

DrySpot Pneumo

REF	DR0420M.....60 testów
------------	-----------------------

9. Pobieranie i opracowywanie próbek

A. Hodowla
Szczegółowe informacje na temat pobierania i obróbki próbek można znaleźć w standardowym podręczniku.⁵

- Kolonie hemolityczne, Gram-dodatnie, katalazo-ujemne mogą być badane z jednej z następujących pożywek hodowlanych:

Blood Agar, Tryptone Soya Agar z 5% krwi owczej, Columbia Blood Agar, Columbia CNA Agar, Chocolate Blood Agar.

Zaleca się stosowanie świeżych hodowli wzrastających przez noc (inkubacja trwająca 18–36 godzin). Tendencja kolonii do wywoływania autoaglutynacji wzrasta wraz z inkubacją po upływie zalecanego okresu 36 godzin.

B. Posiew krwi

Próbki posiewów krwi można pobierać i badać po 18–24 godzinach inkubacji w temperaturze 37°C i/lub natychmiast po zaobserwowaniu wzrostu bakterii. Obecność *Strep. pneumoniae* należy potwierdzić wykonując barwienie metodą Grama.

10. METODA BADANIA – HODOWLA

1. Dodać 1 kroplę (50 µl) PBS do małego pierścienia (na dole każdego owalu) zarówno w obszarze reakcji testowej, jak i kontrolnej, upewniając się, że ciecz nie miesza się z suchszonymi odczynnikami lateksowymi.
2. Używając sterylnej ezy (lub jednej z dołączonych szpatulek), nałożyć kilka podejrzanych hodowli z płytki pożywkii hodowlanej w obszarze reakcji kontrolnej. Emulgować kolonie w roztworze soli fizjologicznej w celu uzyskania lekko opalizującej zawiesiny. Upewnić się, że otrzymana zawiesina jest gładka.
3. Używając dostarczonej ezy lub szpatułki, wmieszać zawiesinę na wysuszone punkty lateksowe, aż do całkowitego zawieszenia i rozprowadzenia, aby przykryć obszar reakcji. Wyrzucić ezę/szpatułkę w odpowiedni sposób.
4. Używając oddzielnej ezy lub szpatułki postępować w ten sam sposób z Test Latex.
5. Podnieść i potrząsać kartą do 60 sekund i odszukać aglutynację w normalnych warunkach oświetleniowych. Nie używać szkła powiększającego.
6. Po zakończeniu testu karty reakcyjne należy bezpiecznie wrzucić do środka dezynfekującego.

11. METODA BADANIA – POSIEWY KRWI

1. Odwirować próbkę o objętości 1–2 ml, aby otrzymać osad krwinek czerwonych, na przykład 1000 g przez 5–10 minut. Wykonać test lateksowy na supernatancie.
2. Dodać 1 kroplę supernatantu do małego pierścienia (na dole każdego owalu) zarówno w obszarze reakcji testowej, jak i kontrolnej, upewniając się, że ciecz nie miesza się z suchszonymi odczynnikami lateksowymi.
3. Używając dostarczonej ezy lub szpatułki, wmieszać supernatant na wysuszone kontrolne punkty lateksowe, aż do całkowitego zawieszenia i rozprowadzenia, aby przykryć obszar reakcji. Wyrzucić ezę/szpatułkę w odpowiedni sposób.

4. Używając oddzielnej ezy lub szpatułki postępować w ten sam sposób z Test Latex.
5. Podnieść i potrząsać kartą do 2 minuty i odszukać aglutynację w normalnych warunkach oświetleniowych. Nie używać szkła powiększającego.
6. Po zakończeniu testu karty reakcyjne należy bezpiecznie wrzucić do środka dezynfekującego.
7. Obecność *Strep. pneumoniae* w próbkach posiewu krwi, które są dodatnie przez aglutynację lateksową, należy potwierdzić poprzez przeprowadzenie barwienia metodą Grama na osadzie.

12. ODCZYT I INTERPRETACJA WYNIKÓW

Wynik dodatni

Wynik jest dodatni, jeśli aglutynacja cząstek lateksu jest obserwowana w obszarze reakcji testowej w ciągu 60 sekund w celu potwierdzenia hodowli i w ciągu 2 minut w przypadku posiewów krwi. Wskazuje to na obecność *Strep. pneumoniae*.

Wynik ujemny

Wynik ujemny uzyskuje się, jeżeli w obszarze reakcji testowej nie obserwuje się aglutynacji, a gładka niebieska zawiesina pozostaje po 60 sekundach w celu potwierdzenia hodowli i 2 minutach w przypadku posiewów krwi.

Reakcje występujące po tym czasie należy zignorować.

Nieinterpretowalny wynik

Badanie jest nieinterpretowalne, jeżeli odczynnik kontrolny wykazuje aglutynację. Oznacza to, że hodowla powoduje autoaglutynację.

Reakcje ziarniste lub włókniste

Czasami można zaobserwować ziarniste lub włókniste reakcje ze względu na cząstkowy charakter badanego materiału. W przypadku zaobserwowania takich reakcji należy je interpretować z zastosowaniem następujących kryteriów:

Wynik jest **dodatni** , przy zastosowaniu odczynnika testowego obserwuje się większe usunięcie niebieskiego tła w porównaniu z reakcją odczynnika kontrolnego.

Wynik jest **ujemny**, gdy nie ma różnic między usuwaniem niebieskiego tła za pomocą odczynnika testowego i kontrolnego.

Oxoid Limited, Wade Road, Basingstoke,
Hampshire, RG24 8PW, UK

Tłumaczenie:
dystrybutor Argenta Sp. z o. o.
ul. Polska 114
60-401 Poznań
dn. 09.05.2023

Źródło: Oxoid TSMX5773C

Wyciąg z instrukcji na potrzeby przetargu.

Dokument nie zastępuje oryginalnej wersji instrukcji producenta. Instrukcja producenta ma pierwszeństwo w stosowaniu podczas wykonywania badania.