unspezifischen Hintergrundfärbung der negativen Reagenzkontrolle zu bewerten. Wie bei jedem immunhistochemischen Test bedeutet ein negatives Ergebnis, dass das Antigen nicht nachgewiesen wurde. Ein negatives Ergebnis bedeutet jedoch nicht notwendigerweise, dass das Antigen in den getesteten Zellen / im getesteten Gewebe nicht vorlag. Bei Bedarf sollte zur Identifizierung falsch-negativer Reaktionen eine Gruppe von Antikörpern verwendet werden.

Erwartete Ergebnisse

Normale Gewebe

Klon 16 erkennt die Progesteronrezeptor A-Isoform in den Nuklei von Zellen mit hohen Spiegeln dieses Proteins ER-Pegeln, einschließlich eines Anteils endometrialer, ovarialer und myometrialer Zellen sowie normaler duktaler Brustzellen. Die Färbung ist möglicherweise auch in der Schleimhaut der Mandeln zu sehen. (Gesamtanzahl der evaluierten normalen Fälle = 210.)

Tumorgewebe

Der Klon 16 färbte 105/280 der evaluierten abnormen Gewebe, darunter Brusttumore (90/157), Brustfibroadenome (8/13), Eierstocktumore (3/15), Schilddrüsentumore (3/6), metastatische Tumore unbekannter Herkunft (1/2), Lungentumore (0/11), Sarkome (0/8), Lebertumore (0/7), renale Tumore (0/6), Hauttumore (0/5), gastrische Tumore (0/4), neuroendokrine Tumore (0/4), Weichgewebetumore (0/3), Colontumore (0/3), Blasentumore (0/3), adrenale Tumore (0/3), Keimzellentumore (0/3), Hirntumore (0/2), Plattenepithelkarzinome des Oesophagus (0/2), Plattenepithelkarzinome der Zunge (0/2), Plattenepithelkarzinome der Zervix (0/2), Hodenseminome (0/2), Adenokarzinome des Rektums (0/2), Pankreastumore (0/2), unspezifizierte Plattenepithelkarzinome (0/2), atypische karzinoidale Tumore des Thymus (0/2), Melanome (0/2), Prostatastumore (0/2), Prostatahyperplasie (0/1), ein Plattenepithelkarzinom des Larynx (0/1), ein Dünndarmtumor (0/1), ein Lymphom (0/1) und ein neuraler Tumor (0/1). (Gesamtanzahl der evaluierten Tumorfälle = 280).

NCL-L-PGR-312 wird für die Bestimmung des Progesteronrezeptor-Alphastatus im Mammakarzinom empfohlen.

Allgemeine Beschränkungen

Die Immunhistochemie ist ein mehrstufiger diagnostischer Prozess, der eine spezialisierte Ausbildung auf den folgenden Gebieten erfordert: Auswahl der entsprechenden Reagenzien; Gewebeauswahl, -fixierung und -verarbeitung; Vorbereitung des IHC-Objekträgers sowie Bewertung der Färberegebnisse.

Die Gewebefärbung hängt von der Handhabung und Verarbeitung des Gewebes vor dem Färben ab. Unsachgemäßes Fixieren, Einfrieren, Auftauen, Waschen, Trocknen, Erwärmen, Schneiden oder eine Kontamination mit anderen Geweben oder Flüssigkeiten kann zu Artefakten, Antikörper-Trapping oder falsch-negativen Ergebnissen führen. Abweichende Ergebnisse können aufgrund von Unterschieden bei der Fixierung und Einbettung oder intrinsischen Unregelmäßigkeiten im Gewebe selbst entstehen.⁴

Eine exzessive oder unvollständige Gegenfärbung kann die korrekte Bewertung von Ergebnissen gefährden.

Die klinische Bewertung einer vorliegenden bzw. fehlenden Färbung sollte durch morphologische Studien mit entsprechenden Kontrollen ergänzt und im Kontext der Krankengeschichte des Patienten und anderer diagnostischer Tests von einem qualifizierten Pathologen vorgenommen werden.

Antikörper von Leica Biosystems Newcastle Ltd sind wo angezeigt für die Verwendung entweder auf gefrorenen oder in Paraffin eingebetteten Schnitten mit spezifischen Fixierungsanforderungen bestimmt. Es kann insbesondere bei Neoplasmen zu einer unerwarteten Antigenexpression kommen. Die klinische Bewertung eines gefärbten Gewebeschnitts muss eine morphologische Analyse und die Auswertung der entsprechenden Kontrollen einschließen.

Literatur - Allgemein

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. Progress in Surgical Pathology. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadjji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. Laboratory Medicine. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. American Journal of Clinical Pathology. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. International Journal of Urology. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. Breast Cancer Research. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. Thai Journal of Veterinary Medicine. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. Journal of Pathology. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. Molecular Human Reproduction. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. The Scientist. 2000;14(11):25.

Änderungen zur vorhergehenden Ausgabe

Gebrauchsempfehlungen, Erwartete Ergebnisse.

Ausgabedatum

12 September 2019

Novocastra™ Anticuerpos Monoclonal Líquidos de Ratón

Progesterone Receptor

Código De Producto: NCL-L-PGR-312

Indicaciones De Uso

Para uso diagnóstico in vitro.

NCL-L-PGR-312 está indicado para la identificación cualitativa en secciones de parafina, mediante microscopía óptica, de moléculas de Progesterone Receptor. La interpretación clínica de cualquier tinción o de su ausencia debe complementarse con estudios morfológicos, con el uso de los controles adecuados, y un anatomopatólogo cualificado debe evaluarla en el contexto del historial clínico del paciente y de otras pruebas diagnósticas.

Principio Del Procedimiento

Las técnicas de tinción inmunohistoquímica (IHQ) permiten la visualización de antígenos mediante la aplicación secuencial de un anticuerpo específico dirigido contra el antígeno (anticuerpo primario), un anticuerpo secundario dirigido contra el anticuerpo primario y un complejo enzimático con un sustrato cromogénico, con pasos de lavado intercalados. La activación enzimática del cromógeno produce una reacción visible en el lugar en que se encuentra el antígeno. Luego se puede contrateñir la muestra y cubrirla con un cubreobjeto. Los resultados se interpretan utilizando un microscopio óptico y son de ayuda en el diagnóstico diferencial de los procesos fisiopatológicos, que pueden estar o no vinculados a un determinado antígeno.

Clon

16

Inmunógeno

Proteína recombinante procaricótica, correspondiente a la región terminal N de la forma A del receptor humano de progesterona.

Especificidad

Receptor de progesterona humano. Las formas A y B se detectan por el procedimiento Western Blotting, pero solamente se detecta la forma A en los procedimientos inmunohistoquímicos.

Composición Del Reactivo

NCL-L-PGR-312 es un sobrenadante de cultivo tisular líquido que contiene azida sódica como conservante.

Clase de Ig

IgG1

Concentración Total De Proteína

Total Protein

Consulte la etiqueta del vial para ver la concentración total de proteína específica del lote.

Concentración De Anticuerpo

Igual o superior a 324 mg/L según se ha determinado mediante ELISA. Consulte en la etiqueta del vial la concentración de Ig específica del lote.

Recomendaciones De Uso

Inmunohistoquímica con secciones de parafina.

Recuperación de epítomos inducida por calor (HIER): Por favor, siga las instrucciones de uso de Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Dilución sugerida: 1:100 durante 30 minutos a 25°C. Esta es tan solo una pauta y cada usuario debe determinar sus propias diluciones de trabajo óptimas.

Visualización: Por favor, siga las instrucciones de uso de Novolink™ Polymer Detection Systems. Para obtener más información sobre el producto o para recibir soporte, póngase en contacto con su distribuidor local o con la oficina regional de Leica Biosystems, o bien visite el sitio web de Leica Biosystems, www.LeicaBiosystems.com

El rendimiento de este anticuerpo se debe validar cuando se utiliza con otros sistemas manuales de tinción o plataformas automatizadas.

Almacenamiento Y Estabilidad

Almácelo a una temperatura de 2–8 °C. No lo congele. Devuélvalo a 2–8 °C inmediatamente después de su uso. No lo utilice después de la fecha de caducidad indicada en la etiqueta del vial. Cualesquiera condiciones de almacenamiento que no sean las arriba especificadas deben ser verificadas por el usuario.

Preparación De Las Muestras

El fijador recomendado para secciones de tejido incluidos en parafina es formol tamponado neutro al 10%.

Advertencias Y Precauciones

Este reactivo se ha preparado a partir del sobrenadante de un cultivo celular. Como se trata de un producto de origen biológico, debe manipularse con precaución.

Este reactivo contiene azida sódica. Está disponible una Hoja de información sobre la seguridad del material, previa petición, o en www.LeicaBiosystems.com

Consulte las normativas nacionales, estatales, provinciales o municipales acerca de cómo desechar cualquier componente potencialmente tóxico.

Las muestras, antes y después de ser fijadas, así como todos los materiales expuestos a ellas, deben manipularse como susceptibles de transmitir una infección, y se deben desechar tomando las precauciones adecuadas.¹ No pipetee nunca los reactivos con la boca, y evite el contacto de la piel y de las membranas mucosas con los reactivos y las muestras. Si los reactivos o las muestras entran en contacto con zonas delicadas, lave éstas con abundante agua. Acuda inmediatamente al médico.

Reduzca al mínimo la contaminación microbiana de los reactivos; de lo contrario, podría producirse un aumento de la tinción no específica.

Cualquier tiempo o temperatura de incubación que no sean los aquí especificados pueden conducir a resultados erróneos. Cualquier cambio de tal naturaleza debe ser validado por el usuario.

Control De Calidad

Las diferencias en el procesamiento de los tejidos y en los procedimientos técnicos del laboratorio del usuario pueden producir una variabilidad significativa en los resultados; por ello, es necesario que éste lleve a cabo regularmente los controles de su propio laboratorio, además de los siguientes procedimientos.

Los controles deben ser muestras frescas de autopsia, biopsia o quirúrgicas fijadas en formol, procesadas e incluidas en parafina, lo antes posible, de manera idéntica a la utilizada para la muestra o muestras del paciente o pacientes.

Control Tisular Positivo

Se utiliza para indicar la preparación correcta de los tejidos y las técnicas de tinción adecuadas.

Debe incluirse un control tisular positivo por cada conjunto de condiciones de ensayo en cada tinción o serie de tinciones realizada.

Un tejido con una tinción positiva débil es más adecuado que un tejido con una tinción positiva intensa para lograr un control de calidad óptimo y para detectar niveles bajos de degradación del reactivo.²

El tejido de control positivo recomendado es endometrio.

Si el tejido de control positivo no muestra tinción positiva, los resultados de las muestras analizadas deben considerarse no válidos.

Control Tisular Negativo

Debe examinarse después del control de tejido positivo, a fin de verificar la especificidad del marcado del antígeno diana por el anticuerpo primario.

El tejido de control negativo recomendado es amígdala.

O bien, la variedad de diferentes tipos de células presentes en la mayoría de los cortes de tejido ofrece con frecuencia lugares de control negativo, pero esto debe ser verificado por el usuario.

Si aparece una tinción no específica, ésta tiene generalmente aspecto difuso. En cortes de tejido fijados excesivamente con formol puede observarse también una tinción esporádica del tejido conectivo. Utilice células intactas para la interpretación de los resultados de la tinción. A menudo, las células necróticas o degeneradas quedan teñidas de forma no específica.³ También pueden observarse falsos positivos causados por la unión no inmunológica a proteínas o a productos de reacción del sustrato. Estos falsos positivos pueden estar causados también por enzimas endógenas tales como la pseudoperoxidasa (eritrocitos), la peroxidasa endógena (citocromo C), o la biotina endógena (por ejemplo, de hígado, mama, cerebro, riñón), en función del tipo de inmunotinción utilizada. Para diferenciar la actividad de las enzimas endógenas o los enlaces no específicos de las enzimas de la inmunoreactividad específica, pueden teñirse otros tejidos del paciente exclusivamente con cromógeno sustrato o con complejos enzimáticos (avidina-biotina, estreptavidina, polímeros marcados) y cromógeno sustrato respectivamente. Si se produce una tinción específica del control tisular negativo, los resultados de las muestras de los pacientes deben considerarse no válidos.

Control De Reactivo Negativo

Utilice un control de reactivo negativo no específico en lugar del anticuerpo primario con un corte de cada muestra del paciente a fin de evaluar la tinción no específica y obtener una mejor interpretación de la tinción específica en el lugar en que se encuentra el antígeno.

Tejido Del Paciente

Examine las muestras del paciente o pacientes teñidas con NCL-L-PGR-312 al final. La intensidad de la tinción positiva debe valorarse en el contexto de cualquier tinción de fondo no específica del control de reactivo negativo. Como con cualquier prueba inmunohistoquímica, un resultado negativo significa que no se ha detectado antígeno, y no que el antígeno esté ausente en las células o tejido probados. Si es necesario, use un panel de anticuerpos para identificar falsas reacciones negativas.

Resultados esperados

Tejidos normales

El clon 16 detecta la isoforma A del receptor de progesterona en los núcleos de células que expresan altos niveles de la proteína, incluida una proporción de células endometriales, ováricas y miometriales y células ductales de mama normales. También se puede apreciar tinción en la mucosa de la tonsila. (Número total de casos normales evaluados = 210).

Tejidos tumorales

El clon 16 tiñó 105 de los 280 tejidos anormales evaluados, incluidos tumores de mama (90/157), fibroadenomas de mama (8/13), tumores de ovario (3/15), tumores tiroideos (3/6), tumores metastásicos de origen desconocido (1/2), tumores pulmonares (0/11), sarcomas (0/8), tumores hepáticos (0/7), tumores renales (0/6), tumores cutáneos (0/5), tumores gástricos (0/4), tumores neuroendócrinos (0/4), tumores del tejido blando (0/3), tumores de colon (0/3), tumores de vejiga (0/3), tumores adrenales (0/3), tumores de células germinales (0/3), tumores cerebrales (0/2), carcinomas de células escamosas del esófago (0/2), carcinomas de células escamosas de la lengua (0/2), carcinomas de células escamosas del cuello del útero (0/2), seminomas testiculares (0/2), adenocarcinomas rectales (0/2), tumores pancreáticos (0/2), carcinomas de células escamosas no especificados (0/2), tumores carcinoides atípicos de timo (0/2), melanomas (0/2), tumores de próstata (0/2), hiperplasia de próstata (0/1), un carcinoma de células escamosas de la laringe (0/1), un tumor del intestino delgado (0/1), un linfoma (0/1) y un tumor neural (0/1). (Número total de casos de tumores evaluados = 280).

NCL-L-PGR-312 se recomienda para determinar el estado del receptor alfa de progesterona del tejido de cáncer de mama.

Limitaciones Generales

La inmunohistoquímica es un proceso de diagnóstico en varias fases que abarca: la formación especializada en la selección de los reactivos apropiados, la selección, fijación y procesamiento de tejidos, la preparación del portaobjeto para IHQ, y la interpretación de los resultados de la tinción.

La tinción de los tejidos depende de la manipulación y el procesamiento del tejido previos a la tinción. Una fijación, congelación, descongelación, lavado, secado, calentamiento o seccionamiento incorrectos, o la contaminación con otros tejidos o líquidos pueden generar artefactos, atrapamiento del anticuerpo o falsos negativos. La aparición de resultados incoherentes puede deberse a variaciones en los métodos de fijación y de inclusión, o a irregularidades inherentes al tejido.⁴

Una contratinción excesiva o incompleta puede poner en peligro la interpretación correcta de los resultados.

La interpretación clínica de cualquier tinción o de su ausencia debe complementarse con estudios morfológicos, con el uso de los controles adecuados, y un anatomopatólogo cualificado debe evaluarla en el contexto del historial clínico del paciente y de otras pruebas diagnósticas.

Los anticuerpos de Leica Biosystems Newcastle Ltd son para utilizarlos, según se indique, con secciones congeladas o incluidas en parafina, con requisitos de fijación específicos. Puede producirse una expresión inesperada del antígeno, especialmente en las neoplasias. La interpretación clínica de cualquier sección de tejido teñida debe incluir un análisis morfológico y la evaluación de los controles apropiados.

Bibliografía - General

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. Progress in Surgical Pathology. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadjji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. Laboratory Medicine. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. American Journal of Clinical Pathology. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. International Journal of Urology. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. Breast Cancer Research. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. Thai Journal of Veterinary Medicine. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. Journal of Pathology. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. Molecular Human Reproduction. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. The Scientist. 2000;14(11):25.

Correcciones A La Publicación Anterior

Recomendaciones De Uso, Resultados Esperados.

Fecha De Publicación

12 de septiembre de 2019

Novocastra™ Anticorpo Monoclonal Líquido de Ratinho Progesterone Receptor Código Do Produto: NCL-L-PGR-312

Utilização prevista

Para utilização em diagnósticos in vitro.

NCL-L-PGR-312 foi concebido para efectuar a identificação qualitativa da moléculas de Progesterone Receptor por microscopia óptica, em secções parafinizadas. A interpretação clínica de qualquer coloração ou da sua ausência deve ser complementada por estudos morfológicos empregando os devidos controlos e deve ser avaliada por um patologista qualificado, dentro do contexto do historial clínico do doente e de outros testes de diagnóstico.

Princípio Do Procedimento

As técnicas de coloração imunohistoquímica (IHC) permitem que se faça a visualização de antígenos por meio da aplicação sequencial de um anticorpo específico do antígeno (o anticorpo primário), de um anticorpo secundário ao anticorpo primário, e de um complexo enzimático com um substrato cromogénico e etapas de lavagem de permeio. A activação enzimática do cromogénio resulta num produto de reacção visível no local do antígeno. A amostra pode então ser contrastada e coberta com uma lamela. Os resultados são interpretados por meio de um microscópio óptico, e ajudam a formular o diagnóstico diferencial dos processos fisiopatológicos, os quais podem ou não estar associados a antígenos específicos.

Clone

16

Imunogénio

Proteína recombinante procarciótica correspondente à região do terminal N da forma A do receptor de progesterona humano.

Especificidade

Receptor de progesterona humano. As formas A e B são detectadas em procedimentos Western blotting mas apenas a forma A é detectada em procedimentos imunohistoquímicos.

Composição Do Reagente

NCL-L-PGR-312 é o sobrenadante líquido da cultura de um tecido contendo de azida de sódio como produto conservante.

Classe De Ig

IgG1

Concentração Total De Proteína Total Protein

Consultar a etiqueta da ampola para determinar a concentração total de proteína do lote específico.

Concentração De Anticorpo

Maior que ou igual a 324 mg/L, conforme determinado por ELISA. Consultar a etiqueta da ampola para determinar a concentração de Ig do lote específico.

Recomendações Sobre A Utilização

Imunohistoquímica em cortes de inclusões em parafina.

Recuperação de epitopos induzida pelo calor (HIER): Queira seguir as instruções de utilização de Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Diluição sugerida: 1:100 durante 30 minutos a 25 °C. Esta recomendação serve apenas de orientação e os utilizadores devem determinar as suas diluições ótimas de trabalho.

Visualização: Queira seguir as instruções de utilização de Novolink™ Polymer Detection Systems. Para informação adicional do produto ou assistência, contactar o seu distribuidor local ou escritório regional de Leica Biosystems ou, alternativamente, visitar o sítio web de Leica Biosystems, www.LeicaBiosystems.com

O desempenho deste anticorpo deve ser validado quando utilizado com outros sistemas manuais de coloração ou plataformas automáticas.

Armazenamento E Estabilidade

Armazenar a 2–8 °C. Não congelar. Retornar à temperatura de 2–8 °C imediatamente após a utilização. Não utilizar após o prazo de validade indicado no rótulo do recipiente. As condições de armazenamento que diferirem das que se encontram especificadas acima devem ser verificadas pelo utilizador.

Preparação Das Amostras

O fixador recomendado é formol tamponado neutro a 10% para secções de tecido envolvidas em parafina.

Avisos E Precauções

Este reagente foi preparado a partir do sobrenadante de cultura celular. Visto ser um produto biológico, deve ser manuseado com o devido cuidado.

Este reagente contém azida sódica. Encontra-se disponível uma Ficha de Dados de Segurança do Material, mediante pedido ou através do site www.LeicaBiosystems.com

Consultar a legislação aplicável em relação ao descarte de quaisquer componentes potencialmente tóxicos.

As amostras, antes e depois da sua fixação, bem como todos os materiais expostos às mesmas, devem ser manipulados como se tivessem a capacidade de transmitir infecções e devem ser descartados com as devidas precauções.¹ Não pipetar nunca os reagentes com a boca e evitar o contacto entre a pele e membranas mucosas e os reagentes e amostras. Caso os reagentes ou amostras entrem em contacto com áreas sensíveis, lavar com grandes quantidades de água. Consultar um médico.

Minimizar a contaminação microbiana dos reagentes para evitar a possibilidade do aumento da coloração não específica.

Os períodos de incubação ou temperaturas diferentes dos que foram especificados poderão dar azo a resultados errados. Todas as alterações desse tipo devem ser validadas pelo utilizador.

Controlo Da Qualidade

As diferenças entre os diferentes métodos e técnicas de processamento de tecidos no laboratório do utilizador podem causar uma grande variabilidade de resultados, requerendo a realização frequente de controlos internos suplementares aos procedimentos que se seguem.

Os controlos devem ser amostras de autópsia/biopsia/cirurgia frescas, fixadas em formol, processadas e envolvidas em cera parafínica logo que possível, da mesma maneira que a(s) amostra(s) do(s) doente(s).

Controlo De Tecido Positivo

Usado para assinalar os tecidos correctamente preparados e as técnicas de coloração indicadas.

Cada conjunto de condições de testes, em cada processo de coloração, deve incluir um controlo de tecido positivo.

Os tecidos com uma coloração positiva fraca são mais indicados do que os têm uma coloração positiva forte para proporcionarem um controlo de qualidade óptimo, bem como para detectar níveis reduzidos de degradação dos reagentes.²

O tecido de controlo positivo recomendado é o endométrio.

Se o controlo de tecido positivo não demonstrar uma coloração positiva, os resultados obtidos com as amostras de testes devem ser considerados inválidos.

Controlo De Tecido Negativo

Este deve ser examinado depois do controlo de tecido positivo para verificar a especificidade da marcação do antígeno objectivado pelo anticorpo primário.

O controlo de tecido negativo recomendado é a amígdala.

Alternativamente, a variedade de diferentes tipos de células presentes na maioria das secções de tecidos oferece muitas vezes locais de controlo negativo, mas isto deve ser verificado pelo utilizador.

A coloração não específica, caso ocorra, tem geralmente um aspecto difuso. A coloração esporádica do tecido conjuntivo pode também ter lugar em secções de tecido excessivamente fixado em formol. Devem utilizar-se células intactas para a interpretação dos resultados da coloração. As células necróticas ou degeneradas causam muitas vezes uma coloração não específica.³ Podem verificar-se resultados positivos falsos devido à ligação não imunológica de proteínas ou de produtos da reacção do substrato. Esses resultados podem também ser causados por enzimas endógenas tais como a pseudoperoxidase (eirtrócitos), a peroxidase endógena (citocromo C), ou a biotina endógena (ex. no fígado, mama, cérebro ou rim) dependendo do tipo de imunocoloração utilizado. Para diferenciar entre a actividade das enzimas endógenas e as ligações não específicas de enzimas de imunoreactividade específica, podem colorir-se tecidos adicionais dos doentes exclusivamente com substrato cromogénio ou com complexos de enzimas (avidina-biotina, estreptavidina, polímero marcado) e substrato-cromogénio, respectivamente. Se ocorrer a coloração específica no controlo de tecido negativo, os resultados dos testes feitos com as amostras do doente devem ser considerados inválidos.

Controlo De Reagente Negativo

Utilizar um controlo de reagente negativo não específico em vez do anticorpo primário com uma secção de cada amostra de doente para avaliar a coloração não específica e permitir uma melhor interpretação da coloração específica no local do antígeno.

Tecido Do Doente

Examinar as amostras do doente coloridas com NCL-L-PGR-312 em último lugar. A intensidade da coloração positiva deve ser avaliada dentro do contexto de qualquer coloração não específica de fundo do controlo de reagente negativo. Tal como com qualquer teste imunohistoquímico, um resultado negativo significa que o antígeno não foi detectado, e não que o antígeno se encontrava ausente das células ou tecido analisados. Se necessário, deve utilizar-se um painel de anticorpos para identificar reacções falso-negativas.

Resultados Previstos

Tecidos normais

O clone 16 deteta a isoforma A do recetor de progesterona no núcleo de células que expressam níveis elevados da proteína, incluindo uma proporção de células endometriais, ováricas e miometriais, e células ductais mamárias normais. A coloração também pode ser observada na mucosa das amígdalas. (Número total de casos normais avaliados = 210).

Tecidos tumorais

O clone 16 corou 105 dos 280 tecidos anormais avaliados, incluindo tumores mamários (90/157), fibroadenomas mamários (8/13), tumores ováricos (3/15), tumores da tiróide (3/6), tumores metastáticos de origem desconhecida (1/2), tumores pulmonares (0/11), sarcomas (0/8), tumores hepáticos (0/7), tumores renais (0/6), tumores de pele (0/5), tumores gástricos (0/4), tumores neuroendócrinos (0/4), tumores dos tecidos moles (0/3), tumores do cólon (0/3), tumores da bexiga (0/3), tumores adrenais (0/3), tumores de células germinais (0/3), tumores cerebrais (0/2), carcinomas de células escamosas do esófago (0/2), carcinomas de células escamosas da língua (0/2), carcinomas de células escamosas do colo do útero (0/2), seminomas testiculares (0/2), adenocarcinomas reais (0/2), tumores pancreáticos (0/2), carcinomas de células escamosas não especificadas (0/2), tumores carcinóides atípicos do timo (0/2), melanomas (0/2), tumores da próstata (0/2), hiperplasia da próstata (0/1), um carcinoma de células escamosas da laringe (0/1), um tumor do intestino delgado (0/1), um linfoma (0/1), e um tumor neural (0/1). (Número total de casos de tumores avaliados = 280).

NCL-L-PGR-312 é recomendado para determinação do estado do alfa receptor de progesterona do tecido do cancro da mama.

Limitações Gerais

A imunohistoquímica é um processo diagnóstico em múltiplas etapas que consta de: uma formação especializada na selecção dos reagentes apropriados, selecção, fixação e processamento de tecidos, preparação das lâminas de IHQ e interpretação dos resultados das colorações.

A coloração de tecidos depende do seu manuseamento e processamento antes da sua coloração. A fixação, congelação, descongelação, lavagem, secagem, aquecimento ou corte incorrectos das amostras, ou a sua contaminação com outros tecidos ou fluidos, podem produzir artefactos, retenção de anticorpos, ou resultados falso-negativos. Os resultados inconsistentes podem dever-se a variações nos métodos de fixação e envolvimento ou a irregularidades inerentes ao tecido.⁴

Uma contrastação excessiva ou incompleta pode comprometer a correcta interpretação dos resultados.

A interpretação clínica de qualquer coloração ou da sua ausência deve ser complementada por estudos morfológicos empregando os devidos controlos e deve ser avaliada por um patologista qualificado, dentro do contexto do historial clínico do doente e de outros testes de diagnóstico.

Os anticorpos da Leica Biosystems Newcastle Ltd destinam-se a serem utilizados, conforme indicado, em secções de tecido ou congeladas ou envolvidas em parafina, com requisitos de fixação específicos. Pode ocorrer uma expressão inesperada de antígeno, especialmente em neoplasmas. A interpretação clínica de qualquer secção de tecido colorido deverá incluir a análise morfológica e a avaliação de controlos apropriados.

Bibliografia - Geral

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. Progress in Surgical Pathology. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadjji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. Laboratory Medicine. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. American Journal of Clinical Pathology. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. International Journal of Urology. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. Breast Cancer Research. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. Thai Journal of Veterinary Medicine. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. Journal of Pathology. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. Molecular Human Reproduction. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. The Scientist. 2000;14(11):25.

Emendas Da Edição Anterior

Recomendações Sobre A Utilização, Resultados Previstos.

Data De Emissão

12 de Setembro de 2019

Novocastra™ Flytande Monoklonal Musantikropp

Progesterone Receptor

Produktkod: NCL-L-PGR-312

Avsedd Användning

För in vitro diagnostisk användning.

