



研究用試薬

ヒストファイン

第一抗体

抗Claudin-4ウサギモノクローナル抗体(EP417)(ヒストステイナー用)
(動物種: ウサギ)

包装: 60テスト (12mL)

コード: 718561

製造販売元

株式会社ニチレイバイオサイエンス

〒104-8402

東京都中央区築地 6-19-20

TEL. 03(3248)2208 FAX. 03(3248)2243

■本品は、自動染色装置ヒストステイナー用の試薬 第一抗体である。
■特異性及び抗原分布: ヒトClaudin-4タンパク質と特異的に反応する。Claudin-4は細胞極性を維持する細胞間接着複合体であるタイトジャンクションを構成するClaudinファミリーの1つで、分子量約22kDaの4回膜貫通型タンパク質である⁽¹⁾⁻⁽³⁾。他のClaudinと相互作用し、孔形成型Claudinが形成するタイトジャンクションの高次構造やイオン透過性を抑制的に調節することで、細胞間のバリア機能を高める⁽⁴⁾⁽⁵⁾。正常では、ほとんどの上皮細胞で発現がみられるが、中皮細胞や肝実質細胞などでは発現がみられない⁽²⁾⁽³⁾⁽⁶⁾⁽⁷⁾。腫瘍では、肺、乳腺、膵臓、大腸の腺癌および卵巣漿液性癌、腎細胞癌、肺の扁平上皮癌など、ほとんどの癌腫(上皮性腫瘍)で発現がみられるが、上皮様中皮腫では発現がみられないため、癌腫の漿膜転移と上皮様中皮腫との判別において、高い感度と特異度を有する癌腫マーカーであると報告されている⁽³⁾⁽⁶⁾。また、胆道癌と肝細胞癌の判別における有用性が示唆されている⁽⁸⁾。

■クローン: EP417

■アイソタイプ: ウサギIgG

■免疫原: ヒトClaudin-4タンパク質のアミノ酸配列の一部に相当する合成ペプチド

■製法: アフィニティー精製して得ている。

1. 内容

第一抗体・・・抗Claudin-4モノクローナル抗体(クローン: EP417)(動物種: ウサギ)

液状

ウシ血清アルブミン(BSA)と、0.1%アジ化ナトリウムを含むリン酸緩衝生理食塩水(PBS)中にて、即時使用可能な抗体濃度に希釈済み。

1バイアル中に12mLを含む。

2. 使用目的

組織・細胞中のヒトClaudin-4タンパク質の染色

ホルマリン固定パラフィン包埋切片の免疫染色に使用できる。

研究用としてのみ使用すること。

3. 使用方法

組織切片の場合、前処理(抗原賦活化)としてヒストファイン 抗原賦活化液pH9を用いた熱による抗原賦活化処理(温浴処理95~99℃、40分間)が必要である(裏面をご参照ください)。

※参考: 組織の固定条件などにより温浴処理の代わりにオートクレーブ処理(120℃、20分間)を行うことで、良好な染色結果が得られる場合がある。

※注意: 組織の固定状況などが染色結果に影響を及ぼすため学会などが推奨する固定液や固定時間を遵守し、検体の取扱いには十分注意すること。染色条件を変更することで良好な染色結果が得られる場合があるが、組織へのダメージや偽陽性化、偽陰性化が起こるおそれがあるため、研究者自身の責任において至適条件をよく検討すること。

4. 試薬の登録

試薬バーコードラベルを使用する場合は、ヒストステイナーのプログラムにバーコードラベル情報を入力する必要がある。

本製品が未登録の場合は、下記データを入力(漢字のみ全角、他半角入力)し、登録すること。

専用ボトルに貼付されているバーコードラベル内の情報

試薬名	抗Claudin-4ウサギモノクローナル抗体(EP417)
試薬略称(10文字)	CLDN4-RM
バーコード	CLDN4-RM
時間(分)	30

5. 貯法及び使用上の注意

- 2~8℃で保存すること。
- 使用期限はラベルに記載されているので使用前に確認すること。
- 使用前に常温に戻すこと。
- 使用後は速やかに冷蔵保存すること。
- 異なるロットの試薬や他製品の試薬を混ぜたりしないこと。

