

Sposób stosowania

PODKŁADKA-IFU

205 South 600 West Logan, Utah 84323, Stany Zjednoczone Ameryki – Tel. (800) 729-8350 – Tel. (435) 755-9848 – Faks: (435) 755-0015 – www.scytek.com Wersja 3, 3.11.2023

Zestaw do barwienia diastazy z kwasem okresowym Schiffa (PAS)

Opis i zasada

Zestaw do barwienia diastazy z kwasem okresowym Schiffa (PAS) jest przeznaczony do stosowania w histologicznej demonstracji glikogenu w skrawkach tkanek. α -amylaza działa na glikogen, rozkładając go na mniejsze cukry, które są następnie zmywane z części tkanki, umożliwiając wizualizację glikogenu poprzez porównanie strawionych i niestrawionych szkiełków. Miejsca glikogenu nie zostaną zabarwione na szkiełku poddanym trawieniu α -amylazą. Reakcja PAS jest również przydatna do demonstracji substancji śluzowych.

α -amylaza rozbija glikogen na mniejsze cukry poprzez katalizowanie hydrolizy wiązań 1,4 glukozydowych. Kwas okresowy utlenia węglowodany tkania, tworząc aldehydy zdolne do wiązania roztworu Schiffa. Uwidocznienie choroby Schiffa jest spowodowane przywróceniem chinoidowej struktury barwnika, co skutkuje charakterystycznym purpurowym zabarwieniem. Glikogen trawiony przez α -amylazę nie utlenia się przez kwas periodyczny, więc nie plamiąc się kwasem Schiffa.

Oczekiwane rezultaty

Materiał pozytywny PAS: Magenta
Jądra: Niebieski

Zawartość zestawu

1. Roztwór alfa-amylazy (1%)	2-8° C
2. Roztwór kwasu okresowego	2-8° C
3. Rozwiązanie Schiffa	2-8° C
4. Hematoksylina, choroba Mayera	18-25° C
5. Odczynnik do niebieszczenia	18-25° C

Składowanie

Sugerowane elementy sterujące (brak w zestawie)
Wątroba.

Zastosowania/ograniczenia

Wyłącznie do diagnostyki in vitro.
Nie używać, jeśli odczynniki zmętnieją lub wytrącą się
Nie używaj przeterminowanej daty ważności.
Należy zachować ostrożność podczas obchodzenia się z odczynnikami.
Niesterylne
Przeznaczony do odcinków FFPE ciętych z prędkością 5-10 μ m.
Ta procedura nie została zoptymalizowana pod kątem zamrożonych sekcji.
Zamrożone sekcje mogą wymagać modyfikacji protokołu.

Składowanie

Mieszane warunki przechowywania. Przechowywać zgodnie z indywidualnymi instrukcjami na etykiecie.

Bezpieczeństwo i środki ostrożności

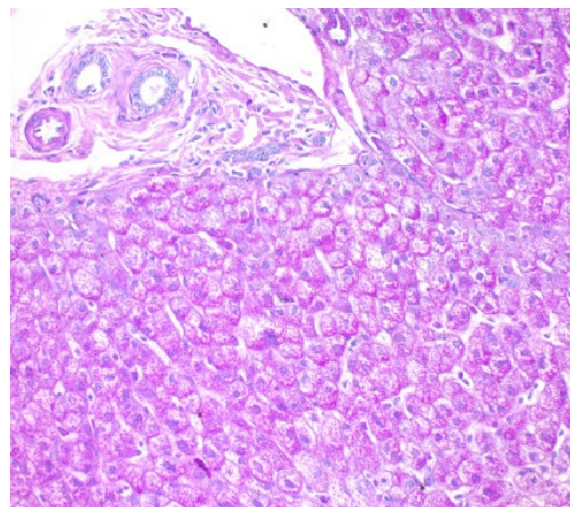
Prosimy o zapoznanie się z aktualnymi kartami charakterystyki (SDS) dla tego produktu i komponentów, klasyfikacją GHS, piktogramami i pełnymi zwrótami wskazującymi rodzaj zagrożenia/środkami ostrożności.