NCL-L-PGR-312 är avsedd för kvalitativ identifiering med ljusmikroskopi av Progesterone Receptor-molekyler i paraffinsnitt. Den kliniska tolkningen av all färgning eller dess frånvaro bör kompletteras med morfologiska undersökningar som använder korrekta kontroller och utvärderas av kvalificerad patalog inom ramen för patientens kliniska anamnes och andra diagnostiska tester.

Metodens Princip

Immunhistokemiska (IHC) färgningstekniker tillåter visualisering av antigener genom sekvenstillämpning av en specifik antikropp till antigenet (primär antikropp), en sekundär antikropp till den primära antikroppen och ett enzymkomplex med ett kromogent substrat med inlagda tvättsteg. Den enzymatiska aktiveringen av kromogenet resulterar i en synlig reaktionsprodukt på antigenområdet. Proverna kan då kontrastfärgas och förses med täckglas. Resultaten tolkas med ljusmikroskop och bidrar till differentialdiagnosen av patofysiologiska processer som eventuellt kan associeras till ett särskilt antigen.

Klon

16

Immunogen

Prokaryotiskt rekombinant protein motsvarande den N-terminala regionen av A-formen på den humana progesteronreceptorn..

Specifitet

Human progesteronreceptor. A- och B-former detekteras i Western blotting metoder men endast A-formen detekteras i immunhistokemiska metoder.

Reagensinnehåll

NCL-L-PGR-312 är en flytande supernatant från vävnadsodling som innehåller natriumazid som konserveringsmedel.

Ig-klass

IgG1

Total Proteinkoncentration

Total Protein

Se flaskans etikett för total specifik proteinkoncentration för satsen.

Antikropps-koncentration

Större än eller lika med 324 mg/L fastställt genom ELISA. Se flaskans etikett för specifik Ig-koncentration för satsen.

Rekommendationer Vid Användning

Immunhistokemi på paraffinsnitt.

Värmeinducerad epitopåtervinning (HIER): Vänligen följ instruktionerna för användning i Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Föreslagen spädning: 1:100 i 30 minuter vid 25 °C. Detta är endast en riktlinje och användare bör själva fastställa den optimala bruksspädningen.

Visualisering: Vänligen följ instruktionerna för användning i Novolink™ Polymer Detection Systems. Om ytterligare produktinformation eller stöd behövs, kontakta då din lokala distributör eller Leica Biosystems regionalkontor, alternativt på Leica Biosystems webbplats, www.LeicaBiosystems.com

Denna antikropps prestanda ska valideras när den används med andra manuella infärgningssystem eller automatiserade plattformar.

Förvaring Och Stabilitet

Förvara vid 2–8 °C. Frys ej. Återgå till 2–8 °C direkt efter användning. Använd ej efter det utgångsdatum som anges på flaskans etikett. Förvaringsförhållanden som skiljer sig från de ovan nämnda måste kontrolleras av användaren.

Preparation Av Prov

Rekommenderat fixeringsmedel för paraffinbäddade vävnadssnitt är 10% neutralbuffrat formalin.

Varningar Och Försiktighetsåtgärder

Reagenset har förberetts från supernatanten av vävnadsodlingar. Eftersom det är en biologisk produkt bör skäligen försiktighet iaktas vid hantering.

Detta reagens innehåller natriumazid. Materialsäkerhetsdatablad finns att få på begäran eller från www.LeicaBiosystems.com

För kassering av potentiellt toxiska komponenter hänvisas till nationella eller lokala bestämmelser.

Före och efter fixering bör prover och alla material som har varit utsatta för dem hanteras som om det finns risk för att de kan överföra infektioner och kasseras med iakttagande av försiktighet. Pipettera aldrig reagenser med munnen och se till att huden och slemhinnorna inte kommer i kontakt med reagens och prover. Om reagens eller prover kommer i kontakt med känsliga områden, tvätta med rikliga mängder vatten. Rådgör med läkare.

Minimera mikrobisk kontaminering av reagens annars kan en ökning av ospecifik färgning ske.

Inkubationstider eller temperaturer som skiljer sig från dem som specificeras kan ge felaktiga resultat. Alla sådana förändringar måste kontrolleras av användaren.

Kvalitetskontroll

Skilnader i vävnadsbehandling och tekniska metoder i användarens laboratorium kan ge stor variation i resultaten vilket kan göra det nödvändigt att genomföra regelbundna interna kontroller utöver följande metoder.

Kontroller bör vara färiska obduktions-/biopsi-/kirurgi prover som snarast möjligt formalinfixeras, bearbetas och paraffinbäddas på samma sätt som patientprover.

Positiv Vävnadskontroll

Används för att ange korrekt förberedda vävnader och rätt färgningstekniker.

En positiv vävnadskontroll bör ingå i varje uppsättning av testförhållanden vid varje färgningskörning.

En vävnad med svag positiv färgning är mer lämplig för optimal kvalitetskontroll och för att upptäcka låga nivåer av reagensdegradering än en vävnad med stark positiv färgning.²

Livmoderslemhinna rekommenderas som positiv kontrollvävnad.

Om den positiva vävnadskontrollen inte uppvisar positiv färgning bör resultat med testproverna anses vara ogiltiga.

Negativ Vävnadskontroll

Bör undersökas efter den positiva vävnadskontrollen för att fastställa specificiteten för märkningen av målantigenet med den primära antikroppen.

Tonsill rekommenderades som negativ kontrollvävnad.

Alternativt ger ofta en mängd olika celltyper som finns i de flesta vävnadssnitt negativa kontrollområden men detta bör kontrolleras av användaren.

Ospecifik färgning, om det förekommer, har ofta ett diffust utseende. Sporadisk färgning av bindväv kan också observeras i snitt från överflödigt formalinfixerade vävnader. Använd intakta celler för tolkning av färgningsresultat. Nekrotiska eller degenererade celler färgar ofta ospecifikt.³ Falskt positiva resultat kan uppstå p.g.a. icke-immunologisk bindning av proteiner eller substratreaktionsprodukter. De kan också orsakas av endogena enzymer som pseudoperoxidas (erythrocyter), endogent peroxid (cytokrom C) eller endogent biotin (t.ex. lever, bröst, hjärna, njure) beroende på typ av immunfärgning som används. För att skilja endogen enzymaktivitet eller ospecifik enzymbindning från specifik immunreaktivitet kan ytterligare patientvävnader färgas exklusivt med respektive substratkromogen eller enzymkomplex (avidin-biotin, streptavidin, märkt polymer) och substrat-kromogen. Om specifik färgning sker i den negativa vävnadskontrollen bör resultat med patientprover anses vara ogiltiga.

Negativ Reagenskontroll

Använd en ospecifik negativ reagenskontroll istället för den primära antikroppen med ett snitt från varje patientprov för att utvärdera ospecifik färgning och tillåta bättre tolkning av specifik färgning på antigenområdet.

Patientvävnad

Undersök patientprover färgade med NCL-L-PGR-312 sist. Positiv färgningsintensitet bör utvärderas inom ramen för all ospecifik bakgrundsfärgning av den negativa reagenskontrollen. Som vid alla immunhistokemiska tester betyder ett negativt resultat att antigenet inte upptäcktes och inte att det inte förekom i de analyserade cellerna/vävnaderna. Använd vid behov en antikroppspanel för att identifiera falskt negativa reaktioner.

Förväntade Resultat

Normal vävnad

Klonen 16 detekterar progesteronreceptorn A-isoform i kärnan hos celler som uttrycker höga nivåer av proteinet, inklusive en viss del endometrial-, ovarial- och myometrial celler samt normala bröstduktala celler. Färgning kan också ses i slemhinna från tonsill. (Totalt antal normala fall som utvärderats = 210).

Tumörvävnader

Klonen 16 färgade 105/280 utvärderade onormala vävnader, inklusive brösttumörer (90/157), bröstfibroadenom (8/13), ovariala tumörer (3/15), tumörer från sköldkörtel (3/6), metastatiska tumörer av okänt ursprung (1/2), lungtumörer (0/11), sarkom (0/8), levertumörer (0/7), njurtumörer (0/6), hudtumörer (0/5), magtumörer (0/4), neuroendokrina tumörer (0/4), tumörer från mjuk vävnad (0/3), kolontumörer (0/3), tumörer från urinblåsa (0/3), binjuretumörer (0/3), könsceststumörer (0/3), hjärntumörer (0/2), skivepitelskarcinom från matstrupe (0/2), skivepitelskarcinom från tunga (0/2), skivepitelskarcinom från livmoderhals (0/2), testikelseminom (0/2), adenokarcinom i rektum (0/2), tumörer från pankreas (0/2), ospecificerade skivepitelskarcinom (0/2), atypiska karcinoida tumörer från thymus (0/2), melanom (0/2), prostatatumörer (0/2), prostatahyperplasi (0/1), skivepitelsancer från struphuvud (0/1), tunntarmstumör (0/1), lymfom (0/1) och en neural tumör (0/1). (Totalt antal fall av tumörer som utvärderats = 280).

NCL-L-PGR-312 rekommenderas för att fastställa progesteronreceptors alfa-status av bröstcancervävnad.

Allmänna Begränsningar

Immunhistokemi är en diagnostisk process i flera steg som kräver specialiserad utbildning i urvalet av lämpliga reagens, val av vävnad, fixering och bearbetning, förberedelse av IHC-objektglaset samt tolkning av färgningsresultaten.

Vävnadsfärgning påverkas av hantering och bearbetning av vävnaden före färgningen. Felaktig fixering, nedfrysning, upptining, tvättning, torkning, uppvärmning, snittning eller kontaminering av andra vävnader eller vätskor kan framställa artefakter, infångande av antikroppar eller falskt negativa resultat. Motsägelsefulla resultat kan bero på variationer av fixerings- och inbäddningsmetoder eller på naturliga oregelbundenheter i vävnaden.⁴

Överflödiger eller ofullständig kontrastfärgning kan försvåra en korrekt tolkning av resultatet.

Den kliniska tolkningen av all färgning eller dess frånvaro bör kompletteras med morfologiska undersökningar som använder korrekta kontroller och utvärderas av kvalificerad patolog inom ramen för patientens kliniska anamnes och andra diagnostiska tester.

Antikroppar från Leica Biosystems Newcastle Ltd är till för användning så som anges på antingen frysta eller paraffinbäddade snitt med specifika fixeringskrav. Öväntat antigenuttryck kan ske, speciellt i neoplasmer. Morfologisk analys och utvärdering av lämpliga kontroller måste ingå i den kliniska tolkningen av alla färgade vävnadssnitt.

Bibliografi - Allmän

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. *Progress in Surgical Pathology*. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F, Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadjji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. *Laboratory Medicine*. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. *American Journal of Clinical Pathology*. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. *Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention*. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. *International Journal of Urology*. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. *Breast Cancer Research*. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. *Thai Journal of Veterinary Medicine*. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. *Journal of Pathology*. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. *Molecular Human Reproduction*. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. *The Scientist*. 2000;14(11):25.

Rättelser Av Tidigare Utgivning

Rekommendationer Vid Användning, Förväntade Resultat.

Utgivningsdatum

12 september 2019

Novocastra™ Υγρό μονοκλωνικό αντίσωμα ποντικού Progesterone Receptor Κωδικός είδους: NCL-L-PGR-312

Χρήση Για Την Οποία Προορίζεται

Για *in vitro* διαγνωστική χρήση.

Το NCL-L-PGR-312 προορίζεται για την ποιοτική ταυτοποίηση με μικροσκοπία φωτός της ανθρώπινης Μόρια Progesterone Receptor σε τομές παραφίνης. Η κλινική ερμηνεία οποιασδήποτε χρώσης ή της απουσίας της θα πρέπει να συμπληρώνεται με μορφολογικές μελέτες που χρησιμοποιούν σωστούς μάρτυρες και θα πρέπει να αξιολογείται στα πλαίσια του κλινικού ιστορικού του ασθενούς και άλλων διαγνωστικών εξετάσεων από ειδικευμένο παθολογοανατόμο.

Αρχή Της Διαδικασίας

Οι τεχνικές ανοσοϊστοχημικής (IHC) χρώσης επιτρέπουν την οπτικοποίηση των ανιγόνων μέσω της διαδοχικής εφαρμογής ενός ειδικού αντισώματος στο αντιγόνο (πρωτογενές αντίσωμα), ενός δευτεροταγούς αντισώματος στο πρωτογενές αντίσωμα και ενός ενζυμικού συμπλόκου με χρωμογόνο υπόστρωμα με παρεμβαλλόμενα βήματα πλύσης. Η ενζυμική ενεργοποίηση του χρωμογόνου έχει ως αποτέλεσμα το σχηματισμό ενός ορατού προϊόντος αντίδρασης στη θέση του αντιγόνου. Το δείγμα μπορεί κατόπιν να υποβληθεί σε αντίχρωση και να καλυφθεί με καλυπτρίδα. Τα αποτελέσματα ερμηνεύονται με χρήση μικροσκοπίου φωτός και βοηθούν στη διαφορική διάγνωση παθοφυσιολογικών εξεργασιών, οι οποίες ενδέχεται ή όχι να σχετίζονται με ένα συγκεκριμένο αντιγόνο.

Κλώνος

16

Ανοσογόνο

Προκαρμωτική ανασυνδυασμένη πρωτεΐνη που αντιστοιχεί στη N-τελική περιοχή της Α μορφής του ανθρώπινου υποδοχέα προγεστερόνης.

Ειδικότητα

Ανθρώπινος υποδοχέας προγεστερόνης. Οι Α και Β μορφές ανιχνεύονται με διαδικασίες ανοσοαποτυπώματος Western, αλλά μόνο η Α μορφή ανιχνεύεται σε ανοσοϊστοχημικές διαδικασίες.

Σύνθεση Αντιδραστήριου

Το NCL-L-PGR-312 είναι ένα υγρό υπερκείμενο ιστοκαλλιέργειας που περιέχει αζίδιο του νατρίου ως συντηρητικό.

Τάξη Ig

IgG1

Ολική Συγκέντρωση Πρωτεΐνης

Total Protein

Για την ολική συγκέντρωση πρωτεΐνης που είναι ειδική για την εκάστοτε παρτίδα, ανατρέξτε στην ετικέτα του φιαλιδίου.

Συγκέντρωση Αντισώματος

Μεγαλύτερη ή ίση με 324 mg/L, όπως προσδιορίζεται με ELISA. Για τη συγκέντρωση Ig που είναι ειδική για την εκάστοτε παρτίδα, ανατρέξτε στην ετικέτα του φιαλιδίου.

Συστάσεις Για Τη Χρήση

Ανοσοϊστοχημεία σε παρασκευάσματα παραφίνης.

Ανάκτηση Επίτοπου με Θερμική Επαγωγή (HIER): Παρακαλούμε ακολουθήστε τις οδηγίες για τη χρήση στο Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Προτεινόμενη διάλυση: 1:100 επί 30 λεπτά σε 25 °C. Παρέχεται ως οδηγός και οι χρήστες θα πρέπει να καθορίζουν τις δικές τους διαλύσεις εργασίας.

Απεικόνιση: Παρακαλούμε ακολουθήστε τις οδηγίες χρήσης στο Novolink™ Polymer Detection Systems. Για περισσότερες πληροφορίες για το προϊόν ή για υποστήριξη, επικοινωνήστε με τον τοπικό διανομέα ή το περιφερειακό γραφείο της Leica Biosystems, www.LeicaBiosystems.com

Η απόδοση του συγκεκριμένου αντισώματος θα πρέπει να επικυρωθεί όταν χρησιμοποιηθεί μαζί με άλλα μη αυτόματα συστήματα χρώσης ή αυτοματοποιημένες πλατφόρμες.

Φύλαξη Και Σταθερότητα

Φυλάσσετε στους 2–8 °C. Μην καταψύχετε. Επαναφέρετε στους 2–8 °C αμέσως μετά τη χρήση. Μη χρησιμοποιείτε μετά την ημερομηνία λήξης που αναγράφεται στην ετικέτα του φιαλιδίου. Τυχόν συνθήκες φύλαξης διαφορετικές από εκείνες που καθορίζονται παραπάνω πρέπει να επαληθεύονται από το χρήστη.

Παρασκευή Δείγματος

Το συνιστάσιμο μονιμοποιητικό είναι ουδέτερο ρυθμιστικό διάλυμα φορμόλης 10% για τομές ιστού εγκλεισμένες σε παραφίνη.

Προειδοποιήσεις Και Προφυλάξεις

Το αντιδραστήριο αυτό έχει παρασκευαστεί από το υπερκείμενο κυτταροκαλλιέργειας. Επειδή είναι βιολογικό προϊόν, θα πρέπει να γίνεται εύλογη προσοχή κατά το χειρισμό του.

Αυτό το αντιδραστήριο περιέχει αζίδιο του νατρίου. Δελτίο δεδομένων ασφαλείας υλικού διατίθεται κατόπιν αιτήματος ή από τη διεύθυνση www.LeicaBiosystems.com

Συμβουλευτείτε τους ομοσπονδιακούς, πολιτειακούς ή τοπικούς κανονισμούς για απόρριψη τυχόν δυνητικώς τοξικών συστατικών.

Ο χειρισμός δειγμάτων, πριν και μετά τη μονιμοποίηση, καθώς και όλων των υλικών που έχουν εκτεθεί σε αυτά, θα πρέπει να γίνεται ως εάν ήταν δυνητικά μεταδόσης λοίμωξης και η απόρριψή τους να πραγματοποιείται λαμβάνοντας τις σωστές προφυλάξεις.¹ Μην αναρροφάτε ποτέ με πιπίετα αντιδραστήρια με το στόμα και αποφυγήστε την επαφή του δέρματος και των βλεννογόνων με αντιδραστήρια και δείγματα. Εάν τα αντιδραστήρια ή τα δείγματα έλθουν σε επαφή με ευαίσθητες περιοχές, πλύνετε με άφθονες ποσότητες νερού. Ζητήστε τη συμβουλή ιατρού.

Ελαχιστοποιήστε τη μικροβιακή μόλυνση των αντιδραστηρίων, διότι ενδέχεται να συμβεί αύξηση μη ειδικής χρώσης.

Χρόνοι ή θερμοκρασίες επώασης διαφορετικές από εκείνες που καθορίζονται ενδέχεται να δώσουν εσφαλμένα αποτελέσματα. Τυχόν τέτοιες μεταβολές πρέπει να επικυρώνονται από το χρήστη.

Ποιοτικός Έλεγχος

Τυχόν διαφορές στην επεξεργασία των ιστών και τις τεχνικές διαδικασίες στο εργαστήριο του χρήστη ενδέχεται να προκαλέσουν σημαντική μεταβλητότητα στα αποτελέσματα, καθιστώντας αναγκαία την τακτική εκτέλεση εσωτερικών ελέγχων επιπλέον των ακόλουθων διαδικασιών.

Οι μάρτυρες θα πρέπει να είναι φρέσκα δείγματα νεκροψιάς/βιοψιάς/χειρουργικά δείγματα, τα οποία είναι μονιμοποιημένα σε φορμόλη, επεξεργασμένα και εγκλεισμένα σε κηρό παραφίνης, το συντομότερο δυνατό με τον ίδιο τρόπο με το(α) δείγμα(τα) του ασθενούς.

Θετικός Μάρτυρας Ιστού

Χρησιμοποιείται για να υποδεικνύει σωστά παρασκευασμένους ιστούς και σωστές τεχνικές χρώσης.

Θα πρέπει να περιλαμβάνεται ένας θετικός μάρτυρας ιστού για κάθε σύνολο συνθηκών εξέτασης σε κάθε εκτέλεση χρώσης.

Ένας ιστός με ασθενή θετική χρώση είναι πιο κατάλληλος από έναν ιστό με ισχυρή θετική χρώση για βέλτιστο έλεγχο ποιότητας και για την ανίχνευση πολύ μικρών επιπέδων τυχόν αποδόμησης των αντιδραστηρίων.²

Συνιστώμενος ιστός θετικού μάρτυρα είναι το ενδομήτριο.

Εάν ο θετικός μάρτυρας ιστού δεν παρουσιάζει θετική χρώση, τα αποτελέσματα με τα δείγματα της εξέτασης θα πρέπει να θεωρούνται άκυρα.

Αρνητικός Μάρτυρας Ιστού

Θα πρέπει να εξετάζεται μετά τον θετικό μάρτυρα ιστού για την επαλήθευση της ειδικότητας της επίσημης της αντιγόνου-στόχου από το πρωτοταγές αντίσωμα.

Συνιστώμενος ιστός αρνητικού μάρτυρα είναι η αμυγδαλή.

Εναλλακτικά, η ποικιλία διαφόρων κυτταρικών τύπων που υπάρχουν στις περισσότερες τομές ιστών παρέχει συχνά θέσεις αρνητικού μάρτυρα, αλλά αυτό πρέπει να επαληθεύεται από το χρήστη.

Μη ειδική χρώση, εάν υπάρχει, έχει συνήθως διάχυτη εμφάνιση. Ενδέχεται επίσης να παρατηρηθεί σποραδική χρώση του συνδετικού ιστού σε τομές από ιστούς που έχουν μονιμοποιηθεί με υπερβολική ποσότητα φορμόλης. Χρησιμοποιείτε άθικτα κύτταρα για την ερμηνεία των αποτελεσμάτων της χρώσης. Νεκρωτικά ή εκφυλισμένα κύτταρα παρουσιάζουν συχνά μη ειδική χρώση.³ Ενδέχεται να παρατηρηθούν ψευδώς θετικά αποτελέσματα λόγω μη ανοσολογικής δέσμευσης των πρωτεϊνών ή των προϊόντων αντίδρασης του υποστρώματος. Ενδέχεται επίσης να προκληθούν από ενδογενή ένζυμα, όπως η ψευδοπεροξειδάση (ερυθροκύτταρα), η ενδογενής υπεροξειδάση (κυτόχρωμα C) ή η ενδογενής βιοτίνη (π.χ. ήπαρ, μαστός, εγκέφαλος, νεφρός) ανάλογα με τον τύπο ανοσοχρώσης που χρησιμοποιείται. Για τη διαφοροποίηση της ενδογενούς ενζυμικής δραστηριότητας ή της μη ειδικής δέσμευσης των ενζύμων από ειδική ανοσοαντιδραστικότητα, είναι δυνατό να χρωματιστούν αποκλειστικά επιπλέον ιστού ασθενούς με χρωμόγονο υποστρώματος ή ενζυμικά σύμπλοκα (αβιδίνη-βιοτίνη, στεπταβιδίνη, σημιασμένο πολυμερές) και υπόστρωμα-χρωμόγονο, αντίστοιχα. Εάν παρουσιαστεί ειδική χρώση στον αρνητικό μάρτυρα ιστού, τα αποτελέσματα με τα δείγματα ασθενούς θα πρέπει να θεωρούνται άκυρα.

Αρνητικός Μάρτυρας Αντιδραστήριου

Χρησιμοποιείτε έναν μη ειδικό αρνητικό μάρτυρα αντιδραστήριου αντί του πρωτοταγούς αντισώματος με μια τομή κάθε δείγματος ασθενούς για την αξιολόγηση μη ειδικής χρώσης και για να επιτρέπεται καλύτερη ερμηνεία της ειδικής χρώσης στη θέση του αντιγόνου.

Ιστός Ασθενούς

Εξετάστε τελευταία τα δείγματα ασθενούς που έχουν χρωματιστεί με το NCL-L-PGR-312. Η ένταση της θετικής χρώσης θα πρέπει να εκτιμάται στα πλαίσια τυχόν μη ειδικής χρώσης υποβάθρου του αρνητικού μάρτυρα αντιδραστήριου. Όπως συμβαίνει με οποιαδήποτε ανοσοϊστοχημική εξέταση, ένα αρνητικό αποτέλεσμα σημαίνει ότι το αντιγόνο δεν ανιχνεύτηκε, όχι ότι το αντιγόνο δεν υπήρχε στα κύτταρα/στον ιστό που εξετάστηκε. Εάν είναι απαραίτητο, χρησιμοποιήστε μια σειρά αντισωμάτων για την αναγνώριση ψευδώς αρνητικών αντιδράσεων.

Αναμενόμενα Αποτελέσματα

Φυσιολογικοί Ιστοί

Ο κλώνος 16 ανιχνεύει το ισόμορφο του υποδοχέα προγεστερόνης A στους πυρήνες των κυττάρων που εμφανίζουν υψηλά επίπεδα έκφρασης της πρωτεΐνης, μεταξύ των οποίων ένα τμήμα των κυττάρων του ενδομητρίου, των ωοθηκών και του μωμητρίου, καθώς και των πορογενών κυττάρων του φυσιολογικού μαστού. Μπορεί επίσης να ανιχνεύσει χρώση και στη βλεννογόνο της αμυγδαλής. (Συνολικός αριθμός φυσιολογικών δειγμάτων που αξιολογήθηκαν = 210).

Καρκινικοί Ιστοί

Ο κλώνος 16 χρωμάτισε 105/280 μη φυσιολογικούς ιστούς προς αξιολόγηση, στους οποίους περιλαμβάνονταν όγκοι του μαστού (90/157), ινοσδενώματα του μαστού (8/13), όγκοι των ωοθηκών (3/15), όγκοι του θυρεοειδούς (3/6), μεταστατικοί όγκοι αγγύσματος προέλευσης (1/2), όγκοι του πνεύμονα (0/11), σαρκώματα (0/8), όγκοι του ήπατος (0/7), όγκοι του νεφρού (0/6), όγκοι του δέρματος (0/5), γαστρικοί όγκοι (0/4), νευροενδοκρινικοί όγκοι (0/4), όγκοι μαλακών μοριών (0/3), όγκοι του παχέος εντέρου (0/3), όγκοι της ουροδόχου κύστης (0/3), επινεφροειδικοί όγκοι (0/3), όγκοι των γεννητικών κυττάρων (0/3), όγκοι του εγκέφαλου (0/2), καρκινώματα εκ πλακωδών κυττάρων του οισοφάγου (0/2), καρκινώματα εκ πλακωδών κυττάρων της γλώσσας (0/2), καρκινώματα εκ πλακωδών κυττάρων του τραχήλου (0/2), σεμινώματα των όρχυνων (0/2), αδενοκαρκινώματα του ορθού (0/2), παγκρεατικοί όγκοι (0/2), μη καθορισμένα καρκινώματα εκ πλακωδών κυττάρων (0/2), άτυποι καρκινοειδείς όγκοι του θύμου αδένος (0/2), μελανώματα (0/2), όγκοι του προστάτη (0/2), υπερπλασία του προστάτη (0/1), ένα καρκίνωμα εκ πλακωδών κυττάρων του λάρυγγα (0/1), ένας όγκος του λεπτού εντέρου (0/1), ένα λέμφωμα (0/1) και ένας όγκος των νεύρων (0/1). (Συνολικός αριθμός όγκων που αξιολογήθηκαν = 280).

Το NCL-L-PGR-312 συνιστάται για τον προσδιορισμό της κατάστασης του α-υποδοχέα της προγεστερόνης του καρκινικού ιστού του μαστού.

Γενικοί Περιορισμοί

Η ανοσοϊστοχημεία είναι μια διαγνωστική διεργασία πολλαπλών βημάτων, η οποία απαιτείται από ειδικευμένη εκπαίδευση στην επιλογή των κατάλληλων αντιδραστηρίων, επιλογή ιστού, μονιμοποίηση και επεξεργασία, προετοιμασία της πλάκας IHC και ερμηνεία των αποτελεσμάτων της χρώσης.

Η χρώση του ιστού εξαρτάται από το χειρισμό και την επεξεργασία του ιστού πριν από τη χρώση. Τυχόν εσφαλμένη μονιμοποίηση, κατάμυξη, απόψυξη, πλύση, στέγνωμα, θέρμανση, τομή ή μόλυση με άλλους ιστούς ή υγρά ενδέχεται να παράγει μορφώματα, παγίδευση αντισώματος ή ψευδώς αρνητικά αποτελέσματα. Τυχόν ασυνεπή αποτελέσματα ενδέχεται να οφείλονται σε παραλλαγές των μεθόδων μονιμοποίησης και εγκλεισμού ή σε εγγενείς ανωμαλίες εντός του ιστού.⁴

Τυχόν υπερβολική ή ατελής αντίχρωση ενδέχεται να διακυβευθεί τη σωστή ερμηνεία των αποτελεσμάτων.