6. 取扱い上(危険防止)の注意

- 使用期限の過ぎた試薬は使用しないこと。
- 本品に関する化学物質の安全情報は安全データシート(SDS)を参照すること。
- 本品を吸い込んだり、眼、口、皮膚、衣類などへの接触を避けること。
- 本品の廃棄の際には、各施設や地域および国のルールに従い、適切に廃棄すること。
- 本品は、動物由来成分を含むので、取扱いに注意すること。
- 本品にはアジ化ナトリウムが含まれている。アジ化ナトリウムは水道管に含まれる銅、鉛との反応によって爆発の危険性があるので、多量の水とともに洗い流すこと。
- ヒト由来の検体は、感染のおそれがあるので取扱いには十分注意し、医療廃棄物などに関する規定および水質汚濁防止法などの規制に従って処理するとともに、免疫染色を実施するにあたって関連技術および操作方法を十分習熟しておくこと。

7. 参考文献

- Tabariès S, et al. The role of claudins in cancer metastasis. *Oncogene*. 2017 Mar 2;36(9):1176-1190.
- Lódi C, et al. Claudin-4 differentiates biliary tract cancers from hepatocellular carcinomas. *Mod Pathol*. 2006 Mar;19(3):460-9.
- Ordóñez NG. Value of claudin-4 immunostaining in the diagnosis of mesothelioma. *Am J Clin Pathol*. 2013 May;139(5):611-9.
- Shashikanth N, et al. Tight junction channel regulation by interclaudin interference. *Nat Commun*. 2022 Jun 30;13(1):3780.
- Erramilli SK, et al. Structural and biophysical insights into targeting of claudin-4 by a synthetic antibody fragment. *Commun Biol*. 2024 Jun 17;7(1):733.
- Facchetti F, et al. Claudin 4 identifies a wide spectrum of epithelial neoplasms and represents a very useful marker for carcinoma versus mesothelioma diagnosis in pleural and peritoneal biopsies and effusions. *Virchows Arch*. 2007 Sep;451(3):669-80.
- Husain AN, et al. Guidelines for Pathologic Diagnosis of Mesothelioma: 2023 Update of the Consensus Statement From the International Mesothelioma Interest Group. *Arch Pathol Lab Med*. 2024 Nov 1;148(11):1251-1271.

免疫染色における操作手順及び試薬の調製方法

■操作手順

【切片の準備】

1. 切片を3~6µmに薄切し、poly-L-lysineまたはシランなどの切片用接着剤をコーティングしたスライドに貼り付け、37℃の恒温器で十分に乾燥させる。

【脱パラフィン】

2. 脱パラフィン → 親水化 → PBS洗浄

【抗原賦活化処理(必要な場合)】 ※必要としない場合は3.のプロセスを行わず、4.のプロセスに進む。

3. 前処理(抗原賦活化): 熱による抗原賦活化処理(タンパク質分解酵素処理は、ヒストステイナーにて処理が可能)

【ヒストステイナーを用いた染色手順】

4. スライドをスライドラックにセットする。洗浄ビンに洗浄液を入れておき、セット後、すぐに組織が覆われるように洗浄液をかけておく。

5. 本品を他の試薬とともに試薬ラックにセットする。各試薬のボトルキャップを外す。

6. ヒストステイナーの操作法に従って染色を開始する。(ブロッキング試薬による処理から対比染色まで自動染色可能)

【染色方法のプログラム(標準)】 ※滴下する試薬の用量は、組織切片(約1cm×1cm)あたり100µLを推奨する。

- (1)ブロッキング試薬(過酸化水素水)(End.Enz.Block) 5分間
 - (2)バッファー(Rinse Buffer) 1回
 - (3)前処理(Pretreatment) 5分間 ※タンパク質分解酵素処理が必要な第一抗体の場合
 - (4)第一抗体(Primary Antibody) 30分間
 - (5)バッファー(Rinse Buffer) 2回
 - (6)酵素標識第二抗体(Labelled Polymer) 30分間
 - (7)バッファー(Rinse Buffer) 2回
 - (8)基質溶液(Substrate) 10分間
 - (9)バッファー(Rinse Buffer) 1回
 - (10)ヘマトキシリン溶液(Auxiliary) 1分間
 - (11)バッファー(Rinse Buffer) 1回
 - (12)精製水(Rinse Water) 1回
7. 染色終了後、スライドはスライドラックから取り出し水洗する。セットした試薬は速やかにボトルキャップを閉めて2~8℃に保存する。
8. 脱水、透徹後、非水溶性封入剤で封入する。