Procedura:

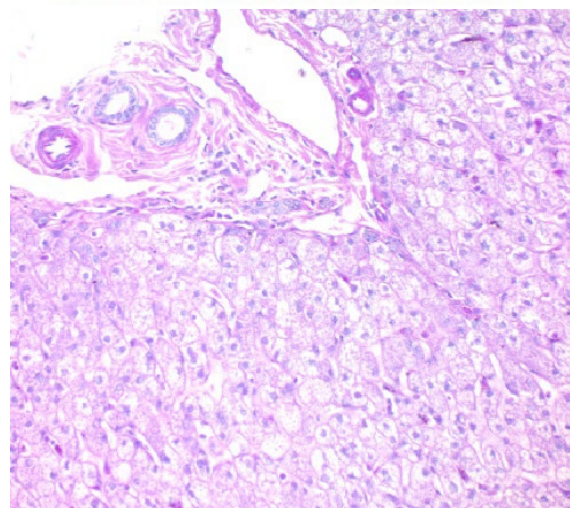
1. W razie potrzeby odparafinować dwie identyczne sekcje i uwodnić do wody destylowanej.

2. Jeśli skrawki są utrwalone metodą Zenkera, usuń kryształy chlorku rtęci za pomocą jodu i wyczyść tiosiarczanem sodu. Splucz pod bieżącą wodą z kranu.

3. Nałóż roztwór alfa-amylazy (1%) na jedno szkiełko i inkubuj przez 10-30 minut w temperaturze pokojowej.



Glycogen demonstrated on healthy Human Liver with Periodic Acid Schiff (PAS) without digestion by alpha amylase



Healthy Human Liver treated with alpha-amylase and stained with Periodic Acid Schiff (PAS)

4. Splucz w 2 podmianach wody destylowanej.

Uwaga: Pozostałą część tej procedury wykonuje się zarówno na "strawionych", jak i "niestrawionych" szkiełkach.

5. Nałóż roztwór kwasu okresowego (1%) na wycinek tkanki i inkubuj przez 5 minut.

6. Spłucz szkiełko w 4 podmianach wody destylowanej.
7. Nałóż roztwór Schiffa na wycinek tkanki i inkubuj przez 10-20 minut.
8. Płucz szkiełko w ciepłej bieżącej wodzie z kranu przez 2 minuty.
9. Oplucz szkiełko w wodzie destylowanej.
10. Nałóż Hematoksylinę, modyfikację Mayera (modyfikacja Lillie) na wycinek tkanki i inkubuj przez 1 minutę.
11. Płucz pod bieżącą wodą z kranu przez 1 minutę, a następnie 2 razy zmieniaj wodę destylowaną.
12. Zastosuj odczynnik do niebieszczenia na 5 sekund i spłucz w wodzie destylowanej
13. Odwodnić za pomocą stopniowanych alkoholi.
14. Wyczyść i zamontuj w żywicy syntetycznej.

Uwaga: Osad krystaliczny może być widoczny podczas barwienia małymi objętościami roztworu Schiffa na szkiełkach poziomych. Osad ten można usunąć poprzez energiczne splukiwanie w ciepłej wodzie z kranu przez 5 minut lub ponowne nałożenie roztworu kwasu okresowego na tkankę i mieszanie szkiełka przez 30-60 sekund. Modyfikacje te należy wykonać przed barwieniem przeciwnym.

Odwołania

1. Culling CFA, Allison RT, Barr WT.: Technika patologii komórkowej, wydanie 4. Butterworths, strony 216-220, 1985.
2. Sheenan, D.C., Hrapchak, B.B. Teoria i praktyka histotechniki, wydanie 2. CV Mosby, Columbus, OH. Strony 164-167, 1980.



ScyTek Laboratories, Inc.
205 South 600 West
Logan, UT 84321
435-755-9848
U.S.A.



EMERGO EUROPE
Prinsessegracht 20
2514 AP The Hague, The Netherlands