Η κλινική ερμηνεία οποιασδήποτε χρώσης ή της απουσίας της θα πρέπει να συμπληρώνεται με μορφολογικές μελέτες που χρησιμοποιούν σωστούς μάρτυρες και θα πρέπει να αξιολογείται στα πλαίσια του κλινικού ιστορικού του ασθενούς και άλλων διαγνωστικών εξετάσεων από ειδικευμένο παθολογοανατόμο.

Τα αντιώματα που παρέχονται από την Leica Biosystems Newcastle Ltd προορίζονται για χρήση, όπως υποδεικνύεται, είτε σε κατεψυγμένες είτε σε εγκλεισμένες σε παραφίνη τομές, με ειδικές απαιτήσεις μονιμοποίησης. Ενδέχεται να παρουσιαστεί μη αναμενόμενη έκφραση αντιγόνου, ειδικά σε νεοπλασμάτα. Η κλινική ερμηνεία οποιασδήποτε χρωματισμένης τομής ιστού πρέπει να περιλαμβάνει μορφολογική ανάλυση και την αξιολόγηση των κατάλληλων μαρτύρων.

Βιβλιογραφία - Γενική

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. Progress in Surgical Pathology. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. Laboratory Medicine. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. American Journal of Clinical Pathology. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. International Journal of Urology. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. Breast Cancer Research. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. Thai Journal of Veterinary Medicine. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Bueger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoeptitheliomas and myoeptithelial carcinomas of salivary glands. Journal of Pathology. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. Molecular Human Reproduction. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. The Scientist. 2000;14(11):25.

Τροποποιήσεις Στην Προηγούμενη Έκδοση

Συστάσεις Για Τη Χρήση, Αναμενόμενα Αποτελέσματα.

Ημερομηνία Έκδοσης

12 Σεπτεμβρίου 2019

Novocastra™ Væskeformigt Monoklonalt Museantistof

Progesterone Receptor

Produktkode: NCL-L-PGR-312

Tilsigtet Anvendelse

Til in vitro diagnostisk anvendelse.

NCL-L-PGR-312 er beregnet til kvalitativ identifikation af Progesterone Receptor-molekyler i paraffinsnit ved lysmikroskopi. Klinisk fortolkning af farvning eller mangel derpå skal suppleres med morfologiske undersøgelser under anvendelse af passende kontroller og bør evalueres i sammenhæng med patientens kliniske historie og andre diagnostiske tests af en kvalificeret patolog.

Procedureprincip

Immunhistokemiske (IHC) farvningsteknikker muliggør visualisering af antigener via sekventiel tilsætning af et specifikt antistof mod antigenet (primært antistof), et sekundært antistof mod det primære antistof og et enzym kompleksbundet til et kromogent substrat med indskudte vasketrin. Den enzymatiske aktivering af kromogenet resulterer i et synligt reaktionsprodukt på antigenstedet. Prøven kan derefter kontrastfarves og dækkes med et dækglas. Resultaterne fortolkes ved anvendelse af et lysmikroskop og medvirker til differential diagnose af patofysiologiske processer, som muligvis kan være associeret med et bestemt antigen.

Klon

16

Immunogen

Prokaryotisk rekombinant protein svarende til N-terminalregionen af A-formen af den humane progesteronreceptor.

Specifitet

Human progesteronreceptor A- og B-former er påvist i Western Blotting-procedurer, men kun A-formen er påvist i immunhistokemiprocedurer.

Reagenssammensætning

NCL-L-PGR-312 er en flydende vævskultursupernatant indeholdende natriumazid som konserveringsmiddel.

Ig-klasse

IgG1

Totalproteinkoncentration

Total Protein

Se etiketten på hætteflasken for lotspecifik totalproteinkoncentration.

Antistofkoncentration

Større end eller lig med 324 mg/L som bestemt ved ELISA. Se etiketten på hætteflasken for lotspecifik Ig-koncentration.

Anbefalinger Vedrørende Anvendelse

Immunhistokemi på paraffinsnit.

Varmeinduceret epitopgenfindning (HIER): Følg venligst vejledningen i Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Foreslået fortynding: 1:100 ved 30 minutter ved 25 °C. Disse retningslinjer er vejledende, og brugeren bør selv bestemme egne optimale brugsopløsninger.

Visualisering: Følg venligst vejledningen i Novolink™ Polymer Detection Systems. Yderligere produktinformation og support fås ved henvendelse til lokal forhandler eller Leica Biosystems regionskontor - samt på vores hjemmeside: www.LeicaBiosystems.com
Dette antistofs funktion valideres, når det anvendes med andre manuelle farvningssystemer eller automatiserede platforme.

Opbevaring Og Holdbarhed

Opbevares ved 2–8 °C. Må ikke fryses. Sættes tilbage til 2–8 °C umiddelbart efter brug. Må ikke anvendes efter udløbsdatoen angivet på hætteflaskens etikette. Andre opbevaringsbetingelser end de ovenfor angivne skal verificeres af brugeren.

Prøveklargøring

Det anbefalede fiksativ er 10% neutralbufferjusteret formalin til paraffinindstøbte vævssnit.

Advarsler Og Forholdsregler

Dette reagens er fremstillet ud fra supernatanten af en cellekultur. Da det er et biologisk produkt, skal der tages fornuftige sikkerhedsforanstaltninger ved dets håndtering.

Denne reagens indeholder natriumazid. Et datablad for materialesikkerhed kan fås efter anmodning eller er tilgængeligt på www.LeicaBiosystems.com

Konsulter landsdækkende og lokale love og regler vedrørende bortskaffelse af alle potentielt toksiske komponenter.

Prøver skal før og efter fiksering, lige som alle materialer eksponeret mod prøverne, håndteres som potentielt smittefarlige og bortskaffes under iagttagelse af passende forholdsregler. Pipetter aldrig reagenser med munden og undgå, at reagenser og prøver kommer i kontakt med huden eller slimhinder. Hvis reagenser eller prøver kommer i kontakt med følsomme områder, skal der skylles efter med rigelige mængder vand. Søg læge.

Minimer mikrobiel kontaminering af reagenserne, da der ellers kan forekomme øget uspecifik farvning.

Inkubationstider eller -temperaturer andre end de specificerede kan give fejlagtige resultater. Alle sådanne ændringer skal valideres af brugeren.

Kvalitetskontrol

Forskelle i behandlingen af væv og forskelle i tekniske procedurer i brugerens laboratorium kan frembringe betydeligt varierende resultater og nødvendiggøre regelmæssig udførelse af kontroller på stedet ud over nedenstående procedurer.

Kontrollerne skal være friske autopsier/biopsier/kirurgiske prøver fikseret i formalin og behandlet og indstøbt i paraffin så hurtigt som muligt på samme måde som patientprøver.

Positiv Vævskontrol

Anvendes til påvisning af, at vævet er fremstillet korrekt, og at der er anvendt korrekte farvningsteknikker.

Der bør inkluderes en positiv vævskontrol for hvert sæt testbetingelser i hver farvekørsel.

Svagt positivt farvet væv er mere egnet end kraftigt positivt farvet væv til optimal kvalitetskontrol og påvisning af små niveauer af reagensnedbrydning.²

Anbefalet positivt kontrolvæv er livmoderslimhinde.

Hvis den positive vævskontrol ikke udviser positiv farvning, skal resultater af testprøverne kasseres.

Negativ Vævskontrol

Skal undersøges efter den positive vævskontrol for at sikre, at det primære antistof mærker målantigenet specifikt.

Det anbefalede negative kontrolvæv er tonsil.

Alternativt frembyder de mange forskellige celletyper, der er til stede i de fleste vævssnit, ofte negative kontrolsteder, men dette skal verificeres af brugeren.

Uspecifik farvning har, hvis til stede, ofte et diffus udseende. Sporadisk farvning af bindevæv kan ligeledes observeres i vævssnit af væv, der er fikseret for kraftigt i formalin. Anvend intakte celler til fortolkning af farvningsresultaterne. Nekrotiske eller degenererede celler farves ofte mere uspecifikt.³ Der kan eventuelt ses falske positive resultater, der skyldes non-immunologisk binding af proteiner eller substratreaktionsprodukter. Dette kan ligeledes skyldes endogene enzymer, såsom pseudoperoxidase (erythrocytter), endogen peroxidase (cytochrom C) eller endogent biotin (f.eks. lever, bryst, hjerne, nyre) afhængigt af den anvendte type immunfarve. For at differentiere mellem endogen enzymaktivitet eller uspecifik enzymbinding og specifik immunreaktivitet kan yderligere patientvæv eventuelt farves udelukkende med henholdsvis substratkromogen eller enzymkomplekser (avidin-biotin, streptavidin, mærket polymer) og substratkromogen. Hvis der optræder specifik farvning i den negative vævskontrol, skal resultaterne af patientprøverne kasseres.

Negativ Reagenskontrol

Anvend en uspecifik negativ reagenskontrol i stedet for det primære antistof på et vævssnit af hver patientprøve for at vurdere uspecifik farvning og muligvis bedre fortolkning af specifik farvning på antigenstedet.

Patientvæv

Eksaminer patientprøver farvet med NCL-L-PGR-312 sidst. Intensiteten af positiv farvning bør vurderes i sammenhæng med eventuel uspecifik baggrundsfarvning af den negative reagenskontrol. Som med alle immunhistokemiske tests betyder et negativt resultat, at antigenet ikke blev påvist. Ikke at antigenet var fraværende i de analyserede celler eller det analyserede væv. Om nødvendigt anvendes et panel af antistoffer til identifikation af falske negative reaktioner.

Forventede Resultater

Normalt væv

Klon 16 påviser progesteronreceptor A isoform i kernerne af celler, der giver udtryk for høje proteinniveauer, inklusive en del af endometrielle, ovariale og myometrielle celler samt normale duktale celler fra brystet. Farvning kan muligvis også ses i tonsilslimhinden. (Samlet antal evaluerede normale tilfælde = 210).

Tumorvæv

Klon 16 farvede 105/280 evaluerede unormale væv, inklusive brysttumorer (90/157), brystfibroadenomer (8/13), ovariale tumorer (3/15), thyroideatumorer (3/6), metastatiske tumorer af ukendt oprindelse (1/2), lungetumorer (0/11), sarkomer (0/8), levertumorer (0/7), nyretumorer (0/6), hudtumorer (0/5), gastriske tumorer (0/4), neuroendokrine tumorer (0/4), blodvævs tumorer (0/3), tyktarmstumorer (0/3), blæretumorer (0/3), adrenale tumorer (0/3), kimcelletumorer (0/3), hjernetumorer (0/2), pladecellekarcinomer i øsofagus (0/2), pladecellekarcinomer på tungen (0/2), pladecellekarcinomer i cervix (0/2), testikel seminomer (0/2), adenokarcinomer i rektum (0/2), tumorer i pancreas (0/2), uspecifiserede pladecellekarcinomer (0/2), atypiske karcinoid tumorer i thymus (0/2), melanomer (0/2), prostata tumorer (0/2), prostatahyperplasi (0/1), et pladecellekarcinom i larynx (0/1), en tyndtarmstumor (0/1), et lymfom (0/1) og en neural tumor (0/1). (Samlet antal evaluerede tumortilfælde = 280).

NCL-L-PGR-312 anbefales til bestemmelse af progesteronreceptorens alphasstatus i brystcancer væv.

Generelle Begreninger

Immunhistokemi er en diagnostisk proces bestående af mange trin, der omfatter specialiseret uddannelse i valg af passende reagenser, vævsselektion, -fiksering og -behandling samt fremstilling af IHC-objektglas og fortolkning af farvningsresultaterne.

Vævsfarvning er afhængig af håndteringen og behandlingen af vævet inden farvning. Forkert fiksering, frysning, optøning, vask, tørring, opvarmning, sektionering eller kontaminering med andet væv eller andre væsker kan frembringe artefakter, indfangning af antistof eller falske negative resultater. Inkonsistente resultater kan skyldes variationer i fikserings- og indstøbningsmetoder eller irregulariteter indeholdt i vævet.⁴

For kraftig eller ukomplet kontrastfarvning kan gøre korrekt fortolkning af resultaterne vanskelig.

Klinisk fortolkning af farvning eller mangel derpå skal suppleres med morfologiske undersøgelser under anvendelse af passende kontroller og bør evalueres i sammenhæng med patientens kliniske historie og andre diagnostiske tests af en kvalificeret patolog.

Antistoffer fra Leica Biosystems Newcastle Ltd er som angivet beregnet til anvendelse på enten frosne eller paraffinindstøbte vævssnit med specifikke krav til fiksering. Der kan forekomme uventet antigenekspresion, navnlig i neoplasmer. Den kliniske fortolkning af alle farvede vævssnit skal indbefatte morfologisk analyse og evaluering af passende kontroller.

Bibliografi - Generelt

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. *Progress in Surgical Pathology*. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. *Laboratory Medicine*. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. *American Journal of Clinical Pathology*. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. *Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention*. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. *International Journal of Urology*. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. *Breast Cancer Research*. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. *Thai Journal of Veterinary Medicine*. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. *Journal of Pathology*. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. *Molecular Human Reproduction*. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. *The Scientist*. 2000;14(11):25.

Rettelser Til Tidligere Udgave

Anbefalinger Vedrørende Anvendelse, Forventede Resultater.

Udgivelsesdato

12 september 2019

Novocastra™ vloeibaar monoklonaal muisantilichaam Progesterone Receptor

Productcode: NCL-L-PGR-312

Beoogd gebruik

Voor gebruik bij diagnose *in vitro*.

NCL-L-PGR-312 is bedoeld voor de kwalitatieve identificatie, door middel van lichtmicroscopie van progesteronreceptormoleculen in paraffinecoupes. De klinische interpretatie van een kleuring of de afwezigheid hiervan moet worden aangevuld met morfologische studies en de juiste controles. Ook moeten er evaluaties worden uitgevoerd binnen de context van de klinische voorgeschiedenis van de patiënt en andere diagnostische tests uitgevoerd door een bevoegd patholoog.

Principe van de procedure

Immunohistochemische (IHC) kleuringstechnieken maken het mogelijk om antigenen te visualiseren via de sequentiële toepassing van een specifiek antilichaam op het antigeen (primair antilichaam), een secundair antilichaam op het primaire antilichaam en een enzymcomplex met een chromogeen substraat met ingevoegde wasstappen. De enzymatische activering van het chromogeen resulteert in een zichtbaar reactieproduct op de antigeenplaats. Het monster kan dan worden tegengekleurd en met een dekglasje worden bedekt. De resultaten worden geïnterpreteerd met behulp van een lichtmicroscopie en helpen bij de differentiële diagnose van pathofysiologische processen, die al dan niet met een bepaald antigeen kunnen worden geassocieerd.

Kloon

16

Immunogeen

Prokaryotisch recombinant eiwit dat overeenkomt met het N-terminale gebied van de A-vorm van de humane progesteronreceptor.

Specificiteit

Humane progesteronreceptor. A- en B-vormen worden aangetroffen in Westerse behandelprocedures, maar alleen de A-vorm wordt aangetroffen in immunohistochemische procedures. Dit kan het resultaat zijn van het epitoom dat ontoegankelijk is in de gevouwen B-vorm van het progesteronreceptoreiwit.

Reagenssamenstelling

NCL-L-PGR-312 is een vloeibaar supernatant uit weefselweek met natriumazide als conserveermiddel.

Ig-klasse

IgG1

Totale eiwitconcentratie

Total Protein

Zie het etiket van de flacon voor de totale eiwitconcentratie van de partij.

Antilichaamconcentratie

Groter dan of gelijk aan 324 mg/L zoals bepaald door ELISA. Zie het etiket van de flacon voor de totale Ig-concentratie van de partij.

Aanbevelingen voor het gebruik

Immunohistochemie op paraffinecoupes.

Warmte-geïnduceerd epitooferstel (Heat Induced Epitope Retrieval, HIER): Volg de aanwijzingen voor gebruik in Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Vorgestelde verdunning: 1:100 gedurende 30 minuten bij 25 °C. Dit is een richtsnoer en gebruikers moeten zelf de voor hen optimale werkverdunning bepalen.

Visualisatie: Volg de instructies voor het gebruik in de Novolink™ Polymer Detection Systems. Voor meer productinformatie of -ondersteuning kunt u contact opnemen met uw lokale distributeur of de regionale vestiging van Leica Biosystems of u kunt naar de Leica Biosystems Website gaan,

www.LeicaBiosystems.com

De prestaties van dit antilichaam moeten worden gevalideerd bij gebruik met andere handmatige kleuringssystemen of geautomatiseerde platformen.

Opslag en stabiliteit

Bewaren bij 2–8 °C. Niet invriezen. Plaats het product direct na gebruik weer terug bij een temperatuur van 2-8 °C. Niet gebruiken na de vervaldatum die op het etiket van de flacon staat. Andere dan de hierboven genoemde opslagcondities moeten door de gebruiker worden geverifieerd.

Specimenpreparatie

Het aanbevolen fixeermiddel is 10% neutraal gebufferde formaline voor in paraffine ingebedde weefselcoupes.

Waarschuwingen en voorzorgsmaatregelen

Dit reagens is geprepareerd uit het supernatant van celweek. Gezien dat een biologisch product is, moet redelijke voorzichtigheid worden betracht bij het hanteren ervan.

Dit reagens bevat natriumazide. Er is een veiligheidsinformatieblad verkrijgbaar op verzoek of via www.LeicaBiosystems.com Raadpleeg de nationale, regionale en plaatselijke voorschriften voor het afvoeren van potentieel giftige componenten.

Specimens, zowel voor als na de fixatie, en alle materialen die eraan worden blootgesteld, moeten worden behandeld als potentiële overdragers van infecties en met inachtneming van de juiste voorzorgsmaatregelen worden afgevoerd.¹ Pipetteer reagentia nooit met de mond en vermijd dat de huid en slijmvliezen in aanraking komen met reagentia en specimens. Indien reagentia of monsters in aanraking komen met gevoelige gebieden, moet u deze wassen met een overvloedige hoeveelheid water. Raadpleeg een arts. Minimaliseer de kans op microbiële contaminatie van reagentia omdat hierdoor de niet-specifieke kleuring kan toenemen. Andere incubatietijden of temperaturen dan hierin vermeld, kunnen onjuiste resultaten opleveren. Dergelijke wijzigingen moeten door de gebruiker worden gevalideerd.

Kwaliteitscontrole

Verschillen in weefselbewerking en technische procedures in het laboratorium van de gebruiker kunnen tot aanzienlijke variabiliteit in de resultaten leiden, waardoor het nodig is om regelmatig interne controles uit te voeren als aanvulling op de volgende procedures. Controles zijn verse autopsie-/biopsie-/chirurgische specimens die zo snel mogelijk en op dezelfde manier als het monster of de monsters van de patiënt zijn gefixeerd in formaline, bewerkt en ingebed in paraffinewas.

Positieve weefselcontrole

Wordt gebruikt om aan te geven dat weefsels correct geprepareerd zijn en dat passende kleuringstechnieken zijn gebruikt.

Voor elke set testvoorwaarden in elke kleuringrun moet één positieve weefselcontrole worden opgenomen.

Voor optimale kwaliteitscontrole en detectie van lichte degeneratie van het reagens is een weefsel met zwakke positieve kleuring meer geschikt dan een weefsel met sterke positieve kleuring.²

Aanbevolen positief controleweefsel is baarmoederslijmvlies.

Als de positieve weefselcontrole geen positieve kleuring vertoont, moeten de resultaten die met testmonsters zijn verkregen als ongeldig worden beschouwd.

Negatieve weefselcontrole

De negatieve weefselcontrole moet na de positieve weefselcontrole worden onderzocht om de specificiteit van de labeling van het doelantigeen door het primaire antilichaam te verifiëren.

Aanbevolen negatief controleweefsel is endotheelelementen van de tonsil.

Aan de andere kant levert de verscheidenheid aan diverse cellypen die in de meeste weefselcoupes aanwezig zijn, vaak negatieve controlelocaties op, maar dit moet wel worden geverifieerd door de gebruiker.

Niet-specifieke kleuring, indien aanwezig, ziet er doorgaans diffuus uit. Een sporadische kleuring van bindweefsel kan ook worden waargenomen in coupes van overmatig in formaline gefixeerde weefsels. Gebruik intacte cellen voor het interpreteren van kleuringresultaten. Necrotische of gedegenererde cellen kleuren vaak niet-specifiek.³ Fout-positieve resultaten kunnen optreden als gevolg van niet-immunologische binding van eiwitten of substraatreactieproducten. Ze kunnen ook worden veroorzaakt door endogene enzymen zoals pseudoperoxidase (erythrocyten), endogene peroxidase (cytochrome c) of endogeen biotine (bv. lever, borst, hersenen, nier), afhankelijk van het gebruikte type immunokleuring. Om activiteit van endogene enzymen of niet-specifieke binding van enzymen te onderscheiden van specifieke immunoreactiviteit, kunnen aanvullende patiëntweefsels worden gekleurd met respectievelijk uitsluitend substraatchromogeen of enzymcomplexen (avidine-biotine, streptavidine, gelabeld polymeer) en substraatchromogeen. Als er specifieke kleuring optreedt in de negatieve weefselcontrole, moeten resultaten met de patiëntmonsters als ongeldig worden beschouwd.

Negatieve reagenscontrole

Gebruik een niet-specifieke negatieve reagenscontrole van het primaire antilichaam met een coupe van elk patiëntspecimen om niet-specifieke kleuring te evalueren en specifieke kleuring op de antigeenlocatie beter te kunnen interpreteren.

Patiëntweefsel

Onderzoek de patiëntmonsters die met NCL-L-PGR-312 zijn gekleurd als laatste. De intensiteit van de positieve kleuring moet worden geëvalueerd binnen de context van

niet-specifieke achtergrondkleuring van de negatieve reagenscontrole. Zoals bij elke immunohistochemische test betekent een negatief resultaat dat het antigeen niet is gedetecteerd. Het betekent niet dat het antigeen afwezig was in de onderzochte cellen of het onderzochte weefsel. Gebruik zo nodig een panel antilichamen om fout-negatieve reacties te identificeren.

Verwachte resultaten

Normale weefsels

Kloon 16 detecteert de A-isoform van de progesteronreceptor in de kernen van cellen die het eiwit in hoge mate tot expressie brengen, inclusief een deel van de endometrium-, ovarium- en myometriumcellen, en normale melkgangcellen in de borst. Er kan ook kleuring optreden in tonsil mucosa. (Totaal aantal beoordeelde normale gevallen = 210).

Afwijkende weefsels

Kloon 16 kleurde 105/280 afwijkende geëvalueerde weefsels, waaronder borsttumoren (90/157), borstfibroadenomen (8/13), eierstoktumoren (3/15), schildkliertumoren (3/6), metastatische tumoren van onbekende oorsprong (1/2), longtumoren (0/11), sarcomen (0/8), levertumoren (0/7), niertumoren (0/6), huidtumoren (0/5), maagtumoren (0/4), neuroendocriene tumoren (0/4), tumoren in zacht weefsel (0/3), colontumoren (0/3), blaastumoren (0/3), bijniertumoren (0/3), geslachtsceltumoren (0/3), hersentumoren (0/2), plaveiselcelcarcinomen van de slokdarm (0/2), plaveiselcelcarcinomen van de tong (0/2), plaveiselcelcarcinomen van de cervix (0/2), testiculaire seminomen (0/2), adenocarcinomen van het rectum (0/2), pancreaastumoren (0/2), niet-gespecificeerde plaveiselcelcarcinomen (0/2), atypische carcinoïde tumoren van de thymus (0/2), melanomen (0/2), prostaattumoren (0/2), prostaathyperplasie (0/1), een plaveiselcelcarcinoom van de larynx (0/1), een dunnedarmtumor (0/1), een lymfoom (0/1) en een neurale tumor (0/1). (Totaal aantal tumorgevallen dat werd geëvalueerd = 280.)

NCL-L-PGR-312 wordt aanbevolen voor het bepalen van de alfastatus van progesteronreceptoren van borstkankerweefsel.

Algemene beperkingen

Immunohistochemie (IHC) is een diagnostisch meerstapsproces waarvoor een gespecialiseerde opleiding nodig is in het kiezen van de juiste reagentia, het selecteren, fixeren en bewerken van weefsel, het prepareren van IHC-objectglasjes en het interpreteren van de kleuringresultaten.

Weefselkleuring is afhankelijk van de manier waarop het weefsel vóór de kleuring wordt behandeld en bewerkt. Verkeerd fixeren, invriezen, ontdooien, wassen, drogen, verwarmen, snijden of contaminatie met andere weefsels of vloeistoffen kan tot artefacten, insluiting van antilichamen of fout-negatieve resultaten leiden. Inconsistente resultaten kunnen te wijten zijn aan variaties in de fixatie- en inbeddingsmethodes, of aan intrinsieke onregelmatigheden in het weefsel.⁴

Een te sterke of onvolledige tegenkleuring kan een juiste interpretatie van de resultaten bemoeilijken of onmogelijk maken.

De klinische interpretatie van een kleuring of de afwezigheid hiervan moet worden aangevuld met morfologische studies en de juiste controles. Ook moeten er evaluaties worden uitgevoerd binnen de context van de klinische voorgeschiedenis van de patiënt en andere diagnostische tests uitgevoerd door een bevoegd patholoog.

Antilichamen van Leica Biosystems Newcastle Ltd zijn bedoeld voor gebruik, zoals aangegeven, op bevroren of in paraffine ingebedde coupes die een specifieke fixatie vereisen. Er kan onverwachte antigeenexpressie optreden, met name bij neoplasma's. De klinische interpretatie van gekleurde weefselcoupes moet een morfologische analyse en de evaluatie van overeenkomstige controles bevatten.

Literatuurlijst – algemeen

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. Progress in Surgical Pathology. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadjji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. Laboratory Medicine. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. American Journal of Clinical Pathology. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. International Journal of Urology. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. Breast Cancer Research. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. Thai Journal of Veterinary Medicine. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. Journal of Pathology. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. Molecular Human Reproduction. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. The Scientist. 2000;14(11):25.

Aanpassingen ten opzichte van de vorige uitgave

Aanbevelingen voor gebruik, Verwachte resultaten

Datum uitgave

12 september 2019

Novocastra™ Flytende murint monoklonalt antistoff Progesterone Receptor

Produktkode: NCL-L-PGR-312

Tiltenkt bruk

Til in vitro-diagnostisk bruk.

NCL-L-PGR-312 skal brukes til kvalitativ identifikasjon av humane progesteronreseptormolekyler i parafinnett ved lysmikroskopering. Den kliniske tolkningen av en farging eller uteblitt farging skal suppleres av morfologiske studier ved bruk av riktige kontroller og skal evalueres av en kvalifisert patolog innenfor sammenhengen av pasientens sykehistorie og andre diagnostiske tester.

Prinsipp for prosedyren

Teknikker for immunhistokjemisk (IHC) farging muliggjør visualisering av antigener via seksuell applikasjon av et spesifikt antistoff på antigenet (primært antistoff), et sekundært antistoff på det primære antistoffet og et enzymkompleks med et kromogent substrat med mellomliggende vasketrinn. Den enzymatiske aktiveringen av kromogenet resulterer i et synlig reaksjonsprodukt på antigenstedet. Prøvematerialet kan deretter kontrastfarges og påføres dekkglass. Resultatene tolkes ved hjelp av et lysmikroskop og bidrar til differensialdiagnosen for patofysiologiske prosesser, som kan være tilknyttet et spesielt antigen eller ikke.

Klon

16

Immunogen

Prokaryotisk rekombinant protein tilsvarende den N-terminale regionen av A-formen av den humane progesteronreseptoren.

Spesifisitet

Human progesteronreseptor. A- og B-formene blir detektert i Western-blottingprosedyrer, men kun A-formen detekteres i immunohistokjemiske prosedyrer. Dette kan være resultatet av at epitopen er utilgjengelig i den foldede B-formen av progesteronreseptorprotein.

Reagenssammensetning

NCL-L-PGR-312 er en flytende vevskultursupernatant som inneholder natriumazid som konserveringsmiddel.