<前処理(抗原賦活化)方法>

□熱による抗原賦活化

・温浴処理

- ①温浴槽をあらかじめ95~99℃に温めておく。以下の操作を行うにあたり、手袋などを用いて高温による火傷に注意する。
- ②調製した抗原賦活化液を耐熱性の染色バットに入れ、ゆるく蓋をする。これを温浴槽に入れ、95~99℃に温める。
- ③抗原賦活化液の温度が95~99℃に達したら、スライドを抗原賦活化液に浸漬させ、ゆるく蓋をする。
- ④抗原賦活化液の温度が再び95~99℃まで上昇したことを温度計で確認してから、40分間、95~99℃でインキュベートする。
- ⑤染色バットを温浴槽から取り出し、蓋をはずす。スライドを浸したまま常温(15~25℃)で20分間放置しゆっくり熱を冷ます。
- ⑥スライドを抗原賦活化液から取り出し、PBSで洗浄する。

・オートクレープ処理

- ①調製した抗原賦活化液を耐熱性の染色バットに入れ、スライドを浸漬させる。
- ②染色バットに蓋をする。蓋が取れないように輪ゴムでとめる。
- ③120℃、20分間オートクレープ処理する。
- ④圧力が十分下がった後、染色バットをオートクレープから取り出し、蓋をはずす。スライドを浸したまま常温(15~25℃)で20分間放置しゆっくり熱を冷ます。
※オートクレープ処理後は、染色バットおよび抗原賦活化液などが高温になっている。これらを取り扱う際は、手袋などを使用して火傷に注意する。
- ⑤スライドを抗原賦活化液から取り出し、PBSで洗浄する。

・マイクロウェーブ(MW)処理

- ①調製した抗原賦活化液を耐熱性の染色バットに入れ、MW照射し沸騰させる。以下の操作を行うにあたり、手袋などを用いて高温による火傷に注意する。
- ②沸騰した抗原賦活化液に切片を浸し、MWを5分間照射する。必要であれば、MW照射をもう1~2回繰り返す。
※MW照射による沸騰で抗原賦活化液は蒸発する。蒸発により抗原賦活化液が減少し切片の乾燥が危惧される場合は、ピーカーなどであらかじめ沸騰させておいた精製水を減少した分だけ加えてからMW照射を行うこと。
※MW照射を1回(照射時間10~15分間程度)のみで行っても良い。
- ③染色バットごと切片を常温(15~25℃)に20分間以上放置し、ゆっくり熱を冷ます。
- ④スライドを抗原賦活化液から取り出し、PBSで洗浄する。

抗原賦活化液pH9の調製方法

ヒストファイン 抗原賦活化液pH9(コード: 415201)は即時使用可能な溶液に調製済。そのまま用いる。
ヒストファイン 抗原賦活化液pH9(コード: 415211)は10倍濃縮の抗原賦活化液pH9である。必要量をはかり精製水で10倍に希釈する。

10mM クエン酸ナトリウム緩衝液(pH6.0)の調製方法

A液 9mL+B液 41mL+精製水 450mL(用時調製)

A液: 0.1M クエン酸水溶液
クエン酸一水和物 (C₆H₈O₇ · H₂O) 2.1g/精製水 100mL
B液: 0.1M クエン酸ナトリウム水溶液
クエン酸三ナトリウム二水和物 (C₆H₅O₇Na₃ · 2H₂O) 14.7g/精製水 500mL
ここから必要な時に調製する。

□タンパク質分解酵素処理

・プロテアーゼによる抗原賦活化

タンパク質分解酵素処理はヒストステイナーにて処理が可能である。ヒストステイナーの取扱説明書に従い、プログラムの前処理[Pretreatment]にてプロテアーゼ(ヒストステイナー用)を選択し反応時間を設定する。

プロテアーゼ(ヒストステイナー用)を他の試薬とともにセットし、染色を行う。

プロテアーゼ溶液の調製方法

ヒストファイン プロテアーゼ(ヒストステイナー用)(コード: 715231)は即時使用可能な溶液に調製済。そのまま用いる。

■試薬の調製方法

必要な試薬の調製方法に関しては、各製品の電子化された添付文書や製品に同梱されている使用説明書をご確認ください。