

| | | | |
|------------------------|----------------------------|------------------|------------------|
| Opis: | 0.1, 1.0 mL, koncent. | 6.0 mL, RTU | 20 mL, RTU |
| Roztwór: | 1:100 | Gotowe do użycia | Gotowe do użycia |
| Rozpuszczalnik: | Tłło renesansu Redukcja | Nie dotyczy | Nie dotyczy |

Przeznaczenie:

Do użytku diagnostycznego in vitro

CD3 (P) to królicze przeciwciała poliklonalne przeznaczone do użytku laboratoryjnego w jakościowej identyfikacji białka CD3 metodą immunohistochemiczną (IHC) w tkankach ludzkich utrwalonych w formalinie i zatopionych w parafinie (FFPE). Kliniczna interpretacja jakiegokolwiek wybarwienia lub jego braku powinna być uzupełniona badaniami morfologicznymi z użyciem odpowiednich kontroli i powinna być oceniona w kontekście historii klinicznej pacjenta i innych badań diagnostycznych przez wykwalifikowanego patologa.

Podsumowanie i wyjaśnienie:

Ten króliczy poliklonalny CD3 reaguje z wewnątrzcytoplazmatyczną częścią antygeny CD3 wyrażanego przez limfocyty T. Barwi ludzkie limfocyty T zarówno w korze, jak i rdzeniu grasicy oraz w obwodowych tkankach limfatycznych. Zasada postępowania:

Wykrywanie antygeny w tkankach i komórkach jest wieloetapowym procesem immunohistochemicznym. Początkowy etap wiąże przeciwciała pierwszorzędowe z jego specyficznym epitopem. Po wyznakowaniu antygeny przeciwciałem pierwszorzędowym można zastosować jednoetapową lub dwuetapową procedurę wykrywania. Procedura jednoetapowa będzie obejmowała polimer znakowany enzymem, który wiąże pierwszorzędowe przeciwciała. Procedura dwuetapowa będzie obejmowała dodanie przeciwciała łącznikowego w celu związania się z przeciwciałem pierwszorzędowym. Następnie dodaje się polimer znakowany enzymem w celu związania przeciwciała łącznikowego. Te wykrycia związanych przeciwciał są potwierdzane przez reakcję kolorymetryczną. Źródło: Królik poliklonalny

Gatunek Reaktywność: Człowiek, mysz i szczur

Klon: nie dotyczy

Izotyp: nie dotyczy

Epitop/antygen: CD3 (komórka T)

Lokalizacja komórkowa: głównie błona komórkowa, trochę w cytoplazmie

Pozytywna kontrola tkankowa: chłoniak z migdałków lub limfocytów T

Stężenie białka: specyficzne dla serii stężenie Ig nie jest dostępne.

Znane zastosowania:

Immunohistochemia (tkanki utrwalone w formalinie i zatopione w parafinie)
Dostarczana jako: Bufor z nośnikiem białkowym i środkiem konserwującym

Przechowywanie i stabilność:

Przechowywać w temperaturze od 2°C do 8°C. Produkt jest stabilny do daty ważności wydrukowanej na etykiecie, jeśli jest przechowywany w tych warunkach. Nie stosować po upływie daty ważności. Rozcieńczone odczynniki należy zużyć niezwłocznie; każdy pozostały odczynnik należy przechowywać w temperaturze od 2°C do 8°C

Zalecenia dotyczące protokołu (VALENT® Automated Slide Platforma do barwienia):

VLTR215 jest przeznaczony do użytku z VALENT. Szczegółowe instrukcje dotyczące użytkowania znajdują się w instrukcji obsługi. Parametry protokołu w Menedżerze protokołów należy zaprogramować w następujący sposób:

Deparafinizacja: Deparafinizować przez 8 minut za pomocą Val DePar. Obróbka wstępna: Przeprowadzić odzyskiwanie ciepła w temperaturze 98°C przez 60 minut przy użyciu Val AR-Hi pH, 5X (stosować przy 1X).

Blok peroksydazy: Blokuj przez 5 minut za pomocą Val Peroxidase Block. **Blok białkowy (opcjonalnie):** Inkubować przez 10-20 minut z blokiem tła Val. **Przeciwciała pierwszorzędowe:** Inkubować przez 30 minut.

Dodatkowe: nie dotyczy

Linker: Inkubować przez 10 minut z Val Universal Linker.

Zalecenia dotyczące protokołu (platforma do automatycznego barwienia preparatów VALENT) ciąg dalszy:

Polimer: Inkubować przez 20 minut z Val Universal Polymer.

Chromogen: Inkubować przez 5 minut z Val DAB.

Barwienie kontrastowe: Barwienie kontrastowe przez 5 minut za pomocą Val Hematoxylin.

Zalecenia dotyczące protokołu (intelliPATH FLX® i stosowanie reczne):

Blokada nadtlenu: Blokada przez 5 minut za pomocą Peroxidazed 1.