Ig-klasse

IgG1

Total proteinkonsentrasjon

Total Protein

Se etiketten på hetteglasset for partispesifikk totalproteinkonsentrasjon.

Antistoffkonsentrasjon

Større enn eller lik 324 mg/L som fastslått av ELISA. Se etiketten på hetteglasset for partispesifikk Ig-konsentrasjon.

Anbefalinger for bruk

Immunhistokjemi på parafinnett.

varmeindusert epitop demaskering (Heat Induced Epitope Retrieval, HIER): Følg bruksanvisningen for Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Foreslått fortykning: 1:100 i 30 minutter ved 25 °C. Dette er kun veiledende, og brukerne bør fastslå egne optimale fortyninger for sitt arbeid.

Visualisering: Følg bruksanvisningen for Novolink™ Polymer Detection Systems. Hvis du ønsker ytterligere produktinformasjon eller -støtte, kan du kontakte din lokale forhandler eller regionkontoret til Leica Biosystems, eller du kan besøke Leica Biosystems-nettstedet på www.LeicaBiosystems.com

www.LeicaBiosystems.com

Ytelsen til dette antistoffet skal valideres når det brukes med andre systemer for manuell farging eller automatiserte plattformer.

Oppbevaring og stabilitet

Oppbevares ved 2–8 °C. Skal ikke fryses. Returner til 2–8 °C umiddelbart etter bruk. Må ikke brukes etter utløpsdatoen som er angitt på etiketten på hetteglasset. Andre oppbevaringsforhold enn de som er angitt ovenfor, må verifiseres av brukeren.

Prøveklargjøring

Anbefalt fiksativ er 10 % nøytralbufret formalin for parafinnettstøpte vevsnett.

Advarsler og forholdsregler

Denne reagensen ble fremstilt fra supernatanten fra cellekultur. Ettersom det er et biologisk produkt, må det utvises rimelig forsiktighet når det håndteres.

Denne reagensen inneholder natriumazid. Et sikkerhetsdatablad er tilgjengelig på forespørsel eller tilgjengelig fra www.LeicaBiosystems.com

Følg nasjonale og lokale forskrifter for avfallshåndtering av bestanddeler som kan være giftige.

Prøver, før og etter fiksering, og alle materialer som utsettes for dem, skal håndteres som smittefarlige og avhendes etter egnede forholdsregler.¹ Pipetter aldri reagenser via munnen og unngå kontakt med hud og slimhinner med reagenser og prøver. Hvis reagenser eller prøver kommer i kontakt med følsomme områder, skyll med rikelige mengder vann. Kontakt lege.

Minimer mikrobiell kontaminering av reagenser, ellers kan det forekomme en økning i uspesifikk farging.

Andre inkuberingsstider eller temperaturer enn de som er spesifisert, kan gi feilaktige resultater. Enhver slik endring må valideres av brukeren.

Kvalitetskontroll

Forskjeller i vevprosessering og tekniske prosedyrer i brukerens laboratorium kan frembringe signifikant variasjon i resultatene og gjør det påkrevd med regelmessige interne ytelseskontroller i tillegg til følgende prosedyrer.

Kontroller skal være ferske prøver fra obduksjon/biopsi/kirurgi, som er formalinfiksert, behandlet og parafinvoxsinnstøpt så snart som mulig på samme måte som pasientprøve(n).

Positivt kontrollvev

Brukes for å indikere riktig klargjorte vev og riktige fargingsteknikker.

Ett positivt kontrollvev bør inkluderes for hvert sett med testbetingelser i hver fargerunde.

Svakt positivt farget vev er mer egnet enn kraftig positivt farget vev til optimal kvalitetskontroll og påvisning av små nivåer reagensnedbrytning.²

Anbefalt positivt kontrollvev er fra endometrium.

Hvis den positive vevkontrollen ikke gir positiv farging, skal resultater med testprøvene betraktes som ugyldige.

Negativt kontrollvev

Skal undersøkes etter det positive kontrollvevet for å verifisere spesifisiteten i merkingen av målantigenet med det primære antistoffet. Anbefalt negativt kontrollvev er tonsill-endotelelementer.

Alternativt gir variasjonen av forskjellige celletyper som kan finnes i de fleste vevsnett ofte rom for negativ kontroll, men dette må verifiseres av brukeren.

Uspesifikk farging, hvis dette forekommer, har vanligvis et diffust utseende. Sporadisk farging av bindevev vil også kunne observeres i vevsnett som er fiksert i for mye formalin. Bruk intakte celler til tolkning av fargingsresultater. Nekrotiske eller degenererte celler farger ofte uspesifikt.³ Falske positive resultater kan sees på grunn av ikke-immunologisk binding av proteiner eller substratreaksjonsprodukter. De kan også forårsakes av endogene enzymer slik som pseudoperoksidase (erytrocytter), endogen peroksidase (cytokrom C) eller endogent biotin (f.eks. lever, bryst, hjerne, nyre) avhengig av type immunfarging som brukes. For å differensiere endogen enzymaktivitet eller ikke-spesifikk binding av enzymer fra spesifikk immunreaktivitet kan ekstra pasientvev farges eksklusivt med henholdsvis substratromogen eller enzymkomplekser (avidin-biotin, streptavidin, merket polymer) og substratromogen. Hvis det forekommer spesifikk farging i de negative vevkontrollene, skal resultater med pasientprøvene betraktes som ugyldige.

Negativt reagenskontroll

Bruk en uspesifikk negativ reagenskontroll i stedet for det primære antistoffet med et snitt av hver pasientprøve for å evaluere uspesifikk farging og gi bedre mulighet for tolkning av den spesifikke fargingen på antigenstedet.

Pasientvev

Undersøk pasientprøver farget med NCL-L-PGR-312 sist. Positiv fargingsintensitet skal vurderes i lys av eventuell ikke-spesifikk bakgrunnsfarging i den negative reagenskontrollen. På samme måte som for alle andre immunhistokjemiske tester betyr et negativt resultat at antigenet ikke ble påvist, ikke at antigenet ikke var til stede i cellene / det analyserte vevet. Om nødvendig, skal det brukes et antistoffpanel til å identifisere falske negative reaksjoner.

Forventede resultater

Normale vev

Klon 16 detekterer progesteronreseptor A-isoformen i kjernene av celler som uttrykker høye nivåer av proteinet, inkludert en del av endometrie-, ovarie- og myometriske celler og normale brystkanalceller. Farging kan også ses i tonsil mucosa. (Totalt antall normale tilfeller evaluert = 210).

Unormale vev

Klon 16 farget 105/280 unormale vurderte vev, inkludert brysttumorer (90/157), brystfibroadenomer (8/13), eggstokktumorer (3/15), skjoldbrusktumorer (3/6), metastaserende tumorer av ukjent opprinnelse (1/2), lungetumorer (0/11), sarkomer (0/8), levertumorer (0/7), nyretumorer (0/6), hudtumorer (0/5), tumorer i mage (0,4) neuroendokrine tumorer (0/4), bløtvevstumorer (0/3), kolontumorer (0/3), blættumorer (0/3), binyretumorer (0/3), kimcelletumorer (0/3), hjernetumorer (0/2), skvamøse cellekarsinomer i spiserøret (0/2), skvamøse cellekarsinomer i tungen (0/2), skvamøse cellekarsinomer i livmorhalsen (0/2), testikulære seminomer (0/2), adenokarsinomer i rektum (0/2), bukspyttkjerteltumorer (0/2), uspesifiserte skvamøse cellekarsinomer (0/2), atypiske karsinoide tumorer av thymus (0/2), melanomer (0/2), prostataumorer (0/2), prostatahyperplasi (0/1), et skvamøst cellekarsinom i strupehodet (0/1), et tynntarmtumor (0/1), et lymfom (0/1) og en nyretumor (0/1). (Totalt antall evaluerte tumortilfeller = 280).

NCL-L-PGR-312 anbefales for å bestemme progesteronreseptor-alfastatus for brystkreftvev.

Generelle begrensninger

Immunhistokjemi er en flertrinns diagnostisk prosess som krever spesialisert opplæring i valg av egnede reagenser, valg, fiksering og behandling av vev, klargjøring av IHC-objektglass og tolkning av fargingsresultater.

Vevfargingen er avhengig av håndteringen og behandlingen av vevet før det farges. Uriktig fiksering, dypfrysing, opptining, vasking, tørking, oppvarming, snitting eller kontaminering med annet vev eller væsker kan frembringe artefakter, farging av antistoff eller falske negative resultater. Inkonsistente resultater kan skyldes variasjoner i fikserings- og innstøpingsmetoder eller uregelmessigheter i vevet.⁴ Overdreven eller ufullstendig kontrastfarging kan hindre riktig tolkning av resultater.

Den kliniske tolkingen av en farging eller uteblitt farging skal suppleres av morfologiske studier ved bruk av riktige kontroller og skal evalueres av en kvalifisert patolog innenfor sammenhengen av pasientens sykehistorie og andre diagnostiske tester.

Antistoffer fra Leica Biosystems Newcastle Ltd er til bruk, som indisert, på enten frosne eller parafininnstøpte snitt med spesifikke fikseringskrav. Det kan forekomme uventet antigenuttrykk, spesielt i neoplasmer. Den kliniske tolkingen av ethvert farget vevsnett må inkludere morfologisk analyse og evaluering av egnede kontroller.

Bibliografi – generell

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. *Progress in Surgical Pathology*. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. *Laboratory Medicine*. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. *American Journal of Clinical Pathology*. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. *Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention*. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. *International Journal of Urology*. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. *Breast Cancer Research*. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. *Thai Journal of Veterinary Medicine*. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. *Journal of Pathology*. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. *Molecular Human Reproduction*. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. *The Scientist*. 2000;14(11):25.

Endringer på tidligere utgave

Anbefalinger for bruk, forventede resultater.

Utstedelsesdato

12 september 2019

Novocastra™ Likit Monoklonal Fare Antikoru

Progesterone Receptor

Ürün Kodu: NCL-L-PGR-312

Kullanım Amacı

In vitro diagnostik kullanım içindir.

NCL-L-PGR-312, parafin bölümlerindeki progesteron reseptörü moleküllerinin ışık mikroskopisi ile kalitatif tanımlanması için tasarlanmıştır. Herhangi bir boyamanın veya boyama yokluğunun klinik yorumu, morfolojik çalışmalar ve uygun kontrollerle tamamlanmalıdır ve nitelikli bir patolog tarafından hastanın klinik öyküsü ve diğer tanı testleri bağlamında değerlendirilmelidir.

Prosedür İkesi

İmmünohistokimyasal (IHC) boyama teknikleri, antijene ardışık olarak belirli bir antikoron uygulanması (birincil antikor), birincil antikora ikincil bir antikoron uygulanması ve aralaradaki yıkama adımları ile, antijenlerin kromojenik substratlı bir enzim kompleksi yoluyla görselleştirilmesine olanak tanır. Kromojenin enzimle etkinleştirilmesi, antijen alanındaki gözle görülür bir tepkiye yol açar. Örnek daha sonra karşıt boyanabilir ve lamelle örtülebilir. Sonuçlar bir ışık mikroskopu kullanılarak yorumlanır ve belirli bir antijen ile ilişkili olabileceği veya olmayabilecek patofizyolojik süreçlerin ayırıcı tanısına yardımcı olur.

Clone

16

İmmünojen

İnsan progesteron reseptörünün A formunun N terminal bölgesine karşılık gelen prokaryotik rekombinant protein.

Özgüllük

İnsan progesteron reseptörü. A ve B formları Western boyama prosedürlerinde saptanmıştır, ancak immünohistokimyasal prosedürlerde yalnızca A formu saptanmıştır Bu, epitopun, progesteron reseptör proteininin katlı B formunda erişilemez olmasının sonucu olabilir.

Reaktif Bileşimi

NCL-L-PGR-312, koruyucu olarak sodyum azit içeren bir sıvı doku kültürü süpernatantıdır.

Ig Sınıfı

IgG1

Toplam Protein Konsantrasyonu

Total Protein

Lota özgül toplam protein konsantrasyonu için flakon etiketine başvurun.

Antikor Konsantrasyonu

ELISA tarafından belirlendiği gibi 324 mg/L'ye eşit veya bu değerden yüksek. Lota özgül Ig konsantrasyonu için flakon etiketine başvurun.

Kullanım Önerileri

Parafin bölümlerinde immünohistokimya.

Isı İndüklü Epitop Alımı (Heat Induced Epitope Retrieval, HIER): Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6 içinde kullanım için lütfen talimatları takip edin.

Önerilen dilüsyon: 25°C'de 30 dakika süreyle 1:100. Bu, kılavuz olarak verilmiştir ve kullanıcılar kendi optimal çalışma seyreltilerini belirlemelidir.

Görselleştirme: Lütfen Novolink™ Polymer Detection Systems'in kullanım talimatlarını izleyin. Ayrıntılı ürün bilgisi veya destek için Leica Biosystems yerel distribütörü ya da bölge ofisinize görüşebilir, veya Leica Biosystems web sitesine şu adresten erişebilirsiniz: www.LeicaBiosystems.com.

www.LeicaBiosystems.com

[Bu antikoron performansı, diğer manuel boyama sistemleriyle veya otomatik platformlarla birlikte kullanıldığında doğrulanmalıdır.](#)

Saklama ve Stabilite

2–8 °C'de saklayın. Dondurmayın. Kullandıktan hemen sonra 2–8 °C'ye geri alın. Flakon etiketinde belirtilen son kullanma tarihinden sonra kullanmayın. Yukarıda belirtilenler dışında saklama koşulları kullanıcı tarafından doğrulanmalıdır.

Örnek Hazırlama

Önerilen fiksatif, parafine gömülmüş doku kesitleri için %10 nötr tamponlu formalindir.

Uyarılar ve Önlemler

Bu reaktif hücre kültürü süpernatantından hazırlanmıştır. Biyolojik bir ürün olduğundan, elleçleme sırasında makul düzeyde dikkatli olunmalıdır.

Bu reaktif sodyum azit içerir. Malzeme Güvenlik Bilgileri Formu, talep üzerine sağlanabilir ve www.LeicaBiosystems.com sitesinde mevcuttur.

Potansiyel olarak toksik bileşenlerin atılmasıyla ilgili yerel, ulusal veya bölgesel düzenlemeleri dikkate alın.

Fiksasyondan önce ve sonra örnekler ve onlara maruz kalmış bütün materyaller, enfeksiyon yayılabileceği gibi işlem görmelidir ve gerekli önlemler alınarak atılmalıdır.¹ Reaktifleri hiçbir zaman ağızla pipetlemeyin. Cildin ve mukoz membranların reaktifler ve örneklerle temas etmesini önleyin. Reaktifler veya örnekler hassas bölgelere temas ederse bol miktarda suyla yıkayın. Tıbbi yardım isteyin. Reaktiflerin mikrobik kontaminasyonunu minimize edin, aksi takdirde spesifik olmayan boyamada bir artış meydana gelebilir. Belirtilenler dışındaki inkübasyon süreleri veya sıcaklıklar hatalı sonuçlara yol açabilir.Bu tür değişiklikler kullanıcı tarafından doğrulanmalıdır.

Kalite Kontrol

Kullanıcı laboratuvarında doku işleme ve teknik prosedürlerdeki farklılıklar sonuçlarda, aşağıdaki prosedürlere ek olarak kurum içi kontrollerin düzenli performansını gerektiren anlamlı değişkenliğe yol açabilir. Kontroller, hasta numunesinde/numunelerinde yapıldığı gibi mümkün olan en kısa sürede dondurulan formalinle fikse edilmiş, parafin mumuna gömülmüş, taze otopsi numuneleri/biyopsi numuneleri/cerrahi örnekler olmalıdır.

Pozitif Doku Kontrolü

Doğru hazırlanmış dokuları ve uygun boyama tekniklerini belirtmek için kullanılır.

Her boyama döngüsünde her test koşulu setine bir pozitif doku kontrolü dahil edilmelidir.

Zayıf pozitif boyama yapılmış doku, optimal kalite kontrolü ve minör reaktif bozunma düzeylerini saptamak için güçlü pozitif boyama yapılmış dokudan daha uygundur.²

Önerilen pozitif kontrol dokusu endometriyumdur.

Pozitif doku kontrolü pozitif boyama göstermezse test örneklerinin sonuçları geçersiz kabul edilmelidir.

Negatif Doku Kontrolü

Primer antikör tarafından hedef antijenin etiketlenmesinin spesifikliğini doğrulamak için, pozitif doku kontrolünden sonra incelenmelidir. Önerilen negatif kontrol dokusu bademcik endotelyal unsurlardır.

Alternatif olarak, doku kesitlerinin çoğunda bulunan farklı hücre tipi çeşitleri sıklıkla negatif kontrol bölgeleri sunar ancak bu kullanıcı tarafından doğrulanmalıdır.

Olduğu durumda, spesifik olmayan boyamanın görünümü genelde diffüzdür. Aşırı formalin fiksasyonlu dokulardan kesitlerde bağ dokusunun sporadik boyanması da görülebilir. Boyama sonuçlarının yorumlanması için intakt hücreler kullanın. Nekrotik ve dejenere hücreler genellikle nonspesifik boyanır.³ Proteinlerin veya substrat reaksiyon ürünlerinin immünohistokimyasal olmayan bağlanması nedeniyle yanlış pozitif sonuçlar görülebilir. Bu sonuçlar ayrıca, kullanılan immün-boyaya bağlı olarak psödoeperoksidaz (eritrositler), endojen peroksidaz

(sitokrom C) veya endojen biotin (örn. karaciğer, meme, beyin, böbrek) gibi endojen enzimlerden de kaynaklanabilir. Endojen enzim aktivitesini veya nonspesifik enzim bağlanmasını spesifik immünoreaktiviteden ayırmak için ek hasta dokuları sırasıyla sadece substrat kromojen veya enzim kompleksleri (avidin-biotin, streptavidin, etiketli polimer) ve substrat kromojen ile boyanabilir. Negatif doku kontrolünde spesifik boyanma olursa hasta örneklerinin sonuçları geçersiz kabul edilmelidir.

Negatif Reaktif Kontrolü

Spesifik olmayan boyamayı değerlendirmek ve antijen bölgesinde spesifik boyanmayı daha iyi yorumlayabilmek için her hasta örneği kesitinde primer antikör yerine spesifik olmayan bir negatif reaktif kontrolü kullanın.

Hasta Dokusu

NCL-L-PGR-312 ile boyanmış hasta numunelerini en son inceleyin. Pozitif boyama yoğunluğu, negatif reaktif kontrolünün spesifik olmayan herhangi bir arka plan boyanması bağlamında değerlendirilmelidir. Her immünohistokimyasal teste olduğu gibi negatif bir sonuç antijenin saptanmadığı anlamına gelir, antijenin miktar tayinine tabi tutulan hücrelerde/dokuda bulunmadığı anlamına gelmez. Gerekirse yanlış negatif reaksiyonların belirlenmesi için antikör paneli kullanın.

Öngörülen Sonuçlar

Normal Dokular

Klon 16, endometriyal, ovarian ve miyometrial hücrelerin bir bölümü ve normal meme duktal hücreleri dahil olmak üzere, yüksek düzeyde protein ekspresye eden hücrelerin çekirdeklerindeki progesteron reseptörü A izoformunu tespit eder. Bademcik mukozasında da boyama görülebilir. (Değerlendirilen toplam normal vaka sayısı = 210).

Anormal Dokular

Klon 16 meme tümörleri (90/157), meme fibroadenomları (8/13), ovarian tümörler (3/15), tiroid tümörleri (3/6), kökeni bilinmeyen metastatik tümörler (1/2), akciğer tümörleri (0/11), sarkomlar (0/8), karaciğer tümörleri (0/7), renal tümörler (0/6), cilt tümörleri (0/5), gastrik tümörler (0/4), nöroendokrin tümörler (0/4), yumuşak doku tümörleri, (0/3), kolon tümörleri (0/3), mesane tümörleri (0/3), adrenal tümörler (0/3), germ hücre tümörleri (0/3), beyin tümörleri (0/2), özofagusüstü skuamöz hücre karsinomları (0/2), dildeki skuamöz hücre karsinomları (0/2), servikste skuamöz hücre karsinomları (0/2), testiküler seminomlar (0/2), rektum adenokarsinomları (0/2), pankreatik tümörler (0/2), belirtilmemiş skuamöz hücre karsinomları (0/2), timustaki atipik karsinoid tümörler (0/2), melanomlar (0/2), prostat tümörleri (0/2), prostat hiperplazisi (0/1), larinkste bir skuamöz hücre karsinomu (0/1), bir ince bağırsak tümörü (0/1), bir lenfoma (0/1) ve bir nöral tümör (0/1) dahil olmak üzere değerlendirilen 105/280 anormal dokuyu boyamıştır. (Değerlendirilen toplam tümör vakası sayısı = 280).

NCL-L-PGR-312, meme kanseri dokusunun progesteron reseptör alfa durumlarını belirlemek için önerilmektedir.

General Sınırlamalar

İmmünohistokimya; uygun reaktiflerin seçimi, doku seçimi, fiksasyonu ve işlenmesi, IHC lamının hazırlanması ve boyama sonuçlarının yorumlanması alanlarında özel eğitimden oluşan, çok adımlı bir diyagnostik süreçtir.

Doku boyama, boyama öncesinde dokunun kullanımına ve işlenmesine bağlıdır. Uygun olmayan fiksasyon, dondurma, çözme, yıkama, kurutma, ısıtma, kesit alma veya diğer dokular veya sıvılarla kontaminasyon artefaktlara, antikör tutulmasına veya yanlış negatif sonuçlara yol açabilir. Tutarsız sonuçlar, fiksasyon ve gömme yöntemlerindeki değişikliklerden ya da dokunun yapısından kaynaklanan düzensizliklerden kaynaklanabilir.⁴

Aşırı ya da tam olmayan karışıt boyama, sonuçların düzgün yorumlanmasını olumsuz etkileyebilir.

Herhangi bir boyamanın veya boyama yokluğunun klinik yorumu, morfolojik çalışmalar ve uygun kontrollerle tamamlanmalıdır ve nitelikli bağ patalog tarafından hastanın klinik öyküsü ve diğer tanı testleri bağlamında değerlendirilmelidir.

Leica Biosystems Newcastle Ltd'in antikörleri, belirtilen şekilde, özel fiksasyon gereklilikleriyle parafine gömülmüş veya dondurulmuş kesitler üzerinde kullanılır. Özellikle neoplazmlarda beklenmeyen antijen ekspresyonu oluşabilir. Boyanmış herhangi bir doku kesitinin klinik yorumu, morfolojik analizi ve uygun kontrollerin değerlendirilmesini içermelidir.

Kaynakça - Genel

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. *Progress in Surgical Pathology*. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. *Laboratory Medicine*. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. *American Journal of Clinical Pathology*. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. *Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention*. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. *International Journal of Urology*. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. *Breast Cancer Research*. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. *Thai Journal of Veterinary Medicine*. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. *Journal of Pathology*. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. *Molecular Human Reproduction*. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. *The Scientist*. 2000;14(11):25.

Önceki Sayıya Göre Değişiklikler

Kullanım Önerileri, Öngörülen Sonuçlar.

Yayın Tarihi

12 Eylül 2019

Течно мише моноклонално антитяло Novocastra™ Progesterone Receptor

Код на продукта: NCL-L-PGR-312

Предназначение

За употреба при *in vitro* диагностика.

Продуктът NCL-L-PGR-312 е предназначен за качествено идентифициране посредством оптична микроскопия на молекули прогестерон рецептор в парафинови срези. Клиничната интерпретация на всяко оцветяване или неговата липса следва да бъде допълнена от морфологични проучвания с помощта на подходящи контроли и трябва да се оценява в контекста на клиничната история на пациента и други диагностични изследвания от квалифициран патолог.

Принцип на процедурата

Техниките на имунохистохимично (ИHC) оцветяване позволяват визуализация на антигени чрез последователно приложение на специфично антитяло на антигена (първично антитяло), вторично антитяло на първичното антитяло и ензимен комплекс с хромогенен субстрат, с междинни стъпки на промиване. Ензимното активиране на хромогена води до видим реакционен продукт на мястото на антигена. След това може да се направи контраоцветяване на спесимена и да се постави покривно стъкло. Резултатите се интерпретират с използване на оптичен микроскоп и са в помощ при диференциалната диагностика на патологични процеси, които може да са или да не са свързани с определен антиген.

Клонинг

16

Имуноген

Прокариотен рекомбинантен протеин, съответстващ на N-терминалния дял от А формата на човешки прогестерон рецептор.

Специфичност

Човешки прогестерон рецептор. А и В формите се откриват при процедури с Уестърн блотинг, но само А формата е открита при имунохистохимични процедури. Това може да се дължи на епитопа, който е недостъпен в сгънатата В форма на протеина прогестерон рецептор.

Състав на реагента

NCL-L-PGR-312 е течен супернатант от тъканна култура, съдържащ натриев азид като консервант.

Имуноглобулинов клас

IgG1

Концентрация на общ протеин Total Protein

Вижте етикета на флакона относно специфичната за партидата концентрация на общ протеин.

Концентрация на антитела

По-висока или равна на 324 mg/L, както е определено от ELISA. Вижте етикета на флакона за специфичната за партидата концентрация на имуноглобулин.

Препоръки за употреба

Имунохистохимия върху парафинови срези.

Термично индуцирано извличане на епитоп (Heat Induced Epitope Retrieval, HIER): Моля, спазвайте инструкциите за употреба, включени в опаковката на Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Предложение за разреждане: 1:100 за 30 минути при 25°C. Това е дадено като указание, като потребителите трябва сами да определят техни собствени оптимални работни разреждания.

Визуализация: Спазвайте инструкциите за употреба, приложени към Novolink™ Polymer Detection Systems. За допълнителна информация за продукта или помощ се свържете с вашия локален дистрибутор или местния офис на Leica Biosystems, или, алтернативно, посетете уеб сайта на Leica Biosystems,

www.LeicaBiosystems.com

Работните характеристики на това антитяло трябва да бъдат валидирани при употреба с други мануални системи за оцветяване или автоматизирани платформи.

Съхранение и стабилност

Да се съхранява при температура 2 – 8°C. Да не се замразява. Да се върне на температура 2 – 8°C веднага след употреба. Да не се използва след срока на годност, отбелязан върху етикета на флакона. Други условия на съхранение, освен посочените по-горе, трябва да бъдат проверени от потребителя.

Подготовка на спесимени

Препоръчителният фиксиращ разтвор е неутрален буфериран формалин 10% за тъканни срези, вградени в парафин.

Предупреждения и предпазни мерки

Този реагент е приготвен от супернатант от клетъчна култура. Тъй като е биологичен продукт, необходимо е повишено внимание при работа с него.

Този реагент съдържа натриев азид. Информационният лист за безопасност на материалите е наличен при запитване или от www.LeicaBiosystems.com.

Консултирайте се с федералните, държавните или местните регламенти относно изхвърлянето на потенциално токсични компоненти.

Всички спесимени преди и след фиксация, както и всички материали, изложени на тях, трябва да се третират като възможни преносители на инфекция и да се изхвърлят, като се вземат правилни предпазни мерки.¹ Никога не пипетирайте реагенти с уста и избягвайте контакт на кожата и лигавиците с реагенти и спесимени. При контакт на реагенти или спесимени с чувствителни зони измийте зоните с обилно количество вода. Потърсете медицинска помощ.

Свеждайте до минимум микробната контаминация на реагентите, в противен случай може да се появи увеличаване на неспецифичното оцветяване.

Инкубационни времена или температури, различни от посочените, могат да доведат до грешни резултати. Всички подобни промени трябва да бъдат валидирани от потребителя.

Качествен контрол

Различията в обработката на тъканите и техническите процедури в лабораторията на потребителя могат да доведат до значително вариране на резултатите, налагащо редовно извършване на вътрешен контрол в допълнение към следните процедури. Контролите трябва да са свежи спесимени, взети по време на аутопсия/биопсия/операция, фиксирани във формалин, обработени и вградени в парафинов восък, възможно най-бързо, по същия начин като проба(та) на пациента(ите).

Позитивна тъканна контрола

Използва се, за да се покажат правилно приготвени тъкани и правилни техники на оцветяване.

