

**Protokół nr ° 112**

**Kit Cold ZN**

**(Ref.: 362390-0000)**

**Zestaw do Barwienia do Wykrywania Prątków Cold Ziehl-Neelsen**

**Zasada:**

Zestaw Kit Cold ZN Barwienie służy do wykrywania prątków lub laseczek kwasoodpornych - Acid Fast Bacilli (AFB). Charakterystyczna struktura ścianek prątków hamuje oddziaływanie środka odbarwiającego. Ta właściwość pozwala AFB utrzymać barwienie fuksyną po odbarwieniu za pomocą kwasu i alkoholu. Inne bakterie (niż AFB) i elementy komórek ulegają barwieniu kontrastowemu za pomocą błękitu metylenowego.

**Opis Produktu:**

Środek Utrwalający                    1 x 240 mL

Fuksyna                                    1 x 240 mL

Roztwór Odbarwiający                1 x 240 mL

Błękit metylenowy                    1 x 240 mL

Zestaw pozwala na barwienie od około 100 do 150 preparatów.

Czas Przetwarzania: 18 minut i 30 sekund.

**Przygotowywanie Próbk:**

Próbka musi zostać przygotowana zgodnie z procedurami laboratoryjnymi oraz procedurami podanymi do wiadomości przez władze krajowe. Konieczne jest przeprowadzenie wstępnego utrwalania. Więcej informacji na ten temat można znaleźć w Komunikacie 01: Utrwalanie Rozmazów Bakteryjnych do Wykrywania Prątków.

**Procedura Barwienia:**

Przed użyciem niniejszego produktu należy zapoznać się z informacjami podanymi poniżej.

**Przygotowanie preparatu techniką zanurzania:**

1. Umieścić preparat z utrwalonym rozmazem w pojemniku ze Środkiem Utrwalającym na 1 minutę.
2. Odsączyć nadmiar roztworu za pomocą papieru chłonnego i przepłukać w pojemniku z wodą przez 30 sekund.
3. Umieścić preparat w pojemniku z fuksyną na 10 minut.
4. Odsączyć nadmiar roztworu za pomocą papieru chłonnego i przepłukać w pojemniku z wodą przez 1 minutę.
5. Umieścić preparat w Roztworze Odbarwiający na 3 minuty.

6. Odsączyć nadmiar roztworu za pomocą papieru chłonnego i umieścić we wodzie 1 minutę.
7. Umieścić preparat w Błękanie metylenowym na 1 minutę.
8. Odsączyć nadmiar roztworu za pomocą papieru chłonnego, przepłukać w wodzie przez 1 minutę, pozostawić preparat do wyschnięcia.
9. Przeprowadzić Badanie Mikroskopowe przy użyciu obiektywu immersyjnego 100x.

#### **Przygotowanie preparatu techniką nanoszenia:**

- Umieścić preparat na podstawce z utrwalonym rozmazem do góry.
- Pokryć preparat środkiem utrwalającym (butelka 1) na 1 minutę.
- Pozbyć się barwnika oraz przepłukać wodą przez 30 sekund.
- Pokryć preparat fuksyną (butelka 2) na 10 minut.
- Pozbyć się barwnika oraz przepłukać wodą przez 1 minutę.
- Pokryć preparat Roztworem Odbarwiający (butelka 3) na 3 minuty.
- Pozbyć się barwnika oraz przepłukać wodą przez 1 minutę.
- Pokryć preparat Błękitem metylenowym (butelka 4) na 1 minutę.
- Pozbyć się barwnika, przepłukać wodą przez 1 minutę i zostawić preparat do wyschnięcia.
- Przeprowadzić Badanie Mikroskopowe przy użyciu obiektywu immersyjnego 100x.

Wyniki:

A.F.B.: różowe

Tło preparatu: niebieskie

#### **Rekomendacje oraz/lub uwagi dot. użytkowania:**

Wyłącznie do użytku profesjonalnego.

Wyłącznie do użytku in vitro.

Zbieranie i przetwarzanie odpadów chemicznych i biologicznych musi być prowadzone przez wyspecjalizowane i zarejestrowane firmy.

Przechowywanie: 15 – 25 °C, z dala od światła.

W zależności od grubości warstwy rozmazu może być konieczne zwiększenie czasu barwienia Fuksyną.

Aby przeprowadzić badanie przesiewowe próbek, zaleca się wcześniejsze zastosowanie techniki fluorescencji auraminy.

Zaobserwowanie tylko jednego prątka na danym preparacie jest wątpliwym wynikiem i powinno zawsze prowadzić do nowego badania innej próbki.

We wszystkich przypadkach raport bakteriologa powinien zawsze odnosić się do liczby zaobserwowanych pól, w związku z czym powinien być zgłaszany jako „nie wykryto AFB na 200 (lub 100) polach mikroskopowych”, a nie jako „ujemna bacilloskopia”. Podobnie „dodatnia

bacilloskopia” jest również błędną interpretacją, ponieważ nie udziela żadnej informacji na temat względnej ilości prątków w preparacie. Raport musi zawsze zawierać informacje ilościowe.

W przypadku zastosowania techniki zanurzania zaleca się stosowanie dwóch różnych zestawów do barwienia, jednego do bezpośredniego badania preparatów rozmazu, a drugiego do rozmazów pochodzących z kultur bakterii.

#### Bibliografia:

BEAURIN M.C., Diagnostic des mycobactéries au laboratoire, Porphyre Afrique, vol. I, n° I, nov. 1983, p. 22-24.

PACAUD G., Coloration en mycobactériologie, Réactifs RAL, 1977, p. 2-4.

PACAUD G., Les colorations dans la pratique quotidienne en mycobactériologie, ATEB, Journée Technique Parisienne, mar. 1977.

#### Oznakowanie CE

RAL Diagnostics – Site Montesquieu – 33650 – MARTILLAC – FRANCE - Tel. : +33 (0)5 57 96 04 04  
- Fax. : +33 (0)5 57 96 04 05 – my.ral-diagnostics.fr

Rewizja 31/08/16  
logo GMED

Tłumaczenie: Dystrybutor Argenta Sp. z o.o. Sp. K.