Obróbka wstępna: Wykonaj odzyskiwanie ciepła za pomocą Diva lub Reveal Decloaker. Szczegółowe instrukcje znajdują się w arkuszu danych produktu Diva lub Reveal Decloaker.

Blok białkowy (opcjonalnie): Inkubować przez 5-10 minut w RT z Background Punisher.

Przeciwciała pierwszorzędowe: Inkubować przez 30 minut w RT.

Sonda: nie dotyczy

Polimer: Inkubować przez 30 minut w temperaturze pokojowej z wtórnie sprzężonym polimerem.

Chromogen: Inkubuj przez 5 minut w RT z DAB firmy Biocare – LUB – Inkubuj przez 5-7 minut w RT z Warp Red.

Kontrast:

Barwienie kontrastowe hematoksyliną. Przepłukać wodą dejonizowaną. Zastosuj Blueing Solution Tacha przez 1 minutę. Przepłukać wodą dejonizowaną.

Uwaga techniczna:

To przeciwciała do intelliPATH FLX i użytku ręcznego zostało standaryzowane z systemem detekcji MACH 4. Użyj TBS do etapów mycia. *W przypadku stosowania tkanki mysiej lub szczurzej zalecany jest biotynylowany drugorzędowy antykróliczy adsorbowany na myszach i szczurach.

Ograniczenia:

Optymalne rozcieńczenia przeciwciał i protokoły dla konkretnego zastosowania mogą się różnić. Obejmują one między innymi utrwalanie, metodę odzyskiwania ciepła, czasy inkubacji, grubość skrawków tkanki i zastosowany zestaw do wykrywania. Ze względu na doskonałą czułość tych unikalnych odczynników, podane zalecane czasy inkubacji i miana nie mają zastosowania do innych systemów wykrywania, ponieważ wyniki mogą się różnić. Zalecenia i protokoły zawarte w arkuszu danych opierają się na wyłącznym stosowaniu produktów Biocare. Ostatecznie to badacz jest odpowiedzialny za określenie optymalnych warunków.

Kontrola jakości:

Patrz Standardy jakości CLSI dotyczące projektowania i wdrażania testów immunohistochemicznych; Zatwierdzone wytyczne — wydanie drugie (I/LA28-A2) CLSI Wayne, PA USA (www.clsi.org). 2011 Środki ostrożności:

1. To przeciwciała zawiera mniej niż 0,1% azydki sodu. Stężenia poniżej 0,1% nie są materiałami niebezpiecznymi podlegającymi zgłoszeniu zgodnie z U.S. 29 CFR 1910.1200, komunikatem o zagrożeniach OSHA i dyrektywą WE 91/155/WE. Azыdek sodu (NaN₃) stosowany jako środek konserwujący jest toksyczny w przypadku połknięcia. Azыdek sodu może reagować z ołowianymi i miedzianymi instalacjami wodociągowymi, tworząc wysoce wybuchowe azydky metali. Po usunięciu spłukać dużą ilością wody, aby zapobiec gromadzeniu się azydki w kanalizacji. (Centrum Kontroli Chorób, 1976, Narodowy Instytut Bezpieczeństwa Pracy i Zdrowia, 1976)

Środki ostrożności cd.:

2. Z próbkami przed i po utrwaleniu oraz wszystkimi materiałami narażonymi na ich kontakt należy postępować tak, jakby mogły przenosić infekcję i usuwać z zachowaniem odpowiednich środków ostrożności. Nigdy nie pipetować odczynników ustami i unikać kontaktu odczynników i próbek ze skórą i błonami śluzowymi. Jeśli odczynniki lub próbki zetkną się z wrażliwymi obszarami, przemyj je dużą ilością wody.(2)

3. Zanieczyszczenie mikrobiologiczne odczynników może spowodować wzrost niespecyficznego barwienia.

4. Czasy inkubacji lub temperatury inne niż podane mogą dawać błędne wyniki. Użytkownik musi zatwierdzić każdą taką zmianę.

5. Nie używać odczynnika po upływie daty ważności wydrukowanej na folce.

6. Karta charakterystyki jest dostępna na żądanie i znajduje się pod adresem <http://biocare.net>. Rozwiązywanie problemów:

Postępuj zgodnie z zaleceniami protokołu specyficznymi dla przeciwciał zgodnie z dostarczonym arkuszem danych. Jeśli wystąpią nietypowe wyniki, skontaktuj się z pomocą techniczną firmy Biocare pod numerem 1-800-542-2002.

Bibliografia:

1. Podręcznik Centrum Kontroli Chorób. Przewodnik: Zarządzanie bezpieczeństwem, NR. CDC-22, Atlanta, GA. 30 kwietnia 1976 „Odkazanie odpływów zlewów laboratoryjnych w celu usunięcia soli azydkowych”.

2. Instytut Norm Klinicznych i Laboratoryjnych (CLSI). Ochrona pracowników laboratoriów przed zakażeniami zawodowymi; Zatwierdzone wytyczne — wydanie czwarte, dokument CLSI M29-A4 Wayne, PA 2014.