Една позитивна тъканна контрола трябва да бъде включена за всеки сет с тестови условия при всяка серия проби за оцветяване.

Тъкан със слабо позитивно оцветяване е по-подходяща от тъкан със силно позитивно оцветяване за оптимален качествен контрол и за откриване на по-малки нива на деградация на реагента.²

Препоръчителната тъкан за позитивна контрола е ендометриум.

Ако позитивната тъканна контрола не показва позитивно оцветяване, резултатите от спесимените, включени в теста, трябва да се считат за невалидни.

Негативна тъканна контрола

Трябва да се изследва след позитивната тъканна контрола, за да се провери специфичността на белязането на таргетния антиген от първичното анти тяло.

Препоръчителната тъкан за негативна контрола са ендотелни елементи на сливица.

Алтернативно, разнообразието от различни видове клетки, присъстващи в повечето тъканни срези, често предлага места за негативна контрола, но това трябва да се провери от потребителя.

Неспецифичното оцветяване, ако присъства, обикновено е дифузно на вид. Спорадично оцветяване на съединителна тъкан може да се наблюдава и в части от прекомерно фиксирани във формалин тъкани. Използвайте интактни клетки за интерпретация на резултатите от оцветяването. Некротичните или дегенериралите клетки често се оцветяват неспецифично.³

Може да се видят неверни позитивни резултати поради неимунологично свързване на протеини или реакционни продукти на субстрата. Те може да са причинени и от ендогенни ензими, като например псевдопероксидаза (еритроцити), ендогенна пероксидаза (цитохром С) или ендогенен биотин (напр. черен дроб, гърда, мозък, бъбрек) в зависимост от типа на използваното имуно оцветяване. За диференциране на ендогенна ензимна активност или неспецифично ензимно свързване от специфична имунна реактивност ексклузивно може да се оцветят допълнителни тъкани от пациента, съответно със субстрат-хромоген или с ензимни комплекси (авидин-биотин, стрептавидин, маркиран полимер) и субстрат-хромоген. Ако се появи специфично оцветяване в негативната тъканна контрола, резултатите от спесимените на пациентите трябва да се считат за невалидни.

Негативна контрола на реагента

Използвайте неспецифична негативна контрола на реагента, вместо първичното анти тяло, със срез от всеки спесимен на пациента, за да се направи оценка на неспецифичното оцветяване и да се даде по-добра интерпретация на специфичното оцветяване на мястото на антигена.

Тъкан от пациента

Спесимените на пациенти, оцветени с NCL-L-PGR-312, трябва да се изследват последни. Наситеността на позитивното оцветяване трябва да бъде оценена в контекста на всяко неспецифично фоново оцветяване на негативната контрола на реагента. Като при всеки имунохистохимичен тест, един отрицателен резултат означава, че антигенът не е открит, а не че антигенът отсъства в анализираните клетки/тъкан. Ако се налага, използвайте панел от анти тила за идентифициране на фалшиво отрицателни реакции.

Очаквани резултати

Нормални тъкани

Клонинг 16 открива изморфата на прогестерон рецептор А в ядрата на клетки с експресия на високи нива на протеина, включително част от клетките на ендометриума, яйчниците и миометриума и нормални дуктални клетки на гърдата. Оцветяване може да се наблюдава и в мукозата на сливицата. (Общ брой на оценените нормални случаи = 210).

Абнормни тъкани

Клонинг 16 оцветява 105/280 оценени абнормни тъкани, включително тумори на гърдата (90/157), фиброаденоми на гърдата (8/13), овариални тумори (3/15), тумори на щитовидната жлеза (3/6), метастатични тумори от неизвестен произход (1/2), белодробни тумори (0/11), саркоми (0/8), чернодробни тумори (0/7), бъбречни тумори (0/6), кожни тумори (0/5), тумори на стомаха (0/4), невроендокринни тумори (0/4), тумори на меките тъкани (0/3), тумори на ободното черво (0/3), тумори на пикочния мехур (0/3), тумори на надбъбречната жлеза (0/3), тумори на зародишните клетки (0/3), мозъчни тумори (0/2), плоскоклетъчни карциноми на хранопровода (0/2), плоскоклетъчни карциноми на езика (0/2), плоскоклетъчни карциноми на цервикса (0/2), семиноми на тестисите (0/2), аденокарциноми на ректума (0/2), тумори на панкреаса (0/2), неуточнени плоскоклетъчни карциноми (0/2), атипични карциноидни тумори на щитовидната жлеза (0/2), меланоми (0/2), тумори на простатата (0/2), простатна хиперплазия (0/1), плоскоклетъчен карцином на ларинкса (0/1), тумор на тънките черва (0/1), лимфом (0/1) и неврален тумор (0/1). (Общ брой на оценените случаи на тумор = 280).

Продуктът NCL-L-PGR-312 се препоръчва за определяне на състоянието на прогестерон рецептор алфа в ракова тъкан от гърдата.

Общи ограничения

Имунохистохимията е многостъпков диагностичен процес, който се състои от специализирано обучение за избор на подходящи реагенти, избор на тъкани, фиксация и обработка, подготовка на предметното стъкло за имунохистохимия и интерпретация на резултатите от оцветяването.

Тъканното оцветяване зависи от боравенето с тъканта и нейната обработка преди оцветяването. Неправилната фиксация, замразяване, размразяване, промиване, изсушаване, затопляне, срязване или контаминацията с други тъкани или течности може да причини поява на артефакти, блокиране на антителата или фалшиво негативни резултати. Несъответстващите резултати може да се дължат на вариации в методите на фиксация и вграждане или на присъща нерегулярност в тъканта.⁴ Прекомерното или непълно контраоцветяване може да попречи на правилната интерпретация на резултатите.

Клиничната интерпретация на всяко оцветяване или неговата липса следва да бъде допълнена от морфологични проучвания с помощта на подходящи контроли и трябва да се оценява в контекста на клиничната история на пациента и други диагностични изследвания от квалифициран патолог.

Антителата от Leica Biosystems Newcastle Ltd са предназначени за употреба, както е указано, върху замразени или вградени в парафин срези със специфични изисквания за фиксация. Възможно е да настъпи неочаквана антигенна експресия, особено при неоплазми. Клиничната интерпретация на всеки оцветен тъканен срез трябва да включва морфологичен анализ и оценката на подходящи контроли.

Библиография – основна

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. Progress in Surgical Pathology. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadjji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. Laboratory Medicine. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. American Journal of Clinical Pathology. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiosarcoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. International Journal of Urology. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. Breast Cancer Research. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. Thai Journal of Veterinary Medicine. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. Journal of Pathology. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. Molecular Human Reproduction. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. The Scientist. 2000;14(11):25.

Изменения на предишно издание

Препоръки за употреба, Очаквани резултати.

Дата на издаване

12 Септември 2019

Novocastra™ folyékony egér monoklonális antitest Progesterone Receptor

Termékkód: NCL-L-PGR-312

Alkalmazási terület

In vitro diagnosztikai használatra.

Az NCL-L-PGR-312 a progeszteron receptor molekulák fénymikroszkóppal végzett kvalitatív azonosítására szolgál paraffinos metszetekben. Minden festődés meglétének vagy hiányának klinikai értelmezését morfológiai vizsgálatokkal és megfelelő kontrollokkal kell kiegészíteni, valamint az értékelést a beteg klinikai kórtörténete és egyéb diagnosztikai vizsgálatok figyelembevételével, képzett patológusnak kell elvégeznie.

Az eljárás elve

Az immunhisztokémiai (immunohistochemical, IHC) megfestési technikák az antigén elleni specifikus antitest (elsődleges antitest), az elsődleges antitest elleni másodlagos antitest és egy enzim kromogén szubsztráttal alkotott komplexének egymás után következő alkalmazásán keresztül, közbeiktatott mosási lépések mellett lehetővé teszik az antigének megjelenítését. A kromogén enzimaktiválása látható reakcióterméket eredményez az antigén helyén. Ezután a minta kontrasztfesthető és lefedhető. Az eredmények fénymikroszkóp használatával értelmezhetők, majd segítségül használhatók a patofiziológias folyamatok differenciáldiagnózisa során, amely folyamatok az esetek egy részében konkrét antigénhez kapcsolódnak.

Klón

16

Immunogén

A humán progeszteron receptor A forma N-terminális régiójának megfelelő prokarióta eredetű rekombináns fehérje.

Specifititás

Humán progeszteron receptor. Western blot eljárás során detektálták az A és B formát is, azonban az immunhisztokémiai eljárások csak az A formát mutatták ki. Ez annak eredménye lehet, hogy az építő nem hozzáférhető a progeszteron receptor fehérje összehajtott B formájában.

A reagens összetétele

Az NCL-L-PGR-312 tartósítószerként nátrium-azidot tartalmazó folyékony szövetkultúra felülúszó.

Ig-osztály

IgG1

Összfehérje-koncentráció

Total Protein

A sarzsspecifikus összfehérje-koncentrációt lásd az üveg címkéjén.

Antitest-koncentráció

Legalább 324 mg/L, ELISA módszerrel meghatározva. A sarzsspecifikus Ig-koncentrációt lásd az üveg címkéjén.

Felhasználási javaslatok

Immunhisztokémia paraffinos metszeteken.

Hőindukált epitópfeltárás (heat induced epitope retrieval, HIER): Kövesse a Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6 termék használati útmutatóját.

Javasolt hígítás: 1:100, 30 percen át, 25 °C-on. Az adatok csak útmutatásul szolgálnak, a felhasználóknak kell meghatározniuk saját optimális munkaadataikat.

Megjelenítés: Kövesse a Novolink™ Polymer Detection Systems rendszerek használati útmutatóját. Ha további termékinformációra vagy támogatásra van szüksége, forduljon a Leica Biosystems helyi forgalmazójához vagy regionális irodájához, vagy keresse fel a Leica Biosystems weboldalát a

www.LeicaBiosystems.com címen.

Más manuális festési rendszerekkel vagy automata platformokkal való használat esetén validálni kell az antitest teljesítményét.

Tárolás és stabilitás

2–8 °C-on tárolandó. Tilos lefagyasztani. Felhasználás után azonnal tegye vissza 2–8 °C közötti hőmérsékletre. Ne használja az üveg címkéjén feltüntetett lejárati dátum után. A fentiekben előírtaktól eltérő tárolási feltételeket a felhasználónak ellenőriznie kell.

A minták előkészítése

A javasolt fixálószer a paraffinba ágyazott szövetmetszeteknél 10%-os, semleges pufferolású formalin.

Figyelmeztetések és óvintézkedések

Ez a reagens a sejtkultúra felülúszójából készült. Mivel biológiai termék, kezelésekor éberszerű körültekintéssel kell eljárni.

Ez a reagens nátrium-azidot tartalmaz. Az anyagbiztonsági adatlap kérésre rendelkezésre áll, vagy letölthető a www.LeicaBiosystems.com oldalról.

Minden potenciálisan toxikus összetevő ártalmatlanításával kapcsolatban kövesse a szövetségi, állami és helyi előírásokat.

A mintákat fixálás előtt és után, valamint a velük érintkező összes anyagot fertőzések terjesztésére képes anyagként kell kezelni, és megfelelő körültekintéssel kell ártalmatlanítani. ¹ Soha ne pipettázza szájjal a reagenseket, továbbá kerülje a bőr és a nyálkahártyák

érintkezését a reagensekkel és a mintákkal. Ha a reagensek vagy minták érzékeny területtel érintkeznek, bő vízzel mossa le az érintett területet. Forduljon orvoshoz.

Minimálisan kell csökkenteni a reagensek mikrobiális szennyeződését, különben megnövekedhet a nem specifikus festődés.

A megadottaktól eltérő inkubációs idők és hőmérsékletek hibás eredményekhez vezethetnek. A felhasználónak minden ilyen jellegű változtatást validálnia kell.

Minőség-ellenőrzés

A felhasználó laboratóriumában alkalmazott szövetfeldolgozási és technikai eljárások eltérései jelentős különbséget okozhatnak az eredményekben, ami az alábbi eljárásokon túl belső kontrollok rendszeres futtatását teszi szükségessé.

Kontrollként friss boncolási/biopsziás/szébeszeti mintákat kell használni, amelyeket a lehető leghamarabb a betegmintákkal megegyező módon kell formalinban fixálni, feldolgozni és paraffinvaszba ágyazni.

Pozitív szövetkontroll

A megfelelő szövet-előkészítés és festési technikák ellenőrzésére használatos.

Minden tesztelési körülményegüttes esetében és minden megfestési sorozatban kell alkalmazni egy pozitív szövetkontrollt.

A gyengén pozitív festődési szövet alkalmasabb az erősebben pozitív festődésű szövetnél az optimális minőség-ellenőrzéshez, valamint a kismértékű reagensbomlás észleléséhez.²

A javasolt pozitív kontrollszövet az endometrium.

Ha a pozitív szövetkontroll nem mutat pozitív festődést, a vizsgált minták eredményeit érvénytelennek kell tekinteni.

Negatív szövetkontroll

A pozitív szövetkontroll után azért kell megvizsgálni, hogy a vizsgált antigén elsődleges antitest segítségével történő jelölésének specificitását ellenőrizni lehessen.

A javasolt negatív kontrollszövet a tonsilla endotél elemei.

Ezenkívül a legtöbb szövetmetszetben jelen lévő különböző sejttypusok gyakran használhatók negatív kontrollként, de ezeket a felhasználónak kell ellenőriznie.

Ha van nem specifikus festődés, az rendszerint diffúz megjelenésű. A formalinban túlfixált szövetekből származó metszeteknél a kötőszövet szórványos festődése is megfigyelhető. A festési eredmények értelmezésére ép sejteket használjon. A nekrotizált vagy degenerálódtott sejtek gyakran nem specifikusan festődnek meg.³ A fehérjék vagy a szubsztrát reakciótermékeinek nem immunológiai kötődése miatt álpozitív eredmények jelentkezhetnek. Az alkalmazott immunfestés típusától függően álpozitív eredményeket okozhatnak olyan endogén enzimek is, mint a pszeudoperoxidáz (vörösvérsejtek), endogén peroxidáz (citokrom C), illetve endogén biotin (pl. máj, emlő, agy, vese). Az endogén enzim aktivitásának vagy az enzimek nem specifikus kötődésének a specifikus immunreakciótól való megkülönböztetésére további betegszövetek festhetők kizárólag szubsztrát–kromogén oldattal vagy enzimmolekulákkal (avidin-biotin, sztreptavidin, jelölt polimer) és szubsztrát–kromogénnel. Ha a negatív szövetkontroll specifikus festődést mutat, a betegminták eredményeit érvénytelennek kell tekinteni.

Negatív reagenskontroll

A nem specifikus festődés kizárásához és az antigén helyén létrejövő specifikus festődés jobb értelmezéséhez minden betegminta esetén egy metszeten alkalmazzon az elsődleges antitest helyett nem specifikus negatív reagenskontrollt.

Betegszövet

Az NCL-L-PGR-312 reagenssel festett betegmintákat vizsgálja meg utolsóként. A pozitív festődés intenzitását a negatív reagenskontroll esetleges nem specifikus háttérfestődésének viszonylatában értékelje. Mint minden immunhisztokémiai vizsgálatnál, a negatív eredmény azt jelenti, hogy az antigén nem volt kimutatható, nem pedig azt, hogy az antigén nem volt jelen a vizsgált sejtekben/szövetben. Szükség esetén az álnegatív reakciók azonosítására használjon antitestpanelt.

Várható eredmények

Normál szövetek

A 16 klón kimutatja a progesteron receptor A izoformáját a fehérje magas szintű expresszióját mutató sejtek, például az endometrium, a petefészek és a miometrium egyes sejteinek, valamint az emlő egészséges dukális sejteinek sejtmagjában. Festődés fordulhat elő a tonsilla nyálkahártyájában is. (Vizsgált normál esetek összesített száma = 210).

Kóros szövetek

A 16 klón megfestett 105/280 értékelt kóros szövetet, köztük 90/157 emlődaganatot, 8/13 emlő-fibroadenómát, 3/15 petefészek-daganatot, 3/6 pajzsmirigy-daganatot, 1/2 ismeretlen eredetű áttétes daganatot, 0/11 tüdődaganatot, 0/8 szarkómát, 0/7 májdaganatot, 0/6 vesedaganatot, 0/5 bőrdaganatot, 0/4 gyomordaganatot, 0/4 neuroendokrin daganatot, 0/3 légyszövet-daganatot, 0/3 vastagbél-daganatot, 0/3 húgyhólyag-daganatot, 0/3 mellékvese-daganatot, 0/3 csírasejt-daganatot, 0/2 agydaganatot, 0/2 laphámsejtes nyelőcső-karcinómát, 0/2 laphámsejtes nyelvkarcinómát, 0/2 laphámsejtes méhnyaki karcinómákat (0/2), hereszeminómákat (0/2), végbél-adenokarcinómát, 0/2 hasnyálmirigy-daganatot, nem meghatározott laphámsejtes karcinómát, 0/2 csecsemőmirigy atipikus karcinoid daganatot, 0/2 melanómát, 0/2 prosztata-daganatot, 0/1 prosztata-hiperpláziát, 0/1 laphámsejtes gégekarinómát, 0/1 vékonybél-daganatot, 0/1 limfómát és 0/1 idegrendszeri daganatot. (Vizsgált tumorseitek összesített száma = 280.)

Az NCL-L-PGR-312 az emlőrákos szövetek progesteron receptor alfa státuszának meghatározására javasolt.

Általános korlátozások

Az immunhisztokémia több lépésből álló diagnosztikai folyamat, amely a következőket foglalja magában: speciális képzés alapján a megfelelő reagentek kiválasztása; a szövetek kiválasztása, fixálása és feldolgozása; az IHC tárgylemez előkészítése; és a festési eredmények értelmezése.

A szövet festődése függ a szövet festés előtti kezelésétől és feldolgozásától. A nem megfelelő fixálás, a fagyasztás, olvasztás, mosás, szárítás, melegítés, metszetkészítés, illetve a más szövetekkel vagy folyadékokkal történő szennyezés műtermékeket, az antitestek befogását, illetve álnegatív eredményeket okozhat. Ellentmondó eredményekhez vezethetnek a fixálási vagy beágyazási módszerek eltérései, illetve a szövet eredendő rendellenességei.⁴

A túlzott vagy hiányos kontrasztfestés ronthatja az eredmények megfelelő értelmezését.

Minden festődés meglétének vagy hiányának klinikai értelmezését morfológiai vizsgálatokkal és megfelelő kontrollokkal kell kiegészíteni, valamint az értékelést a beteg klinikai kórtörténete és egyéb diagnosztikai vizsgálatok figyelembevételével, képzett patológusnak kell elvégeznie.

A Leica Biosystems Newcastle Ltd által biztosított antitestek specifikus fixálási követelmények mellett, az utasításoknak megfelelően fagyasztott vagy paraffinba ágyazott metszeteken történő felhasználásra szolgálnak. Időnként váratlan antigén-expresszió fordulhat elő, különösen daganatok esetében. Bármely festett szövetszövet klinikai értelmezéséhez morfológiai elemzés is kell végezni, és ki kell értékelni a megfelelő kontrollokat.

Bibliográfia – általános

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. *Progress in Surgical Pathology*. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. *Laboratory Medicine*. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. *American Journal of Clinical Pathology*. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. *Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention*. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. *International Journal of Urology*. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. *Breast Cancer Research*. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. *Thai Journal of Veterinary Medicine*. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. *Journal of Pathology*. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. *Molecular Human Reproduction*. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. *The Scientist*. 2000;14(11):25.

Módosítások az előző változathoz képest

Felhasználási javaslatok, várható eredmények.

Kiadás dátuma

12 szeptember 2019

Novocastra™ Anticorp lichid monoclonal de șoarece Progesterone Receptor

Cod produs: NCL-L-PGR-312

Utilizare prevăzută

Pentru diagnosticare in vitro.

NCL-L-PGR-312 este destinat identificării calitative, prin intermediul microscopiei optice, a moleculelor de receptor de progesteron în secțiunile de parafină. Interpretarea clinică a oricărei colorări sau a absenței acesteia trebuie completată cu studii morfologice utilizând controale adecvate și trebuie evaluată în contextul antecedentelor clinice ale pacientului, precum și al altor teste de diagnosticare efectuate de către un patolog calificat.

Principiul de procedură

Tehnicele de colorare imunohistochimică (IHC) permit vizualizarea antigenilor prin aplicarea secvențială a unui anumit anticorp pe antigen (anticorp primar), a unui anticorp secundar pe anticorpul primar și a unui complex enzimatic cu un substrat cromogen, cu etape de spălare intercalate. Activarea enzimatică a cromogenului duce la un produs de reacție vizibil la locul aplicării antigenului. Specimenul poate fi apoi contracolorat și acoperit cu lamelă. Rezultatele sunt interpretate folosind un microscop optic și ajută la diagnosticul diferențial al proceselor patofiziologice, care pot sau nu să fie asociate cu un anumit antigen.

Clonă

16

Imunogen

Proteină procarionică recombinantă, corespunzând regiunii N-terminale a formei A a receptorului de progesteron uman.

Specificitate

Receptor de progesteron uman. Formele A și B sunt detectate în procedurile Western blot dar numai forma A este detectată în proceduri imunohistochimice. Acest lucru poate fi rezultatul faptului că epitopul este inaccesibil în forma B plată a proteinei de receptor de progesteron.

Compoziția reactivului

NCL-L-PGR-312 este un supernatant de cultură tisulară lichid care conține azidă de sodiu drept conservant.

Clasa Ig

IgG1

Concentrație proteină totală Total Protein

Consultați eticheta flaconului pentru concentrația proteinelor totale specifică lotului.

Concentrație anticorpi

Mai mare sau egală cu 324 mg/L, așa cum este determinată prin ELISA. Consultați eticheta flaconului pentru concentrația Ig specifică lotului.

Recomandări privind utilizarea

Imunohistochimie pe secțiuni de parafină.

Recuperarea indusă de căldură a epitopilor (HIER): Urmați instrucțiunile de utilizare din Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Diluție sugerată: 1:100 timp de 30 de minute la 25 °C. Aceste informații sunt furnizate cu rol de îndrumare, iar utilizatorii trebuie să-și stabilească singuri propriile diluții de lucru optime.

Vizualizare: Respectați instrucțiunile de utilizare din Novolink™ Polymer Detection Systems. Pentru asistență sau informații suplimentare cu privire la produs, luați legătura cu distribuitorul dvs. local sau cu biroul regional al Leica Biosystems sau, ca alternativă, vizitați site-ul web al Leica Biosystems,

www.LeicaBiosystems.com

Performanța acestui anticorp trebuie validată atunci când este utilizat cu alte sisteme de colorare manuală sau alte platforme automatizate.

Depozitare și stabilitate

A se depozita la 2–8 °C. A nu se congela. A se returna la 2–8 °C imediat după utilizare. A nu se utiliza după data expirării indicată pe eticheta flaconului. Alte condiții de depozitare decât cele specificate mai sus trebuie verificate de către utilizator.

Pregătirea specimenului

Mediul de fixare recomandat este formalină tamponată neutră 10% pentru secțiunile de țesut încorporate în parafină.

Avertizări și măsuri de precauție

Acest reactiv a fost pregătit din supernatantul culturii celulare. Întrucât este un produs biologic, trebuie să se acționeze cu prudență rezonabilă la manipularea sa.

Acest reactiv conține azidă de sodiu. O Fișă tehnică de securitate a materialului este disponibilă la cerere sau pe site-ul www.LeicaBiosystems.com

Consultați reglementările naționale sau locale pentru informații privind eliminarea a deșeurilor a tuturor componentelor potențial toxice. Probele, înainte și după fixare, precum și toate materialele expuse la acestea, trebuie manipulate ca și când ar avea potențialul de a transmite infecții și trebuie eliminate a deșeurilor luând măsurile de precauție adecvate.¹ Nu pipetați niciodată reactivii cu gura și evitați

contactul reactivilor și probelor cu pielea și membranele mucoase. Dacă reactivii sau probele vin în contact cu suprafețele sensibile, spălați cu apă din abundență. Solicitați asistență medicală.
Reduceți la minimum contaminarea microbiană a reactivilor, în caz contrar poate apărea o creștere a colorării nespecifice. Timpii sau temperaturile de incubație care diferă de valorile specificate pot genera rezultate eronate. Orice astfel de modificări trebuie validate de către utilizator.

Controlul calității

Diferențele în ceea ce privește procesarea țesutului și procedurile tehnice în laboratorul utilizatorului pot cauza o variabilitate semnificativă a rezultatelor, necesitând efectuarea cu regularitate de controale interne, în plus față de următoarele proceduri. Probele de control trebuie să fie probe proaspete de autopsie/biopsie/chirurgicale, fixate în formalină, procesate și încorporate în ceară de parafină cât mai curând posibil și în aceeași manieră ca și probele pacientului.

Țesutul de control pozitiv

Folosit pentru a indica țesuturile pregătite corect și tehnicile de colorare adecvate.
O probă de țesut de control pozitiv trebuie să fie inclusă pentru fiecare set de condiții de testare în fiecare etapă de colorare. Un țesut cu colorare pozitivă slabă este mai adecvat decât un țesut cu colorare pozitivă puternică în vederea unui control optim al calității și pentru a detecta nivelurile minore de degradare a reactivului.²

Țesutul de control pozitiv recomandat este endometrul.

Dacă țesutul de control pozitiv nu demonstrează colorația pozitivă, rezultatele obținute cu acele probe de testare trebuie considerate nevalide.

Țesutul de control negativ

Trebuie examinat după țesutul de control pozitiv pentru a verifica specificitatea informațiilor de etichetare ale antigenului țintă în funcție de anticorpul primar.

Țesutul de control negativ recomandat sunt elemente endoteliale de amigdală.

Ca alternativă, varietatea de tipuri diferite de celule prezente în majoritatea secțiunilor tisulare oferă frecvent locuri de control negativ, dar acest lucru trebuie verificat de către utilizator.

Colorația nespecifică, dacă este prezentă, are, de obicei, un aspect difuz. Colorația sporadică a țesutului conjunctiv poate fi observată, de asemenea, în secțiuni de țesuturi fixate în mod excesiv în formalină. Folosiți celule intacte pentru interpretarea rezultatelor de colorare. Celulele necrotice sau degenerate se colorează deseori într-un mod nespecific.³ Se pot observa rezultate fals pozitive ca urmare a legării non-immunologice a proteinelor sau produșilor de reacție ai substratului. Acestea pot fi cauzate, de asemenea, de enzimele endogene precum pseudoperoxidaza (eritrocite), peroxidaza endogenă (citocromul C) sau biotina endogenă (de exemplu, ficat, sân, encefal, rinichi), în funcție de tipul de imunocolorație folosit. Pentru a diferenția activitatea enzimelor endogene sau legarea nespecifică a enzimelor de imunoreactivitatea specifică, pot fi colorate țesuturi suplimentare de la pacient numai cu substrat-cromogen sau, respectiv, complexe enzimatic (avidină-biotină, streptavidină, polimer etichetat) și substrat-cromogen. În cazul în care colorația specifică are loc în țesutul de control negativ, rezultatele obținute pe probele pacientului trebuie să fie considerate nevalide.

Reactivul de control negativ

Folosiți un reactiv de control negativ non-specific în locul anticorpului primar cu o secțiune din fiecare specimen al pacientului pentru a evalua colorația nespecifică și a permite o mai bună interpretare a colorării specifice la situsul antigenului.

Țesutul pacientului

Examinați speciemenle pacientului colorate cu NCL-L-PGR-312 ultimele. Intensitatea colorației pozitive trebuie evaluată în contextul oricărei

colorații de fond nespecifice a reactivului de control negativ. La fel ca în cazul oricărui test imunohistochimic, un rezultat negativ înseamnă că antigenul nu a fost detectat, și nu că antigenul a fost absent în celulele/țesuturile analizate. Dacă este necesar, folosiți un panel pentru anticorpi pentru identificarea reacțiilor fals negative.

Rezultate așteptate

Țesuturi normale

Clona 16 detectează izoforma A a receptorului de progesteron în nucleele celulelor care exprimă nivele ridicate ale proteinei, incluzând o parte din celulele endometriale, ovariene și miometriale și celulele mamare ductale normale. Se poate observa colorare și în mucoasa amigdalei. (Numărul total al cazurilor normale evaluate = 210).

Țesuturi anormale

Clona 16 a colorat 105/280 țesuturi anormale evaluate, incluzând tumori mamare (90/157), fibroadenoame mamare (8/13), tumori ovariene (3/15), tumori tiroidiene (3/6), tumori metastatice de origine necunoscută (1/2), tumori pulmonare (0/11), sarcoame (0/8), tumori hepatice (0/7), tumori renale (0/6), tumori ale pielii (0/5), tumori gastrice (0/4), tumori neuroendocrine (0/4), tumori ale țesuturilor moi (0/3), tumori ale colonului (0/3), tumori ale vezicii urinare (0/3), tumori suprarenale (0/3), tumori ale celulelor germinale (0/3), tumori cerebrale (0/2), carcinoame cu celule scuamoase ale esofagului (0/2), carcinoame cu celule scuamoase ale limbii (0/2), carcinoame cu celule scuamoase ale colului uterin (0/2), seminoame testiculare (0/2), adenocarcinoame ale rectului (0/2), tumori pancreatice (0/2), carcinoame cu celule scuamoase nespecificate (0/2), tumori carcinoide atipice ale timusului (0/2), melanoame (0/2), tumori ale prostatei (0/2), hiperplazie prostatică (0/1), un carcinom cu celule scuamoase al laringelui (0/1), o tumoră a intestinului subțire (0/1), un limfom (0/1) și o tumoră neurală (0/1). (Numărul total al cazurilor tumorale evaluate = 280).

NCL-L-PGR-312 este recomandat pentru determinarea stării receptorului de progesteron alfa în țesutul de cancer mamar.

Limitări generale

Imunohistochimia este un proces de diagnostic cu mai multe etape, care constă din instruirea specializată în ceea ce privește alegerea reactivilor adecvați; alegerea, fixarea și procesarea țesutului; prepararea lamei IHC; și interpretarea rezultatelor de colorare. Colorarea tisulară depinde de manipularea și procesarea țesutului înainte de colorare. Fixarea, congelarea, dezghețarea, spălarea, uscarea, încălzirea, secționarea necorespunzătoare sau contaminarea cu alte țesuturi ori fluide pot cauza artefacte, captura anticorpilor sau rezultate fals negative. Rezultatele incorecte pot fi atribuite diferențelor în ceea ce privește metodele de fixare și încorporare, ori neregularităților inerente ale țesutului.⁴

Contracolorația excesivă sau incompletă poate compromite interpretarea adecvată a rezultatelor.

Interpretarea clinică a oricărei colorări sau a absenței acesteia trebuie completată cu studii morfologice utilizând controale adecvate și trebuie evaluată în contextul antecedentelor clinice ale pacientului, precum și al altor teste de diagnosticare efectuate de către un patolog calificat.

Anticorpii de la Leica Biosystems Newcastle Ltd sunt destinați utilizării, conform indicațiilor, fie pe secțiuni congelate, fie pe secțiuni încorporate în parafină cu cerințe de fixare specifice. Poate apărea exprimarea neașteptată a antigenului, în special în neoplasme.

Interpretarea clinică a oricărei secțiuni tisulare colorate trebuie să includă analiza morfologică și evaluarea probelor de control adecvate.

Bibliografie - General

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. *Progress in Surgical Pathology*. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadjji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. *Laboratory Medicine*. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. *American Journal of Clinical Pathology*. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. *Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention*. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiofibroma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. *International Journal of Urology*. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. *Breast Cancer Research*. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. *Thai Journal of Veterinary Medicine*. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. *Journal of Pathology*. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. *Molecular Human Reproduction*. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. *The Scientist*. 2000;14(11):25.

Amendamente la ediția anterioară

Recomandări de utilizare, Rezultate așteptate.

Data publicării

12 septembrie 2019

Жидкая форма моноклональных антител мыши Novocastra™ Progesterone Receptor

Код продукта: NCL-L-PGR-312

Назначение

Для диагностики in vitro.

Препарат NCL-L-PGR-312 предназначен для качественного определения молекул рецептора прогестерона в парафиновых срезах методом световой микроскопии. Клиническая интерпретация любого окрашивания или его отсутствия должна быть дополнена морфологическими исследованиями с надлежащими контролями и должна быть оценена квалифицированным патологом с учетом анамнеза пациента и других диагностических тестов.

Принцип метода

Иммуногистохимические (ИГХ) методы окрашивания позволяют визуализировать антигены путем последовательного связывания специфического антитела с антигеном (первичное антитело), вторичного антитела с первичным антителом и ферментного комплекса с хромогенным субстратом. Между этими этапами выполняется промежуточная промывка. Ферментная активация хромогена приводит к образованию видимого продукта реакции в месте расположения антигена. После этого образцы можно подвергать контрастному окрашиванию и заключить под покровную пленку. Интерпретацию результатов выполняют под световым микроскопом и используют для дифференциальной диагностики патофизиологических процессов, которые могут быть связаны или не связаны с конкретным антигеном.

Клон

16

Иммуноген

Рекомбинантный белок из прокариотических клеток, соответствующий N-концевой области формы А рецептора прогестерона человека.

Специфичность

Рецептор прогестерона человека. Формы А и В обнаруживают в процедурах вестерн-блоттинга, но только форму А обнаруживают в процедурах иммуногистохимического исследования. Это может быть следствием недоступности эпитопов в сложной форме В белка рецептора прогестерона.

Состав реактива

NCL-L-PGR-312 является супернатантом жидкой культуры тканей, содержащим азид натрия в качестве консерванта.

Класс иммуноглобулинов

IgG1

Общая концентрация белка

Общая концентрация белка в каждой партии указана на этикетке флакона.

Концентрация антитела

Не менее 324 мг/л при измерении методом ИФА. Общая концентрация иммуноглобулина в каждой партии указана на этикетке флакона.

Рекомендации по применению

Иммуногистохимическое окрашивание парафиновых срезов.

Тепловая демаскировка эпитопа (HIER): выполняйте инструкцию по применению, прилагаемую к препарату Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Рекомендуемое разведение: 1:100 в течение 30 минут при температуре 25 °С. Данная информация носит рекомендательный характер, и пользователям следует самостоятельно определять оптимальные рабочие разведения.

Визуализация: Следуйте инструкциям по применению, которые прилагаются к системам визуализации Novolink™ Polymer Detection Systems. За дополнительной информацией об этом продукте и поддержке обращайтесь к своему местному дистрибьютору или региональному офису компании Leica Biosystems, либо посетите веб-сайт компании Leica Biosystems, www.LeicaBiosystems.com

Если данные антитела используются с другими автоматизированными платформами или системами для окрашивания образцов, которое выполняется вручную, их характеристики следует валидировать.

Хранение и стабильность

Хранить при температуре 2–8 °С. Не замораживать. Немедленно после применения вернуть на хранение при 2–8 °С. Не использовать после указанной на этикетке флакона даты истечения срока годности. Условия хранения, отличающиеся от указанных выше, должны быть проверены пользователем.

Подготовка образцов

Для приготовления залитых в парафин срезов тканей рекомендуется фиксация в 10 % нейтральном забуференном формалине.

Предупреждения и меры предосторожности

Этот реактив был изготовлен из супернатанта культуры клеток. При обращении с этим продуктом, как и с другими биологическими продуктами, следует соблюдать разумную осторожность.

Этот реактив содержит азид натрия. Паспорт безопасности химической продукции предоставляется по запросу или доступен на сайте

www.LeicaBiosystems.com

В отношении утилизации любых потенциально опасных компонентов следуйте требованиям федеральных, региональных и местных нормативных документов.

С образцами (до и после фиксации) и всеми материалами, которые находятся под их воздействием, следует обращаться как со способными к передаче инфекции и утилизировать, соблюдая соответствующие меры предосторожности.¹ Никогда не набирайте реактивы в пипетку ртом и не допускайте контакта реактивов и образцов с кожей и слизистыми оболочками. В случае контакта реактивов или образцов с чувствительными зонами промойте их большим количеством воды. Обратитесь за медицинской помощью. Сведите к минимуму микробное загрязнение реактивов во избежание усиления неспецифического окрашивания. Инкубация при сроках и температурах, отличных от указанных в инструкции, может дать ошибочные результаты. Любые подобные изменения должны быть валидированы пользователем.

Контроль качества

Различия в методах обработки тканей и технических процедурах, выполняемых в лаборатории пользователя, могут привести к существенной вариабельности результатов, в связи с чем требуется регулярное выполнение внутрилабораторных контролей в дополнение к указанным ниже процедурам.

В качестве контролей следует использовать свежие образцы, полученные при аутопсии, биопсии или хирургических процедурах, фиксированные в формалине, обработанные и как можно скорее залитые в парафин так же, как были обработаны полученные у пациентов образцы.

Положительный контроль ткани

Применяется для проверки правильности подготовки тканей и методов окрашивания.

В каждый набор условий теста при каждом цикле окрашивания следует включать один срез ткани для положительного контроля. Для оптимального контроля качества и обнаружения незначительных уровней деградации реактива более подходит ткань со слабым положительным окрашиванием, чем ткань с сильным положительным окрашиванием.²

В качестве положительного контроля рекомендуется ткань эндометрия.

При отсутствии положительного окрашивания ткани, используемой в качестве положительного контроля, результаты, полученные с исследуемыми образцами, считаются недействительными.

Отрицательный контроль ткани

Этот тест необходимо выполнять после положительного контроля ткани для проверки специфичности мечения целевого антигена первичным антителом.

В качестве отрицательного контроля рекомендуется использовать эндотелиальные элементы ткани миндалин.

Кроме того, разнообразные типы клеток для отрицательного контроля можно часто найти в большинстве срезов тканей, однако такие препараты должны быть проверены пользователем.

Неспецифическое окрашивание, если оно присутствует, обычно выглядит диффузным. В срезах тканей, избыточно фиксированных формалином, можно также иногда увидеть окрашивание соединительной ткани. Для интерпретации результатов окрашивания используйте интактные клетки. Некротизированные или разрушенные клетки часто окрашиваются неспецифически.³

Неиммунное связывание белков или продуктов реакции с субстратом может привести к ложноположительным результатам. Такие же результаты могут быть связаны с эндогенными ферментами, например псевдопероксидазой (в эритроцитах), эндогенной пероксидазой (цитохром С) или эндогенным биотином (например, в печени, молочной железе, головном мозге или почке) в зависимости от типа использованного иммуноного окрашивания. Чтобы отличить активность эндогенных ферментов или неспецифическое связывание ферментов от специфической иммунореактивности, можно выполнить окрашивание дополнительных тканей пациента исключительно хромогенным субстратом или ферментными комплексами (авидин-биотин, стрептавидин, меченый полимер) и хромогенным субстратом соответственно. При наличии специфического окрашивания в отрицательном контроле ткани результаты исследования полученных у пациентов образцов считаются недействительными.

Отрицательный контроль реактива

Для оценки неспецифического окрашивания и лучшей интерпретации специфического окрашивания в области связывания антигена, исследуя срезы каждого образца, взятого у пациента, вместо первичных антител используйте реактив, служащий в качестве неспецифического отрицательного контроля.

Ткань, полученная у пациента

Исследуйте образцы взятой у пациента ткани, которые окрашены с помощью NCL-L-PGR-312, в последнюю очередь.

Интенсивность положительного результата окрашивания следует оценивать с учетом любого неспецифического фонового окрашивания реактива, представляющего собой отрицательный контроль. Как и при любом иммуногистохимическом исследовании, отрицательный результат означает не обнаружение антигена, но не его отсутствие в исследованных клетках или ткани. При необходимости следует использовать панель антител для выявления ложноотрицательных реакций.

Ожидаемые результаты

Нормальные ткани

Клон 16 обнаруживает изоформу А рецептора прогестерона в ядрах клеток, которые выражают высокие уровни белка, включая часть клеток эндометрия, яичника и миометрия и нормальные клетки протоков молочных желез. Окрашивание также может наблюдаться в слизистой оболочке миндалин. (Общее число исследованных нормальных образцов = 210).

Патологически измененные ткани

Клон 16 окрасил 105/280 исследованных патологически измененных тканей, включая опухоли молочной железы (90/157), фиброаденомы молочной железы (8/13), опухоли яичка (3/15), опухоли щитовидной железы (3/6), метастатические опухоли неизвестного происхождения (1/2), опухоли легких (0/11), саркомы (0/8), опухоли печени (0/7), опухоли почек (0/6), опухоли кожи (0/5), опухоли желудка (0/4), нейроэндокринные опухоли (0/4), опухоли мягких тканей (0/3), опухоли толстой кишки (0/3), опухоли мочевого пузыря (0/3), опухоли надпочечников (0/3), герминогенные опухоли (0/3), опухоли головного мозга (0/2), плоскоклеточные карциномы пищевода (0/2), плоскоклеточные карциномы языка (0/2), плоскоклеточные карциномы шейки

матки (0/2), семиномы яичек (0/2), аденокарциномы прямой кишки (0/2), опухоли поджелудочной железы (0/2), неуставленные плоскоклеточные карциномы (0/2), атипичные карциноидные опухоли тимуса (0/2), меланомы (0/2), опухоли предстательной железы (0/2), гиперплазию предстательной железы (0/1), плоскоклеточную карциному гортани (0/1), небольшую опухоль кишечника (0/1), лимфому (0/1) и нейронную опухоль (0/1). (Общее число исследованных опухолей = 280).

NCL-L-PGR-312 рекомендуется использовать для определения статуса альфа рецептора прогестерона в ткани карциномы молочной железы.

Общие ограничения

Иммуногистохимическое исследование является многостадийным диагностическим процессом, требующим специальных навыков в выборе надлежащих реактивов; выборе, фиксации и обработке тканей; приготовлении среза с ИГХ препаратом; интерпретации результатов окрашивания.

Окрашивание тканей зависит от обращения с тканями и их обработкой перед окрашиванием. Неправильные процедуры фиксации, замораживания, оттаивания, промывки, сушки, нагрева, приготовления срезов, а также загрязнение другими тканями или жидкостями могут приводить к артефактам, захвату антител или ложноотрицательным результатам. Противоречивые результаты могут быть обусловлены различиями методов фиксации и заливки препарата или присущей тканям внутренней неравномерностью структуры.⁴

Чрезмерное или неполное контрастирование может негативно отразиться на точности интерпретации результатов.

Клиническая интерпретация любого окрашивания или его отсутствия должна быть дополнена морфологическими исследованиями с надлежащими контролями и должна быть оценена квалифицированным патологом с учетом анамнеза пациента и других диагностических тестов.

Изготовленные компанией Leica Biosystems Newcastle Ltd антитела предназначены, как указано выше, для применения на замороженных или залитых в парафин срезах и требуют выполнения конкретных требований по фиксации. Возможна непредвиденная экспрессия антигена, особенно в опухолях. Клиническая интерпретация любого окрашенного среза ткани должна включать морфологический анализ и оценку соответствующих контролей.

Литература — общая

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. Progress in Surgical Pathology. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. Laboratory Medicine. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. American Journal of Clinical Pathology. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. International Journal of Urology. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. Breast Cancer Research. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. Thai Journal of Veterinary Medicine. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. Journal of Pathology. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. Molecular Human Reproduction. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. The Scientist. 2000; 14(11):25.

Дополнения к предыдущему выпуску

Рекомендации по применению, ожидаемые результаты.

Дата выпуска

12 Сентябрь 2019

Płynne mysie przeciwciało monoklonalne Novocastra™

Progesterone Receptor

Kod produktu: NCL-L-PGR-312

Przeznaczenie

Do diagnostyki *in vitro*.

Preparat NCL-L-PGR-312 jest przeznaczony do jakościowej identyfikacji za pomocą mikroskopii świetlnej cząsteczek receptora progesteronowego w skrawkach parafiny. Kliniczną interpretację barwienia lub jego braku należy uzupełnić badaniami morfologicznymi oraz odpowiednimi kontrolami. Ocenę powinien przeprowadzić wykwalifikowany patolog w kontekście historii choroby pacjenta oraz innych badań diagnostycznych.

Zasady postępowania

Metody barwienia immunohistochemicznego (IHC) umożliwiają wizualizację antygenów dzięki zastosowaniu – po kolei – swoistego przeciwciała przeciwko antygenowi (przeciwciała pierwszorzędowego), przeciwciała drugorzędowego przeciwko przeciwciału pierwszorzędowemu i kompleksu enzymu z substratem chromogennym z etapami przymywania. Aktywacja enzymatyczna chromogenu prowadzi do wytworzenia widocznego produktu reakcji w miejscu antygenu. Następnie można wykonać barwienie kontrastowe próbki i zakryć ją szkiełkiem nakrywkowym. Wyniki są interpretowane przy użyciu mikroskopu świetlnego i pomagają w diagnostyce różnicowej procesów patofizjologicznych, które mogą mieć związek z określonym antygenem.

Klon

16

Immunogen

Prokariotyczne rekombinowane białko odpowiadające regionowi N-końca postaci A ludzkiego receptora progesteronowego.

Swoistość

Ludzki receptor progesteronowy. Formy A i B są wykrywane w procedurze Western blotting, ale tylko forma A jest wykrywana w procedurach immunohistochemicznych. Może to być wynikiem niedostępności epitopu w złożonej postaci białka receptora progesteronowego.

Skład odczynnika

NCL-L-PGR-312 jest płynnym supernatantem hodowli tkankowej zakonserwowanym azydkiem sodu.

Klasa Ig

IgG1

Całkowite stężenia białka Total Protein

Całkowite stężenie białka w danej serii podano na etykiecie fiolki.

Stężenie przeciwciał

Większe lub równe 324 mg/L oznaczone za pomocą testu ELISA. Stężenie Ig w danej serii podano na etykiecie fiolki.

Zalecenia dotyczące stosowania

Badanie immunohistochemiczne skrawków zatopionych w parafinie.

Ciepłe odmaskowywanie epitopu (HIER): Należy postępować zgodnie z instrukcją stosowania załączoną do roztworu Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Sugerowane rozcieńczenie: 1:100 przez 30 minut w temperaturze 25°C. Te informacje stanowią jedynie wskazówkę – użytkownicy powinni sami określić swoje optymalne rozcieńczenie robocze.

Wizualizacja: Należy postępować zgodnie z instrukcją stosowania dołączonej do Novolink™ Polymer Detection Systems. W celu uzyskania dodatkowych informacji o produkcie lub dalszej pomocy należy skontaktować się z lokalnym dystrybutorem lub regionalnym biurem Leica Biosystems, lub odwiedzić stronę internetową

www.LeicaBiosystems.com

Jeżeli przeciwciało jest używane jednocześnie z innymi ręcznymi metodami barwienia lub platformami automatycznymi, należy zweryfikować jego działanie.

Przechowywanie i trwałość

Przechowywać w temperaturze 2-8 °C. Nie zamrażać. Niezwłocznie po użyciu ponownie umieścić w temperaturze 2-8°C. Nie używać po upływie daty ważności podanej na etykiecie fiolki. Przechowywanie w warunkach innych od wskazanych powyżej wymaga weryfikacji użytkownika.

Przygotowanie próbek

Zalecanym utrwalaczem jest 10-procentowa obojętna buforowana formalina do zatopionych w parafinie skrawków tkankowych.

Ostrzeżenia i środki ostrożności

Odczynnik został przygotowany z supernatantu hodowli tkankowej. Ponieważ jest to produkt biologiczny, podczas jego używania należy zachować odpowiednie środki ostrożności.

Ten odczynnik zawiera azyd sodu. Karta charakterystyki jest dostępna na żądanie lub dostępna na stronie www.LeicaBiosystems.com. Wszelkie potencjalnie toksyczne składniki należy utylizować zgodnie z krajowymi lub lokalnymi przepisami.

Próbki przed i po utrwaleniu oraz wszelkie materiały narażone na kontakt z nimi należy traktować jak materiały potencjalnie zakaźne i należy je utylizować z zachowaniem odpowiednich środków ostrożności.¹ Podczas pobierania pipetą nie wolno zasysać odczynników

ustami i należy unikać kontaktu odczynników i preparatów ze skórą oraz błonami śluzowymi. W razie kontaktu odczynników lub próbek ze szczególnie narażonymi miejscami przemyć miejsce kontaktu dużą ilością wody. Należy zasięgnąć porady lekarza. Chronić odczynniki przed skażeniem drobnoustrojami, ponieważ może ono doprowadzić do zwiększonego barwienia niespecyficznego. Zastosowanie okresów inkubacji i temperatur innych niż podano w instrukcji może spowodować błędne wyniki. Wszelkie zmiany tego typu muszą zostać zweryfikowane przez użytkownika.

Kontrola jakości

Różnice w przetwarzaniu tkanek i procedurach technicznych w laboratorium użytkownika mogą doprowadzić do znacznej zmienności wyników, co oznacza konieczność dodatkowego przeprowadzania regularnych kontroli wewnętrznych.

Kontrole należy przeprowadzać jak najszybciej na świeżych próbkach z autopsji/biopsji/operacji chirurgicznej utrwalonych, przetworzonych i zatopionych w parafinie, taką samą metodą, jaką badane są pobrane tkanki.

Tkankowa kontrola pozytywna

Stosowana w celu wskazania prawidłowo przygotowanych tkanek i prawidłowych technik barwienia.

W każdej serii barwienia każdy zestaw warunków testowych powinien uwzględniać jedną tkankową kontrolę pozytywną.

Do optymalnej kontroli jakości i do wykrywania niewielkich poziomów degradacji odczynników bardziej nadaje się tkanka o słabym barwieniu pozytywnym niż tkanka o silnym barwieniu pozytywnym.²

Tkankowa kontrola pozytywna powinna obejmować endometrium.

Jeśli tkankowa kontrola pozytywna nie wykaże odpowiedniego barwienia pozytywnego, wyniki testu przeprowadzonego na próbkach pobranych od pacjenta należy uznać za nieważne.

Tkankowa kontrola negatywna

Należy ją wykonać po tkankowej kontroli pozytywnej, aby sprawdzić swoistość znakowania docelowego antygeny przez przeciwciała pierwszorzędowe.

Tkankowa kontrola negatywna powinna obejmować śróbłonek migdałka.

Ewentualnie tkankowa kontrola negatywna może obejmować różne typy komórek obecne w większości skrawków tkankowych, jednak powinno to zostać zweryfikowane przez użytkownika.

Barwienie niespecyficzne, jeżeli jest obecne, zwykle ma charakter rozproszony. Na skrawkach wykonanych z materiału tkankowego nadmiernie utrwalonego w formalinie można również zaobserwować sporadyczne barwienie tkanki łącznej. Do interpretacji wyników barwienia należy używać nieuszkodzonych komórek. Komórki martwicze lub zdegenerowane często powodują barwienie niespecyficzne.³ Wyniki fałszywie pozytywne mogą pojawić się w następstwie nieimmunologicznego wiązania białek lub występowania produktów reakcji substratów. Mogą być również spowodowane przez endogenne enzymy, takie jak pseudoperoxydaza (erytrocyty), endogenna peroksydaza (cytochrom C) lub endogenna biotylna (np. wątroba, piersi, mózg, nerki), w zależności od zastosowanego barwnika immunohistochemicznego. Aby odróżnić endogenną aktywność enzymatyczną lub niespecyficzne wiązanie enzymów od swoistej immunoreaktywności, dodatkowe tkanki pacjenta mogą być barwione wyłącznie substratem chromogenem lub kompleksem enzymatycznym (awidyna-biotyna, streptawidyna, znakowany polimer) i substratem-chromogenem. Jeśli w trakcie tkankowej kontroli negatywnej nastąpi barwienie specyficzne, wyniki testu przeprowadzonego na próbkach pobranych od pacjenta należy uznać za nieważne.

Negatywna kontrola odczynnika

Aby przeprowadzić ocenę barwienia niespecyficznego oraz umożliwić lepszą interpretację barwienia specyficznego na każdym skrawku z próbki pobranej od pacjenta należy przeprowadzić nieswoistą kontrolę negatywną odczynnika w miejscu wiązania przeciwciała pierwszorzędowego.

Tkanka pacjenta

Próbki pobrane od pacjenta barwione NCL-L-PGR-312 należy badać jako ostatnie. Intensywność barwienia pozytywnego należy oceniać w kontekście ewentualnego barwienia niespecyficznego tła w negatywnej kontroli odczynnika. Tak jak we wszystkich innych badaniach immunohistochemicznych wynik ujemny oznacza, że antygen nie został wykryty, co jednak nie oznacza, że jest on nieobecny w badanych komórkach/tkankach. W razie konieczności do identyfikacji reakcji fałszywie negatywnych należy wykorzystać panel przeciwciał.

Oczekiwane wyniki

Tkanki prawidłowe

Klon 16 wykrywa izoformę receptora progesteronu A w jądrach komórek, w których występuje wysoki poziom białka, części komórek endometrium, jajnika i myometrium oraz prawidłowych komórkach przewodowych sutka. Barwienie można również zaobserwować w błonie śluzowej migdałków. (Łączna liczba ocenionych prawidłowych przypadków = 210).

Tkanki nieprawidłowe

Klon 16 wybarwił 105/280 nieprawidłowych tkanek w tym guzy sutka (90/157), gruczolakowłóknaki (8/13), guzy jajnika (3/15), guzy tarczycy (3/6), guzy przerzutowe nieznanego pochodzenia (1/2), guzy płuc (0/11), mięsaki (0/8), guzy wątroby (0/7), guzy nerek (0/6), nowotwory skóry (0/5), guzy żołądka (0/4) guzy neuroendokryjne (0/4), guzy tkanek miękkich (0/3), guzy okrężnicy (0/3), guzy pęcherza moczowego (0/3), guzy nadnercza (0/3), guzy zarodkowe (0/3) guzy mózgu (0/2), raki płaskonabłonkowe przełyku (0/2), raki płaskonabłonkowe języka (0/2), raki płaskonabłonkowe szyjki macicy (0/2), nasieniaki jąder (0/2), gruczolakoraki odbytnicy (0/2), guzy trzustki (0/2), nieokreślone raki płaskonabłonkowe (0/2), atypowe rakowiaki grasicy (0/2), czerniaki (0/2), guzy gruczołu krokowego (0/2), guzy przerośły (0/1), raka płaskonabłonkowe krtani (0/1), guza jelita cienkiego (0/1), chłoniaka (0/1) i guza neuronalnego (0/1). (Łączna liczba ocenionych przypadków raków = 280).

Zaleca się stosowanie NCL-L-PGR-312 do określania statusu receptora alfa progesteronowego w tkance raka sutka.

Ograniczenia ogólne

Badanie immunohistochemiczne to wieloetapowy proces diagnostyczny, który wymaga specjalistycznego szkolenia w zakresie doboru odpowiednich odczynników i tkanek, utrwalania i przetwarzania tkanek, przygotowywania preparatów immunohistochemicznych oraz interpretacji wyników barwienia.

Barwienie tkanek zależy od postępowania z tkanką i jej przetwarzania przed barwieniem. Nieprawidłowe utrwalanie, zamrażanie, rozmrażanie, przemywanie, suszenie, podgrzewanie, ścinanie skrawków lub skażenie innymi tkankami lub płynami może powodować artefakty, zatrzymywanie przeciwciał lub wyniki fałszywie negatywne. Niespójne wyniki mogą wynikać z różnic w metodach utrwalania i zatapiań lub nieprawidłowości związanej z tkanką⁴

Nadmierne lub niepełne barwienie kontrastowe może negatywnie wpływać na właściwą interpretację wyników.

Kliniczną interpretację barwienia lub jego braku należy uzupełnić badaniami morfologicznymi oraz odpowiednimi kontrolami. Ocena powinna przeprowadzić wykwalifikowany patolog w kontekście historii choroby pacjenta oraz innych badań diagnostycznych.

Przeciwciała firmy Leica Biosystems Newcastle Ltd są przeznaczone do badania skrawków zamrożonych lub zatopionych w parafinie, które utrwalono zgodnie z określonymi wymogami. Może wystąpić nieoczekiwana ekspresja antygeny, szczególnie w przypadku nowotworów. Interpretacja kliniczna wybarwionych skrawków musi obejmować analizę morfologiczną oraz ocenę przeprowadzoną w ramach odpowiednich kontroli.

Piśmiennictwo - ogólne.

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. *Progress in Surgical Pathology*. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadjji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. *Laboratory Medicine*. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. *American Journal of Clinical Pathology*. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. *Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention*. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiosarcoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. *International Journal of Urology*. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. *Breast Cancer Research*. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. *Thai Journal of Veterinary Medicine*. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. *Journal of Pathology*. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. *Molecular Human Reproduction*. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. *The Scientist*. 2000;14(11):25.

Zmiany wprowadzone do poprzedniego wydania

Zalecenia dotyczące stosowania, Oczekiwane wyniki

Data publikacji

12 września 2019

Tekoče mišje monoklonsko protiteleso Novocastra™

Progesterone Receptor

Koda izdelka: NCL-L-PGR-312

Predvidena uporaba

Za *diagnostično uporabo in vitro*.

Izdelek NCL-L-PGR-312 je namenjen za kvalitativno identifikacijo molekul progesteronskega receptorja v parafinskih rezinah s pomočjo svetlobne mikroskopije. Klinično razlago obarvanja ali odsotnosti le-tega morajo dopoljevati morfološke študije ustreznih kontrolnih vzorcev, ki jih v okviru klinične anamneze bolnika in drugih diagnostičnih testov oceni usposobljen patolog.

Načelo postopka

Imunohistokemijske (IHC) tehnike barvanja omogočajo vizualizacijo antigenov z izvajanjem zaporednega nanosa – z vmesnimi koraki izpiranja – specifičnega protitelesa na antigen (primarno protiteleso), sekundarnega protitelesa na primarno protiteleso in encimskega kompleksa s kromogenim substratom. Encimska aktivacija kromogena povzroči vidno reakcijo izdelka na mestu antigena. Tak vzorec lahko nato nasprotno barvamo in pokrijemo s krovnim stekelcem. Rezultate nato obdelamo s pomočjo svetlobnega mikroskopa in jih uporabimo pri diferencialni diagnozi patološko-fizioloških procesov, ki so morda povezani z določenim antigenom ali pa tudi ne.

Klon

16

Imunogen

Prokarionski rekombinantni protein, ki ustreza N-terminalnemu delu človeškega progesteronskega receptorja A.

Specifičnost

Človeški progesteronski receptor Obliki A in B sta zaznani pri postopkih analiz Western-blot, medtem ko imunohistokemijski postopki zaznajo samo obliko A. To je lahko posledica nedostopnosti epitopa v zloženi B-obliki proteina progesteronskega receptorja.

Sestava reagenta

NCL-L-PGR-312 je tekočinski supernatant kulture tkiva in vsebuje natrijev azid kot konzervans.

Razred Ig

IgG1

Skupna koncentracija beljakovin Total Protein

Skupna koncentracija beljakovin v določeni seriji je navedena na oznaki na viali.

Koncentracija protitelesa

Višja ali enaka 324 mg/L, določena s testom ELISA. Glejte oznako na viali za koncentracijo Ig določene serije.

Priporočila za uporabo

Imunohistokemija parafinskih rezin.

Toplotno pridobivanje epitopa (HIER): Upoštevajte navodila za uporabo raztopine za pridobivanje epitopov Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Predlagano redčenje: 1 : 100, 30 minut pri 25 °C. To so samo smernice; uporabniki naj poiščejo svoje lastne najbolj učinkovite delovne razredčine.

Vizualizacija: Upoštevajte navodila za uporabo sistemov za zaznavanje polimerov Novolink™ Polymer Detection Systems. Za več podatkov o izdelku ali podporo se obrnite na svojega lokalnega distributerja ali regionalno pisarno podjetja Leica Biosystems, lahko pa tudi obiščete spletno mesto podjetja Leica Biosystems na

www.LeicaBiosystems.com

Učinkovitost tega protitelesa je treba validirati, kadar ga uporabljate z drugimi sistemi za ročno barvanje ali avtomatiziranimi okoli.

Shranjevanje in stabilnost

Hraniti pri temperaturi 2–8 °C. Ne zamrzujte. Takoj po uporabi ohladite na temperaturo 2–8 °C. Ne uporabljajte po datumu izteka roka uporabnosti, ki je naveden na oznaki na viali. Uporabnik naj preveri pogoje shranjevanja, ki se razlikujejo od zgoraj navedenih.

Priprava vzorcev

Priporočena fiksirna raztopina je 10-% formalin v nevtralnem pufru za tkivne rezine, vstavljene v parafin.

Opozorila in previdnostni ukrepi

Vir priprave tega reagenta je supernatant celične kulture. Ker je to biološki izdelek, je treba z njim ravnati z ustrežno skrbnostjo.

Ta reagent vsebuje natrijev azid. Varnostni list je na voljo na zahtevo ali na naslovu www.LeicaBiosystems.com. Upoštevajte zvezne, državne ali lokalne predpise za odstranjevanje vseh morebitnih strupenih sestavin.

Z vzorci, pred fiksiranjem in po njem, in vsemi materiali, s katerimi so prišli v stik, morate rokovati, kot da bi lahko prenašali okužbe, in pri njihovem odstranjevanju slediti ustreznim previdnostnim ukrepom.¹ Nikoli ne pipetirajte reagentov skozi usta; pazite, da reagenti in vzorci ne pridejo v stik s kožo in sluznicami. Če reagenti ali vzorci pridejo v stik z občutljivimi deli, jih izperite z obilo vode. Poiščite zdravniško pomoč.

Pazite, da ne pride do mikrobnih okužb reagentov, saj lahko povzroči nespecifično barvanje.

Če uporabite čas ali temperature inkubacije, ki se razlikujejo od navedenih, lahko pridobite napačne rezultate. Uporabnik mora validirati morebitne spremembe.

Kontrola kakovosti

Razlike pri obdelavi tkiva in tehničnih postopkih v laboratoriju uporabnika lahko vodijo do precejšnje variabilnosti rezultatov, kar zahteva redne interne kontrole učinkovitosti poleg spodaj navedenih postopkov.

Kontrolni vzorci morajo biti sveži vzorci, pridobljeni z obdukcijo/biopsijo/kirurškim posegom, fiksirani s formalinom, obdelani in shranjeni v parafinskem vosku kakor hitro je mogoče ter na isti način, kot vzorci bolnikov.

Pozitivni kontrolni vzorci tkiva

Uporabite jih za opredelitev pravilno pripravljenih tkiv in ustreznih tehnik barvanja.

Pri vsakem postopku barvanja morate vsakemu sklopu preizkusnih pogojev dodati en pozitiven kontrolni vzorec tkiva.

Za kar najboljšo kontrolo kakovosti in boljše zaznavanje manjših stopenj razkroja reagenta je bolj primerno uporabiti tkivo s šibkim pozitivnim obarvanjem kot tkivo z močnim pozitivnim obarvanjem.²

Za pozitivni kontrolni vzorec tkiva priporočamo tkivo endometrija.

Če pozitivni kontrolni vzorci tkiva ne pokažejo pozitivnega obarvanja, morate rezultate preizkusnih vzorcev zavreči kot neveljavne.

Negativni kontrolni vzorci tkiva

Pregledati jih morate po pregledu pozitivnih kontrolnih vzorcev tkiva, da preverite specifičnost oznake ciljnega antigena glede na primarno protiteleso.

Za negativno kontrolo tkiva priporočamo endotelijske dele tonzile.

Drugачe pa se kot negativni kontrolni vzorci pogosto uporablja vrsta različnih celic, ki so prisotne v večini rezin tkiv, vendar pa mora tako uporabo preveriti uporabnik.

Nespecifično barvanje, če je prisotno, je običajno razpršeno. Opazite lahko tudi posamično obarvanje vezivnega tkiva v rezinah tkiv, kot posledica premočnega fiksiranja s formalinom. Za razlago rezultatov obarvanja uporabite nespremenjene celice. Obarvanje nekrotičnih ali degeneriranih celic je pogosto nespecifično.³ Lažno pozitivni rezultati se lahko pojavijo zaradi neimunološke vezave proteinov ali produktov reakcije substrata. Povzročijo jih lahko tudi endogeni encimi, kot so psevdoperoksidaza (eritrociti), endogena peroksidaza (citokromni C) ali endogeni biotin (npr. jetra, dojke, možgani, ledvice), odvisno od vrste uporabljenega imunskega barvila. Za razlikovanje med endogeno aktivnostjo encimov ali nespecifično vezavo encimov zaradi specifične imunske reaktivnosti, lahko barvate dodatna tkiva bolnika izključno ali s kromogenim substratom ali encimskimi kompleksi (avidin-biotin, streptavidin, označeni polimer) in kromogenim substratom. Če pride do specifičnega obarvanja negativnih kontrolnih vzorcev tkiva, morate rezultate vzorcev bolnika zavreči kot neveljavne.

Negativni kontrolni reagent

Za oceno nespecifičnega barvanja in boljšo razlago specifičnega obarvanja na antigenem mestu uporabite nespecifični negativni kontrolni reagent namesto primarnega protitelesa z eno rezino vsakega vzorca bolnika.

Bolnikovo tkivo

Nazadnje preglejte bolnikove vzorce, obarvane z izdelkom NCL-L-PGR-312. Intenzivnost pozitivnega obarvanja ocenite v okviru morebitnega nespecifičnega obarvanja ozadja z negativnim kontrolnim reagentom. Tako kot pri vseh imunohistokemijskih preizkusih negativen rezultat pomeni, da antigen ni bil zaznan, ne pa odsotnosti antigena v testiranih celicah/tkivih. Po potrebi uporabite nabor protiteles za opredelitev napačnih negativnih reakcij.

Pričakovani rezultati

Normalna tkiva

Klon 16 je zaznal izoobliko progesteronskega receptorja A v jedrih celic, ki izražajo visoko koncentracijo proteina, vključno z delom endometrijskih, ovarijskih in miometrijskih celic ter normalnimi duktalnimi celicami dojke. Obarvanje je mogoče opaziti tudi pri sluznici tonzile. (Skupno število ocenjenih normalnih primerov = 210).

Nenormalna tkiva

Klon 16 je obarval 105/208 nenormalnih ocenjenih tkiv, vključno s tumorji dojke (90/157), fibroadenomi dojke (8/13), tumorji jajčnikov (3/15), tumorji ščitnice (3/6), metastatskimi tumorji neznanega izvora (1/2), pljučnimi tumorji (0/11), sarkomi (0/8), jetrnimi tumorji (0/7), ledvičnimi tumorji (0/6), kožnimi tumorji (0/5), želodčnimi tumorji (0/4), nevroendokrinimi tumorji (0/4), tumorji mehkih tkiv (0/3), tumorji kolona (0/3), tumorji sečne mehurja (0/3), tumorji nadledvične žleze (0/3), tumorji zardnih celic (0/3), možganskimi tumorji (0/2), ploščatoceličnimi karcinomi požiralnika (0/2), ploščatoceličnimi karcinomi jezika (0/2), ploščatoceličnimi karcinomi materničnega vratu (0/2), seminomi testisov (0/2), adenokarcinomi rektuma (0/2), tumorji trebušne slinavke (0/2), nedoločeni ploščatoceličnimi karcinomi (0/2), atipičnimi karcinoidnimi tumorji priželjca (0/2), melanomi (0/2), tumorji prostate (0/2), hiperplazijo prostate (0/1), ploščatoceličnim karcinomom grla (0/1), tumorjem tankega črevesa (0/1), limfomom (0/1) in nevralnimi tumorjem (0/1). (Skupno število ocenjenih primerov s tumorji = 280).

NCL-L-PGR-312 se priporoča za določanje statusa progesteronskega receptorja alfa pri rakavem tkivu dojke.

Splošne omejitve

Imunohistokemija je diagnostični postopek z več koraki, ki zahteva specializirano usposabljanje za izbiro ustreznih reagentov, izbiro, fiksiranje in obdelavo tkiv, pripravo IHC-preparata in razlago rezultatov obarvanja.

Obarvanje tkiva je odvisno od rokovanja s tkivom in njegove obdelave pred barvanjem. Nepravilno fiksiranje, zamrzovanje, odtajanje, izpiranje, sušenje, segrevanje, rezanje ali okužba z drugimi tkivi ali tekočinami lahko povzročijo nastanek artefaktov, lovljenje protitelesa ali lažne negativne rezultate. Nedosledni rezultati so lahko posledica razlik pri metodah fiksiranja in priprave ali pa so del nepravilnosti tkiva samega.⁴ Prekomerno ali nepopolno nasprotno barvanje lahko neugodno vpliva na pravilno tolmačenje rezultatov.

Klinično razlago obarvanja ali odsotnosti le-tega morajo dopolnjevati morfološke študije ustreznih kontrolnih vzorcev, ki jih v okviru klinične anamneze bolnika in drugih diagnostičnih testov oceni usposobljen patolog.

Protitelesa družbe Leica Biosystems Newcastle Ltd so namenjena uporabi, kot je navedeno, na zamrznjenih ali v parafin vstavljenih rezinah z določenimi zahtevami za fiksiranje. Lahko pride do nepričakovanega izražanja antigena, zlasti pri neoplazmah. Pri klinični razlagi obarvane rezine tkiva morate upoštevati morfološko analizo in oceno ustreznih kontrol.

Splošna literatura

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. *Progress in Surgical Pathology*. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. *Laboratory Medicine*. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. *American Journal of Clinical Pathology*. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. *Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention*. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. *International Journal of Urology*. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. *Breast Cancer Research*. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. *Thai Journal of Veterinary Medicine*. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. *Journal of Pathology*. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. *Molecular Human Reproduction*. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. *The Scientist*. 2000;14(11):25.

Dodatki in spremembe k prejšnji izdaji

Priporočila za uporabo, pričakovani rezultati.

Datum izdaje

12 september 2019

Tekutá myši monoklonální protilátka Novocastra™

Progesterone Receptor

Kód výrobku: NCL-L-PGR-312

Zamýšlené použití

Pro diagnostické použití in vitro.

NCL-L-PGR-312 je určen ke kvalitativnímu stanovení molekul progesteronových receptorů světelnou mikroskopií na parafinových řezech. Klinickou interpretaci jakéhokoliv barvení nebo jeho nepřítomnosti je nutné doplnit morfologickým vyšetřením s použitím správných kontrol a zhodnotit je musí kvalifikovaný patolog v kontextu s klinickou anamnézou pacienta a jinými diagnostickými testy.

Princip metody

Imunohistochemické (IHC) barvicí techniky umožňují vizualizaci antigenů pomocí enzymatické aplikace specifické protilátky proti antigenu (primární protilátka), sekundární protilátky proti primární protilátce a enzymového komplexu s chromogenním substrátem s interponovanými omývacími kroky. Enzymatická aktivace chromogenu má za následek viditelnou reakci produktu v místě antigenu. Vzorek pak může být kontrastně nabarven a překryt krycím sklíčkem. Výsledky se interpretují ve světelném mikroskopu; jsou pomůckou v diferenciální diagnostice patofyziologických procesů, které mohou, ale nemusí, souviset s příslušným antigenem.

Klon

16

Imunogen

Jako imunogen byl použit prokaryotický rekombinantní protein odpovídající N-terminální oblasti formy A lidského progesteron receptoru.

Specifita

Lidský progesteron receptor. Formy A a B jsou detekovány metodami Western blot, ale pouze forma A je detekována imunohistochemickými metodami. To může být výsledkem nedostupnosti epitopu ve složené formě B proteinu progesteron receptoru.

Složení reagentie

NCL-L-PGR-312 je tekutý supernatant z tkáňové kultury obsahující jako konzervační prostředek azid sodný.

Třída Ig

IgG1

Koncentrace celkového proteinu Total Protein

Koncentrace celkového proteinu specifická pro šarži je uvedena na štítku na lahvičce.

Koncentrace protilátek

324 mg/L nebo vyšší, stanovená metodou ELISA. Koncentrace imunoglobulinu (Ig) specifická pro šarži je uvedena na štítku na lahvičce.

Doporučení k použití

Imunohistochemické vyšetření na parafinových řezech.

Teplem indukované odmaskování epitopu (Heat Induced Epitope Retrieval, HIER): Postupujte podle pokynů k použití odmaskovacího roztoku Novocastra Epitope pH 6.

Doporučené ředění: 1:100 po dobu 30 minut při 25 °C. Toto doporučení je uvedeno jako vodítko; uživatel musí stanovit vlastní optimální pracovní ředění.

Vizualizace: Postupujte podle návodu k použití k systémům Novolink™ Polymer Detection Systems. Další informace o produktu nebo podporu si vyžádejte od místního distributora nebo regionální kanceláře společnosti Leica Biosystems, nebo navštivte web společnosti Leica Biosystems,

www.LeicaBiosystems.com

Výkon této protilátky je třeba validovat, pokud se používá s jinými systémy pro ruční barvení nebo na automatických platformách.

Skladování a stabilita

Skladujte při teplotě 2–8 °C. Nezmrazujte. Okamžitě po použití vraťte do prostředí s teplotou 2–8 °C. Nepoužívejte po uplynutí data expirace uvedeného na štítku na lahvičce. Podmínky skladování jiné než výše uvedené musí uživatel validovat.

Příprava vzorku

Fixační roztok doporučený pro řezy tkáně zalité v parafinu je 10% formalin pufovaný na neutrální pH.

Varování a bezpečnostní opatření

Tato reagentie byla připravena ze supernatantu z buněčné kultury. Protože jde o biologický produkt, je nutno manipulaci s ní věnovat náležitou pozornost.

Tato reagentie obsahuje azid sodný. Bezpečnostní list materiálu je k dispozici na požádání nebo je dostupný na webu www.LeicaBiosystems.com

Údaje o likvidaci jakýchkoli potenciálně toxických komponent prostudujte ve federálních, státních nebo místních nařízeních.

Se vzorky, před fixací i po fixaci, a se všemi materiály jim vystavenými, je nutno zacházet, jako by mohly způsobit přenos infekce, a likvidovat je s náležitými bezpečnostními opatřeními.* Reagentie nikdy nepipetujte ústy a zabraňte styku reagentií a vzorků s kůží a sliznicí. Pokud se reagentie nebo vzorky dostanou do kontaktu s citlivými oblastmi, omyjte je velkým množstvím vody. Vyhledejte lékařskou pomoc.

Minimalizujte mikrobiální kontaminaci reagentií, mohlo by dojít ke zvýšení výskytu nespecifického barvení.

Inkubační doby nebo teploty jiné než předepsané mohou vést k chybným výsledkům. Všechny takové změny musí být uživatelem validovány.

Kontrola jakosti

Rozdíly ve zpracování tkání a v technických postupech v laboratoři uživatele mohou způsobit významnou variabilitu výsledků, což vyžaduje kromě níže uvedených postupů i pravidelné provádění kontrol v laboratoři.

Kontroly musí být čerstvé pitevni/bioptické/operační vzorky co nejdříve fixované formalínem, zpracované a zalité do parafinového vosku, stejným způsobem jako vzorek/zvorky pacienta.

Positivní tkáňová kontrola

Používá se k průkazu správně připravených tkání a správných barvicích technik.

V každém barvicím cyklu musí být použita jedna pozitivní tkáňová kontrola pro každý soubor testovacích podmínek.

Pro optimální kontrolu jakosti a k detekci menšího stupně degradace reagentie je vhodnější tkáň se slabým pozitivním barvením než tkáň se silným pozitivním barvením.²

Doporučenou pozitivní tkáňovou kontrolou je endometrium.

Pokud pozitivní tkáňová kontrola nevykazuje pozitivní barvení, musí být výsledky testovaných vzorků považovány za neplatné.

Negativní tkáňová kontrola

Musí být vyšetřena po pozitivní tkáňové kontrole k ověření specificity označení cílového antigenu primární protilátkou.

Doporučenou tkání pro negativní kontrolu jsou endoteliální prvky tonzily.

Alternativně často představuje místa negativní kontroly řada různých typů buněk přítomných ve většině tkáňových řezů, to ale musí uživatel validovat.

Nespecifické barvení, je-li přítomno, má obvykle difúzní vzhled. V řezech ze tkání nadměrně fixovaných formalínem může být také zjištěno sporadické barvení pojivové tkáně. K interpretaci výsledků barvení použijte neporušené buňky. Nekrotické nebo degenerované buňky se často barví nespecificky.³ Falešné pozitivní výsledky mohou být důsledkem imunologické vazby proteinů nebo produktů reakčního substrátu. Mohou být také způsobeny endogenními enzymy, jako je např. pseudoperoxidáza (erythrocyty), endogenní peroxidáza

(cytochrom C) nebo endogenní biotin (např. játra, prs, mozek, ledviny), podle typu použitého imunobarviva. K odlišení aktivity endogenních enzymů či nespecifické vazby enzymů od specifické imunoreaktivity mohou být barveny další tkáně pacienta vylučně chromogenním substrátem, případně enzymovými komplexy (avidin-biotin, streptavidin, značený polymer) a chromogenním substrátem. Pokud dojde v negativní tkáňové kontrole ke specifickému barvení, musí být výsledky vzorků pacienta považovány za neplatné.

Negativní reagenční kontrola

K vyhodnocení nespecifického barvení a umožnění lepší interpretace specifického barvení v místě antigenu použijte na řezu z každého vzorku pacienta nespecifickou negativní reagenční kontrolu místo primární protilátky.

Tkáň pacienta

Nakonec vyšetřete vzorky pacienta barvené pomocí NCL-L-PGR-312. Intenzita pozitivního barvení musí být zhodnocena v kontextu se vším

nespecifickým barvením pozadí u negativní reagenční kontroly. Jako u každého imunohistochemického vyšetření, negativní výsledek znamená, že antigen nebyl zjištěn, nikoli, že antigen není ve vyšetřovaných buňkách/tkáňích přítomen. V případech potřeby použijte k identifikaci falešně negativních reakcí panel protilátek.

Očekávané výsledky

Normální tkáň

Klon 16 detekuje izoformu A progesteron receptor A v jádrech buněk, které exprimují vysoké úrovně proteinu, včetně části endometriálních, ovariálních, myometriálních buněk a ductálních buněk normálního prsu. Barvení může být také pozorováno na sliznici tonzily. (Celkový počet vyšetřených normálních tkání = 210).

Abnormální tkáň

Klon 16 barvil 105/280 hodnocených abnormálních tkání, včetně karcinomů prsu (90/157), fibroadenomů prsu (8/13), nádorů vaječníků (3/15), nádorů štítné žlázy (3/6), metastatických nádorů neznámého původu (1/2), nádorů plic (0/11), sarkomů (0/8), nádorů jater (0/7), nádorů ledvin (0/6), nádorů kůže (0/5), nádorů žaludku (0/4), neuroendokrinních tumorů (0/4), nádorů měkkých tkání (0/3), nádorů tlustého střeva (0/3), nádorů močového měchýře (0/3), adrenálních tumorů (0/3), tumorů zárodečných buněk (0/3), nádorů mozku (0/2), spinocelulárních karcinomů jícnu (0/2), spinocelulárních karcinomů jazyka (0/2), spinocelulárních karcinomů děložního hrdla (0/2), testikulárních seminomů (0/2), adenokarcinomů rekta (0/2), nádorů pankreatu (0/2), nespecifikovaných spinocelulárních karcinomů (0/2), atypických karcinoidních nádorů brzlíku (0/2), melanomů (0/2), tumorů prostaty (0/2), hyperplazie prostaty (0/1), spinocelulárního karcinomu hrtanu (0/1), nádoru tenkého střeva (0/1), lymfomu (0/1) a neurálního nádoru (0/1). (Celkový počet vyšetřovaných nádorů = 280).

NCL-L-PGR-312 se doporučuje ke stanovení stavu alfa progesteron receptor u tkání rakoviny prsu.

Obecná omezení

Imunohistochemické vyšetření je vícekrokový diagnostický proces, který spočívá ve specializovaném školení ve výběru vhodných reagentů; výběru, fixaci a zpracování tkání; přípravě imunohistochemického sklíčka; a v interpretaci výsledků barvení.

Barvení tkáně závisí na manipulaci s tkání a jejím zpracování před barvením. Nesprávným postupem při fixaci, zmrazení, rozmrazení, omývání, sušení, zahřívání, krájení řezů nebo kontaminací jinými tkáněmi či tekutinami mohou vzniknout artefakty, může dojít k vychytávání protilátek nebo k falešně negativním výsledkům. Nekonzistentní výsledky mohou být důsledkem odchylek ve fixačních metodách a metodách zalití v konzervačním médiu, nebo přirozených odchylek ve tkáni.⁴

Nadměrné nebo nedostatečné kontrastní barvení může narušit správnou interpretaci výsledků.

Klinickou interpretaci jakéhokoliv barvení nebo jeho nepřítomnosti je nutné doplnit morfologickým vyšetřením s použitím správných kontrol a zhodnotit je musí kvalifikovaný patolog v kontextu s klinickou anamnézou pacienta a jinými diagnostickými testy.

Protilátky společnosti Leica Biosystems Newcastle Ltd se používají, jak bylo uvedeno, u zmrazených nebo u parafinových řezů se specifickými požadavky na fixaci. Může dojít k expresi neočekávaných antigenů, zejména u nádorů. Klinická interpretace jakéhokoliv

barveného tkáňového řezu musí zahrnovat morfológickou analýzu a zhodnocení příslušných kontrol.

Literatura - všeobecná

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. *Progress in Surgical Pathology*. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. *Laboratory Medicine*. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. *American Journal of Clinical Pathology*. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. *Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention*. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. *International Journal of Urology*. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. *Breast Cancer Research*. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. *Thai Journal of Veterinary Medicine*. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. *Journal of Pathology*. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. *Molecular Human Reproduction*. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. *The Scientist*. 2000;14(11):25.

Opravy předchozího vydání

Doporučení pro použití, očekávané výsledky.

Datum vydání

12 září 2019

Tekutá myšia monoklonálna protilátka Novocastra™

Progesterone Receptor

Kód produktu: NCL-L-PGR-312

Zamýšľané použitie

Na diagnostické použitie in vitro.

NCL-L-PGR-312 slúži na kvalitatívnu identifikáciu molekúl progesterónového receptora v parafínových rezoch pomocou svetelnej mikroskopie. Klinická interpretácia akéhokoľvek farbenia alebo jeho absencie musí byť kombinovaná s morfológickými vyšetreniami za použitia zodpovedajúcich kontrol. Výsledky je nutné vyhodnotiť v kontexte klinickej anamnézy pacienta a iných diagnostických testov vedených kvalifikovaným patológom.

Princíp postupu

Techniky imunohistochemického (IHC) zafarbenia umožňujú vizualizáciu antigénov sekvenčnou aplikáciou špecifickej protilátky proti antigénu (primárna protilátka), sekundárnej protilátky proti primárnej protilátke a enzymatického komplexu s chromogénnym substrátom. Medzi jednotlivými krokmi prebieha premyvanie. Enzymatická aktivácia chromogénu vytvára v mieste antigénu viditeľné produkty reakcie. Môžete doplniť kontrastné zafarbenie vzorky a zakryť ju krycím sklíčkom. Výsledky sa interpretujú pomocou svetelného mikroskopu a napomáhajú pri diferenciálnej diagnostike patofyziologických procesov, ktoré môžu, ale nemusia byť spojené s určitým antigénom.

Klon

16

Imunogén

Prokaryotický rekombinantný proteín zodpovedajúci oblasti N-konca A formy ľudského progesterónového receptora.

Špecificita

Ľudský progesterónový receptor. V rámci postupov testu Western blot sa detegujú A a B formy, ale pri imunohistochemických postupoch sa deteguje len A forma. Môže to byť v dôsledku nedostupnosti epitopu v zloženej B forme proteínu progesterónového receptora.

Zloženie činidla

NCL-L-PGR-312 je tekutý supernatant na tkanivovú kultiváciu obsahujúci azid sodný ako konzervačnú látku.

Trieda Ig

IgG1

Celková koncentrácia proteínov Total Protein

Celkovú koncentráciu proteínov špecifických pre šaržu nájdete na štítku fľaštičky.

Koncentrácia protilátok

Vyššia alebo rovná 324 mg/L podľa ELISA. Koncentráciu Ig špecifických pre šaržu nájdete na štítku fľaštičky.

Odporúčania na použitie

Imunohistochémia parafínových rezov.

Záchyt epitopov s tepelnou indukciou (HIER): Postupujte podľa návodu na použitie systému Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

Odporúčané riešenie: 1 : 100 po dobu 30 minút pri teplote 25 °C. Táto hodnota je orientačná, používatelia si musia stanoviť svoje vlastné optimálne pracovné riešenia.

Vizualizácia: Postupujte podľa návodu na použitie systémov Novolink™ Polymer Detection Systems. Ďalšie informácie o produkte alebo podporu vám poskytnú váš miestny distribútor alebo lokálne zastúpenie spoločnosti Leica Biosystems. Takisto môžete navštíviť internetovú stránku spoločnosti Leica Biosystems:

www.LeicaBiosystems.com

Funkčnosť tejto protilátky je nutné validovať pri použití s inými manuálnymi systémami farbenia alebo automatizovanými platformami.

Uskladnenie a stabilita

Skladujte pri teplote 2 – 8 °C. Nezmrazujte. Okamžite po použití vráťte do teploty 2 – 8 °C. Nepoužívajte po uplynutí dátumu expirácie uvedeného na štítku fľaštičky. Iné než vyššie uvedené podmienky skladovania si vyžadujú validáciu používateľom.

Príprava vzorky

Odporúčaný fixačný prípravok je 10 % neutrálny pufovaný formalín pre bločky tkaniva zaliate do parafínu.

Varovania a bezpečnostné opatrenia

Toto činidlo bolo pripravené zo supernatantu bunkovej kultúry. Keďže ide o biologický produkt, pri manipulácii je nutné vynaložiť zodpovedajúcu starostlivosť.

Toto činidlo obsahuje azid sodný. Materiálový bezpečnostný list je k dispozícii na požiadanie alebo na stránkach www.LeicaBiosystems.com.

Likvidáciu prípadných potenciálne toxických súčastí definujú federálne, štátne alebo miestne predpisy.

So vzorkami pred fixáciou a po nej a všetkými materiálmi, ktoré s nimi prišli do kontaktu, je nutné manipulovať ako s potenciálne infekčnými a zlikvidovať ich pri dodržaní zodpovedajúcich bezpečnostných opatrení.¹ Činidlá nikdy nepipetujte ústami a zabráňte kontaktu činidla a vzoriek s kožou a sliznicami. Ak sa činidlá alebo vzorky dostanú do kontaktu s citlivými oblasťami, umyte ich veľkým množstvom vody. Vyhľadajte lekársku pomoc.

Minimalizujte mikrobiálnu kontamináciu činidiel. V opačnom prípade môže dôjsť k zvýšeniu nešpecifického zafarbenia. Nedodržanie predpísaných inkubačných dób alebo teplôt môže viesť k nesprávnym výsledkom. Všetky takéto zmeny si vyžadujú validáciu používateľom.

Kontrola kvality

Rozdiely v spracovaní tkaniva a technických postupoch v laboratóriu používateľa môžu viesť k významnému kolísaniu výsledkov, čo si vyžaduje, okrem nasledujúcich postupov, aj pravidelné interné kontroly.

Kontroly by mali byť čerstvé pitevné/bioptické/chirurgické vzorky fixované čo najskôr formalínom a spracované zaliatím do parafínu rovnakým spôsobom ako vzorky pacienta.

Pozitívna kontrola tkanivom

Identifikuje správne pripravené tkanivá a správne techniky zafarbenia.

Každá súprava testových podmienok v každom cykle zafarbenia musí obsahovať jednu pozitívnu kontrolu tkanivom.

Tkanivo so slabým pozitívnym farbením je pre optimálnu kontrolu kvality a na detekciu slabšej degradácie činidla vhodnejšie než tkanivo so silným pozitívnym farbením.²

Odporúčané tkanivo na pozitívnu kontrolu je endometrium.

Ak pozitívna kontrola tkanivom nebude vykazovať pozitívne zafarbenie, výsledky testovaných vzoriek je nutné považovať za neplatné.

Negatívna kontrola tkanivom

Nutné vyšetriť po pozitívnej kontrole tkanivom s cieľom overiť špecifickú značenie cieľového antigénu primárnou protilátkou.

Odporúčané tkanivo na negatívnu kontrolu sú endotelové prvky tonzil.

Ako negatívnu kontrolu je možné použiť aj rôzne typy buniek prítomné vo väčšine tkanivových rezov, takýto postup si však vyžaduje validáciu používateľom.

Pripadné nešpecifické farbenie má obvykle difúznú vzhľad. V rezoch tkanív silne fixovaných formalínom môže byť pozorované sporadické farbenie spojiva. Na interpretáciu výsledkov farbenia používajte intaktné bunky. Nekrotické alebo degenerované bunky sa často farbja nešpecificky.³ Falošne pozitívne výsledky môžu byť pozorované v dôsledku neimunologickej väzby proteínov alebo produktov reakcie substrátu. Môžu byť spôsobené aj endogénnymi enzýmami, ako napr. pseudoperoxidázou (erythrocyty), endogénnou peroxidázou (cytochróm C) alebo endogénnym biotínom (napr. pečeň, prsník, mozog, oblička) v závislosti od typu imunologického farbenia. S cieľom diferencovať endogénnu enzymatickú aktivitu alebo nešpecifickú väzbu enzýmov od špecifickej imunoreaktivity môžete nafarbiť ďalšie vzorky tkanív pacienta výhradne substrátovým chromogénom alebo enzymatickými komplexmi (avidín-biotín, streptavidín, značený polymér), resp. substrátovým chromogénom. V prípade špecifického farbenia v negatívnej kontrole tkanivom je nutné výsledky vzoriek pacienta považovať za neplatné.

Negatívna kontrola činidlom

Na vyhodnotenie nešpecifického zafarbenia použite nešpecifickú negatívnu kontrolu činidlom miesto primárnej protilátky s rezom jednotlivých vzoriek pacienta, čo umožní lepšiu interpretáciu špecifického farbenia na mieste antigénu.

Tkanivo pacienta

Pacientske vzorky zafarbené prípravkom NCL-L-PGR-312 preskúmajte ako posledné. Intenzitu pozitívneho farbenia je nutné vyhodnotiť v kontexte prípadného

nešpecifického zafarbenia negatívnej kontroly činidlom na pozadí. Podobne ako pri všetkých imunohistochemických testov znamená negatívny výsledok, že antigén nebol detegovaný. Nepotvrďuje jeho absenciu v testovaných bunkách/tkanivách. V prípade potreby identifikujte falošne negatívne reakcie pomocou panelu protilátok.

Očakávané výsledky

Normálne tkanivá

Klon 16 detegoval izoformu A progesterónového receptora v jadrách buniek, ktoré exprimujú vysoké úrovne proteínu, vrátane časti buniek endometria, vaječníkov a myometriu a normálnych duktálnych buniek prsníka. Zafarbenie je tiež možné pozorovať v sliznici tonzil. (Celkový počet normálnych hodnotených prípadov = 210).

Abnormálne tkanivá

Klon 16 zafarbil 105/280 hodnotených abnormálnych tkanív vrátane nádorov prsníka (90/157), fibroadenómov prsníka (8/13), nádorov vaječníkov (3/15), nádorov štítnej žľazy (3/6), metastatických nádorov neznámeho pôvodu (1/2), nádorov pľúc (0/11), sarkómov (0/8), nádorov pečene (0/7), nádorov obličiek (0/6), nádorov kože (0/5), nádorov žalúdka (0/4), neuroendokrinných nádorov (0/4), nádorov mäkkých tkanív (0/3), nádorov hrubého čreva (0/3), nádorov močového mechúra (0/3), nádorov nadobličiek (0/3), nádorov zárodočných buniek (0/3), nádorov mozgu (0/2), skvamocelulárnych karcinómov pažeráka (0/2), skvamocelulárnych karcinómov jazyka (0/2), skvamocelulárnych karcinómov krčka maternice (0/2), seminómov semenníkov (0/2), adenokarcinómov konečníka (0/2), nádorov pankreasu (0/2), nešpecifikovaných skvamocelulárnych karcinómov (0/2), atypických karcinoidných nádorov týmusu (0/2), melanómov (0/2), nádorov prostaty (0/2), hyperplázie prostaty (0/1), skvamocelulárneho karcinómu hrtana (0/1), nádoru tenkého čreva (0/1), lyfómu (0/1) a neurálneho nádoru (0/1). (Celkový počet vyšetrených nádorov = 280).

NCL-L-PGR-312 sa odporúča na určenie stavu progesterónového receptora alfa v tkanive nádoru prsníka.

Všeobecné limitácie

Imunohistochemia je diagnostický postup pozostávajúci z viacerých krokov, ktorý si vyžaduje špecializované zaškolenie vo výbere zodpovedajúcich činidiel, výbere tkanív, fixácie a spracovania, príprave IHC sklíčka a interpretácii výsledkov farbenia.

Farbenie tkaniva závisí od manipulácie s tkanivom a od jeho spracovania pred farbením. Nesprávna fixácia,

zmrazovanie, rozmrazovanie, premývanie, sušenie, ohrievanie, rezanie alebo kontaminácia inými tkanivami či tekutinami môžu viesť k vzniku artefaktov, záchytu protilátok alebo falošne negatívny výsledkom. Inkonzistentné výsledky môžu byť spôsobené zmenami metód fixácie a montáže preparátov alebo inherentnými nepravdivosťami v tkanive.⁴

Nadmerné alebo neúplné kontrastné farbenie môže narušiť správnosť interpretácie výsledkov.

Klinická interpretácia akéhokoľvek farbenia alebo jeho absencie musí byť kombinovaná s morfológickými vyšetreniami za použitia zodpovedajúcich kontrol. Výsledky je nutné vyhodnotiť v kontexte klinickej anamnézy pacienta a iných diagnostických testov vedených kvalifikovaným patológom.

Protilátky spoločnosti Leica Biosystems Newcastle Ltd sú určené na použitie na zmrazených rezoch alebo rezoch zaliatych parafínom so špecifickými požiadavkami na fixáciu, ako uvádza tento dokument. Najmä pri neopláziách môže dôjsť k nečakanej expresii antigénov. Klinická interpretácia akýchkoľvek farbených tkanivových rezov musí zahŕňať morfológickú analýzu a vyhodnotenie zodpovedajúcich kontrol.

Bibliografia – všeobecne

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. *Progress in Surgical Pathology*. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. *Laboratory Medicine*. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. *American Journal of Clinical Pathology*. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. *Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention*. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. *International Journal of Urology*. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. *Breast Cancer Research*. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. *Thai Journal of Veterinary Medicine*. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. *Journal of Pathology*. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. *Molecular Human Reproduction*. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. *The Scientist*. 2000;14(11):25.

Úpravy predchádzajúceho vydania

Odporúčania na použitie, Očakávané výsledky.

Dátum vydania

12 septembra 2019

جسم Novocastra™ المضاد السائل وحيد النسيلة من الفأر Progesterone Receptor رمز المنتج: NCL-L-PGR-312

الإستعمال المستهدف

للاستخدام في المختبر لغرض التشخيص

تم تصميم NCL-L-PGR-312 للتحديد النوعي بواسطة المجهر الضوئي لجزئيات مستقبلات البروجيستيرون في أقسام البارايفن. ينبغي أن يُستكمل التفسير السريري لوجود أي تلوّيح أو غيابها من خلال الدراسات المورفولوجية والضوابط الصحيحة، وينبغي تقييم ذلك في سياق التاريخ السريري للمريض وغيره من الاختبارات التشخيصية التي يُجرىها أخصائي مؤهل في علم الأمراض.

المبادئ المتعلقة بالاجراءات

تسمح تقنيات التلوّيح الكيميائي النسيجي المناعي (IHC) بتصوير المستضدات عبر التطبيق المتسلسل لجسم مضاد محدد إلى المستضد (الجسم المضاد الأولي)، وجسم مضاد ثانوي إلى الجسم المضاد الأولي، ومركب إنزيمي مع واسب مودّ للون مع خطوات غسيل متداخلة. ينتج التنقيط الإنزيمي لمودّ اللون في منتج تفاعل مرئي في موقع المستضد. قد تتحول العينة بعد ذلك لتكون مضادة للتلوّيح ومنزلة الغطاء. يتم تفسير النتائج باستخدام مجهر ضوئي والمساعدة في التشخيص التفصيلي للعمليات الفسيولوجية المرضية، والتي قد تكون مرتبطة أو غير مرتبطة بمستضد معين.

المستسخ

16

المستضد

بروتين مأمّوب بدائي النواة متوافق مع المنطقة الطرفية الأمينية للشكل A لمستقبلات البروجيستيرون البشرية.

الخصوصية

مستقبل بروجيستيرون بشري. يتم اكتشاف الشكلين A وB في إجراءات لطحّة ويستزّن ولكن يتم اكتشاف النموذج A فقط في الإجراءات الكيميائية النسيجية المناعية. قد يكون هذا نتيجة تعذر الوصول إلى الحماة في الشكل B المطوي من بروتين مستقبلات البروجيستيرون.

تكوين الكاشف

NCL-L-PGR-312 هي مادة طاقية لزراعة الأسجة السائلة تحتوي على أزيد الصوديوم كمادة حافظة.

فئة الغلوبولين المناعي

IgG1

تركيز البروتين الكلي

ارجع إلى ملصق الأمبول لمعرفة مجموعة تركيز البروتين الكلي المحدد.

تركيز الجسم المضاد

أكثر من أو يساوي 324 مجم/لتر حسبما تحدد مقايضة الممتز المناعي المرتبط بالإنزيم (ELISA). ارجع إلى ملصق الأمبول لمعرفة مجموعة تركيز الغلوبولين المناعي الكلي المحدد.

توصيات حول الاستخدام

الكيميائية الهيستولوجية المناعية على مقاطع البارايفن.

الحماة المائل بالحرارة (HIER): يُرجى اتباع التعليمات لاستخدامها في Novocastra Epitope Retrieval Solution pH 6.

التخفيف المقترح: 1: 100 لمدة 30 دقيقة عند 25 درجة مئوية. يتم توفير هذا كدليل ويجب على المستخدمين تحديد التخفيفات المثالية المتداولة الخاصة بهم.

التصوير: يُرجى اتباع التعليمات للاستخدام في Novolink™ Polymer Detection Systems. لمزيد من المعلومات أو الدعم عن المنتج، اتصل بالموزع المحلي أو المكتب الإقليمي لشركة Leica Biosystems، أو بدلاً من ذلك، قم بزيارة موقع ويب Leica Biosystems.

www.LeicaBiosystems.com

يجب التحقق من صحة أداء هذا الجسم المضاد عند استخدامه مع أنظمة تلوّيح بديوية أخرى أو منصات آلية.

التخزين والاستقرار

يُخزّن في درجة حرارة 2-8 درجة مئوية. يجب عدم تجميده. أعد درجة الحرارة إلى 2-8 درجة مئوية بعد الاستعمال مباشرةً. لا يُستعمل بعد تاريخ انتهاء الصلاحية المدون على ملصق الأمبول.

يجب التحقق من ظروف التخزين بمعرفة المستخدم بخلاف الظروف المحددة أعلاه.

تحضير العينة

المادة المثبتة الموصى بها هي الفورمالين 10% حيادي التنظيم لأقسام الأسجة المضمنة في البارايفن.

تحذيرات واحتياطاتكم إعداد هذا الكاشف من مادة طاقية لزراعة الخلايا.

ويما أنه منتج بيولوجي، فينبغي توخي الحذر عند التعامل معه.

يحتوي هذا الكاشف على أزيد الصوديوم. تتوفر ورقة بيانات سلامة المواد عند الطلب أو من خلال www.LeicaBiosystems.com

راجع اللوائح الفيدرالية، أو لوائح الولاية، أو اللوائح المحلية للتخلص من أي مكونات سامة محتملة.

ينبغي التعامل مع العينات، قبل التثبيت وبعده، وكذلك مع جميع المواد التي تتعرض لها كما ولو كانت قادرة على نقل العدوى، وينبغي التخلص منها مع اتخاذ الاحتياطات السليمة.¹ لا تمص الكواشف مطلقاً عن طريق الفم، وتجنب احتكاك الجلد والأغشية المخاطية بالكواشف أو العينات. إذا كانت الكواشف أو العينات تحتك بمناطق حساسة، فعليك بغسل هذه المناطق بكميات وفيرة من الماء. اطلب المشورة الطبية.

قلّل التلوث الميكروبي للكواشف وإلا قد تحدث زيادة في التلوّيح غير المحدد.

قد تؤدي أوقات الحماة أو درجات الحرارة، وبخلاف تلك المحددة، إلى الحصول على نتائج خاطئة. يجب التحقق من أية تغييرات كهذه من جانب المستخدم.

ضبط الجودة

قد تؤدي الاختلافات في معالجة الأسجة والإجراءات التقنية في مختبر المستخدم إلى حدوث تباين كبير في النتائج، مما يتطلب الأداء المنتظم للضوابط الداخلية بالإضافة إلى الإجراءات التالية. يجب أن تكون الضوابط التشريحية/الخزعات/العينات الجراحية جديدة، مثبتة بالفورمالين، تمت معالجتها ومضمنة بشمع البارايفن بإسرع وقت ممكن بنفس الطريقة مثل عينة (عينات) المريض.

تحكم النسيج الإيجابي

يستخدم للإشارة إلى الأنسجة التي تم إعدادها بصورة صحيحة وأساليب التطعيم السليمة.

يجب تضمين ضوابط نسيج إيجابي واحد لكل مجموعة من ظروف الاختبار في كل عملية تطعيم.

يكون للنسيج ذو التطعيم الإيجابي الضعيف ملانغا بصورة أكبر من النسيج ذي التطعيم الإيجابي القوي، وذلك بغرض ضبط الجودة المثالي والكشف عن مستويات طفيفة من تدهور الكاشف².

أنسجة التحكم الإيجابي الموضوعة بها هي بطانة الرحم.

إذا فشل تحكم النسيج الإيجابي في إظهار التطعيم الإيجابي، فينبغي اعتبار نتائج عينات الاختبار غير صحيحة.

تحكم النسيج السلبى

ينبغي فحصه بعد تحكم النسيج الإيجابي للتحقق من خصوصية وضع تسميات المستضد المستهدف عن طريق الجسم المضاد الأولي.

أنسجة التحكم السلبى الموضوعة بها هي العناصر البطانية من اللوزتين.

وبدلاً عن ذلك، هناك مجموعة متنوعة من مختلف أنواع الخلايا الموجودة في معظم قطاعات النسيج توفر في كثير من الأحيان مواقع التحكم السلبى، ولكن يجب التحقق من هذا من جانب المستخدم.

إن وجد تطعيم غير محدد، فعادةً ما يكون له مظهر منتشر. كما يمكن أيضاً ملاحظة تطعيم النسيج الضام بشكل متقطع في أقسام من الأنسجة المثبتة بالفورمالين بصورة مفرطة. استخدم الخلايا السليمة لتفسير نتائج التطعيم. غالباً ما تُطعم الخلايا الخيرية أو المحللة بصورة غير محددة*. يُمكن رؤية النتائج الإيجابية الزائفة بسبب الارتباط غير المناعي للبروتينات أو منتجات تفاعل الراسب. قد تحدث أيضاً بسبب الإزيمات ذاتية النشوء مثل أشباه البيروكسيداز (كريات الدم الحمراء)، والبيروكسيداز ذاتي النشوء (سيكروم C)، أو البيوتين ذاتي النشوء (مثل الكبد، الثدي، المخ، الكلى) اعتماداً على نوع التطعيم المناعي المستخدم. للتمييز بين نشاط الإزيم ذاتي النشوء أو غير محدد الارتباط بالإزيمات من تفاعلية مناعية محددة، قد يتم تطعيم أنسجة المريض الإضافية بشكل حصري بمولد لون الراسب أو مركبات إنزيمية (أفدين-جايوتين، سترينيتافدين، بوليمر موسوم) ومولد لون الراسب، على التوالي. إذا حدث ثلوث محدد في ضوابط النسيج السلبى، فيجب اعتبار النتائج التي تحتوي على عينات المريض غير صالحة.

ضابط الكاشف السلبى

استخدم ضابط كاشف سلبى غير محدد بدلاً من الجسم المضاد الأولي مع قطاع من كل عينة من عينات المرضى لتقييم التطعيم غير المحدد والسماح بتفسير التطعيم المحدد عند موقع المستضد.

نسيج المريض

فحص عينات المرضى المطلحة بـ NCL-L-PGR-312 في النهاية. ينبغي تقييم كثافة التطعيم الإيجابي في سياق أي تطعيم غير محدد بالخلفية بخصوص ضابط الكاشف السلبى. كما هو الحال مع أي اختبار كيميائي تسميحي مناعي، فإن النتيجة السلبية تعني أن المستضد لم يتم اكتشافه، وليس أن المستضد غير موجود في الخلايا / الأنسجة التي تم فحصها. إذا لزم الأمر، استخدم لوحة أجسام مضادة لتحديد التفاعلات السلبية الزائفة.

النتائج المتوقعة

الأنسجة الطبيعية

ويكتشف المستنسخ 16 الشكل المعامل لمستقبلات البروجيسترول A في نوى الخلايا التي تعبر عن مستويات عالية من البروتين، بما في ذلك نسبة من خلايا بطانة الرحم والمبيض وعضل الرحم، وخلايا الأكتينية الشبيهة الطبيعية. يمكن ملاحظة أيضاً وجود تطعيم في مخاط اللوزتين. (إجمالي عدد الحالات العادية التي تم تقييمها = 210).

الأنسجة غير الطبيعية

المستنسخ 16 طرح 105/280 من الأنسجة غير الطبيعية التي تم تقييمها، بما في ذلك أورام الثدي (90/157)، وورم الثدي الليفي (8/13)، وأورام المبيض (3/15)، وأورام الغدة الدرقية (3/6)، والأورام النقيية من أصل غير معروف (1/2)، وأورام الرئة (0/11)، والساركومة (0/8)، وأورام الكبد (0/7)، وأورام الكلى (0/6)، وأورام الجلد (0/5)، وأورام المعدة (0/4)، وأورام الغدد الصماء الصلبة (0/4)، وأورام الأنسجة الرخوة (0/3)، وأورام القولون (0/3)، وأورام المثانة (0/3)، وأورام الغدة الكظرية (0/3)، وأورام الخلايا المنتشرة (0/3)، وأورام المخ (0/2)، وسرطان الخلايا الحرشفية بالمريء (0/2)، وسرطان الخلايا الحرشفية باللسان (0/2)، وسرطان الخلايا الحرشفية بعنق الرحم (0/2)، وأورام الخصية المنوية (0/2)، وسرطان المستقيم الغدي (0/2)، وأورام البنكرياس (0/2)، وسرطان الخلايا الحرشفية غير المحددة (0/2)، والأورام السرطانية غير المنطوية بالغة الصعيرية (0/2)، وسرطان الجلد الميلانيني (0/2)، وأورام البروستاتا (0/2)، وتضخم البروستاتا (0/1)، وسرطان الخلايا الحرشفية بالحنجرة (0/1)، وأورام الأمعاء الدقيقة (0/1)، وورم الغدد المفاوية (0/1)، والورم العصبي (0/1). (إجمالي عدد حالات الأورام التي تم تقييمها = 280).

يُنصح باستخدام NCL-L-PGR-312 لتحديد وضع مستقبلات البروجيسترول ألفا لأنسجة سرطان الثدي.

القيود العامة

الكيمياء البيستولوجية المناعية هي عملية تشخيصية متعددة الخطوات تتكون من تدريب متخصص في اختبار الكواشف المناسبة، اختيار الأنسجة، والتثبيت، والمعالجة؛ إعداد شريحة IHC؛ وتفسير نتائج التطعيم.

يعتمد تطعيم الأنسجة على معالجة الأنسجة وإعدادها قبل التطعيم. قد يؤدي التجميد، أو التوابن، أو الغسيل، أو التجفيف، أو التسخين، أو التقسيم، أو التثبيت غير السليم أو الثلوث مع الأنسجة أو السوائل الأخرى إلى إنتاج نتاج صناعي، أو حاسب للأجسام المضادة، أو نتائج سلبية زائفة. قد تكون هناك نتائج غير متناسقة بسبب وجود اختلافات في أساليب التثبيت والتضمين أو مخلفات متناصلة داخل الأنسجة.⁴

قد يعثر تضاد التطعيم المفرط أو غير المكتمل بالتفسير الصحيح للنتائج.

ينبغي أن يستكمل التفسير السريري لوجود أي تطعيم أو غيابها من خلال الدراسات المورفولوجية والضوابط الصحيحة، وينبغي تقييم ذلك في سياق التاريخ السريري للمريض وغيره من الاختبارات التشخيصية التي يجريها أخصائي مؤهل في علم الأمراض.

يتم استخدام الأجسام المضادة من Leica Biosystems Newcastle Ltd، كما هو محدد، في الأقسام المجمدة أو المضمنة في البارافين مع متطلبات تثبيت محددة. قد يحدث تعبير عن مستضد غير متوقع، خاصة في الأورام. يجب أن يشمل التفسير السريري لأي قسم نسيج ملتح التحليل المورفولوجي وتقييم الضوابط المناسبة.

1. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS). Protection of laboratory workers from infectious diseases transmitted by blood and tissue; proposed guideline. Villanova, P.A. 1991; 7(9). Order code M29-P.
2. Battifora H. Diagnostic uses of antibodies to keratins: a review and immunohistochemical comparison of seven monoclonal and three polyclonal antibodies. Progress in Surgical Pathology. 6:1–15. eds. Fenoglio-Preiser C, Wolff CM, Rilke F. Field & Wood, Inc., Philadelphia.
3. Nadji M, Morales AR. Immunoperoxidase, part I: the techniques and pitfalls. Laboratory Medicine. 1983; 14:767.
4. Omata M, Liew CT, Ashcavai M, Peters RL. Nonimmunologic binding of horseradish peroxidase to hepatitis B surface antigen: a possible source of error in immunohistochemistry. American Journal of Clinical Pathology. 1980; 73:626.
5. Fergenbaum JH, Garcia-Closas M, Hewitt SM et al. Loss of antigenicity in stored sections of breast cancer tissue microarrays. Cancer Epidemiology, Biomarkers and Prevention. 2004; 13(4):667-672.
6. Chihara Y, Fujimoto K, Takada S et al. Aggressive angiomyxoma in the scrotum expressing androgen and progesterone receptors. International Journal of Urology. 2003; 10(12):672-675.
7. Greenberg R, Schwartz I, Skornick Y et al. Detection of hepatocyte growth factor/scatter factor receptor (c-Met) in axillary drainage after operations for breast cancer using reverse transcriptase-polymerase chain reaction. Breast Cancer Research. 2003; 5(3):R71-R76.
8. Sukjumlong S, Srisuwatanasagul K, Adirekthaworn A et al. The expression of oestrogen and progesterone receptors in the gilt uterus at different stages of the oestrous cycle. Thai Journal of Veterinary Medicine. 2003; 33(3):43-49.
9. Hungermann D, Roeser K, Buerger H, et al.. Relative paucity of gross genetic alterations in myoepitheliomas and myoepithelial carcinomas of salivary glands. Journal of Pathology. 2002 198: 487–494.
10. Qui X, Sun X, Christow A et al. The effect of mifepristone on the expression of insulin-like growth factor binding protein-1, prolactin and progesterone receptor mRNA and protein during the implantation phase in human endometrium. Molecular Human Reproduction. 2002; 8(11):998-1004.
11. McAdara J. Drug targeting of nuclear hormone receptors intensifies functional studies. The Scientist. 2000;14(11):25.

تعديلات على العدد السابق

توصيات حول الاستخدام والنتائج المتوقعة.

تاريخ الإصدار

12 سبتمبر 2019

Leica Biosystems Newcastle Ltd
Balliol Business Park
Benton Lane
Newcastle Upon Tyne NE12 8EW
United Kingdom
☎ +44 191 215 4242



Leica Biosystems Canada
71 Four Valley Drive
Concord, Ontario L4K 4V8
Canada
☎ +1 800 248 0123

Leica Biosystems Inc
1700 Leider Lane
Buffalo Grove IL 60089
USA
☎ +1 800 248 0123

Leica Biosystems Melbourne
Pty Ltd
495 Blackburn Road
Mt Waverley VIC 3149
Australia
☎ +61 2 8870 3500