

**ZIEHL-NEELEN FITE FARACO**

ZIEHL-NEELEN FITE FARACO

**Código** EP-11-20452

- Quantidade de testes : mínimo de 60 testes\*
- Tempo total do procedimento : 25 minutos
- Validade do produto : ver frasco
- Temperatura de armazenamento : 15 a 25°C (temperatura ambiente)
- Equipamentos complementares : Não necessita

**Aplicação**

Para demonstrar microbactérias patogênicas (principalmente bacilo de Koch e bacilo de Hansen) em cortes histológicos, esfregaços de escarro e de cultura.

**Princípio**

Resistência ácida é uma característica particular de coloração de microbactérias. Uma vez coradas com fucsina, podem se manter vermelhas mesmo se submetidas a fortes descolorações. A resistência ácida é geralmente atribuída à composição especial das paredes das células de microbactérias, muito ricas em lipídeos.

**Método**

1. Desparafinizar as lâminas em xilol por 5 minutos. Após hidratar as lâminas em álcool 99%, 95%, 70% e lavar em água corrente.
2. Secar as lâminas.
3. Colocar na seção de tecido 3 gotas do reagente **A** (ou o suficiente apenas para cobrir o corte) e deixar agir por 5 minutos.
4. Lavar as lâminas em água corrente e secar com papel filtro.
5. Colocar na seção de tecido 10 gotas do reagente **B** (ou o suficiente apenas para cobrir o corte) e deixar agir por 5 minutos.
6. Lavar as lâminas em água corrente e secar com papel filtro.
7. Colocar na seção de tecido 10 gotas do reagente **C** (ou o suficiente apenas para cobrir o corte) e deixar agir por 10 segundos. (Controlar o tempo de diferenciação para que não haja a remoção total do reagente **C**).
8. Lavar as lâminas em água corrente e secar com papel filtro.
9. Colocar na seção de tecido 10 gotas do reagente **D** (ou o suficiente apenas para cobrir o corte) e deixar agir por 3 minutos.
10. Lavar em água corrente.
11. Desidratar em série de álcool ascendente até o xilol e montar as lâminas com ERV-MOUNT.

\* Quantidade de teste estimada conforme o tamanho do tecido a ser corado, quanto maior o tecido maior será o volume necessário para realizar a coloração e menor será a quantidade de testes. Veja maiores detalhes no verso "INSTRUÇÕES GERAIS".

**Resultados** (veja item coloração final no verso "INSTRUÇÕES GERAIS")

Bacilo de Koch, Bacilo de Hansen e outros elementos de resistência ácida..... vermelho  
 Fundo ..... azul

**Reagentes**

- A (tampa amarela) - Solução engordurante.....10 ml
- B (tampa vermelha) - Fucsina de Ziehl.....30 ml
- C (tampa branca) - Diferenciador.....30 ml
- D (tampa azul) - Azul de Metileno.....30 ml

**Referências**

- Berg JW. Acid-fastness as a histochemical test J Histochem Cytochem 1953; 1: 436-441
- Berg JW. Chemistry of acid-fastness Proc Soc Exp Biol Med 1953; 84: 196-198
- Lillie RD. Acetic methylene blue counterstain in staining tissue in acid fast bacilli. Stain Technol 1944; 19-45.

## INSTRUÇÕES GERAIS

Para a obtenção de um melhor resultado da metodologia e uma completa compreensão da terminologia utilizada, nós recomendamos as seguintes indicações:

### Número de testes realizados

O número mínimo de testes foi calculado com 10 gotas de reagente de cada kit, que permite cobrir facilmente seções de tecidos médias ou grandes, aconselhamos seguir esta quantidade de reagentes. Em casos de seções pequenas, no entanto, pode-se utilizar menos de 10 gotas, neste caso é necessário reduzir a quantidade de todos os outros reagentes para evitar desequilíbrios.

### Tempo de execução

O tempo de execução foi calculado somando-se a duração de todas as etapas do método. Ele não inclui o tempo de desparafinizar, hidratar e desidratar o corte.

### Coloração final

A metodologia do kit foi padronizada a uma temperatura média de 20°C e em condições normais de trabalho, utilizando-se os produtos indicados nesta literatura. Pode ocorrer uma pequena variação na coloração final, devido principalmente a variação da temperatura, ocorrendo esta variação, deve-se alterar o tempo utilizado em cada reagente, com o objetivo de intensificar ou diminuir a coloração.

### Validade

Indica o tempo em que produto permanece inalterado a partir de sua fabricação, se armazenado adequadamente. Cada Kit possui uma etiqueta com identificação do lote e data de vencimento.

### Equipamento básico

Todo Kit necessita do seguinte equipamento:

- Cuba de coloração horizontal ou uma bandeja de coloração horizontal, comercializada pelo Grupo Erviegas, código EP-51-05021.
- Uma garrafa de lavagem (pulverizador) com água destilada para as lavagens requeridas na metodologia de cada kit, ou como alternativa, uma cuba vertical (jarra de Coplin) para as lavagens por imersão, comercializada pelo Grupo Erviegas código EP-51-30352.
- Duas séries de solventes, conforme metodologia de cada kit:
- DESCEDENTE: para desparafinizar e levar os cortes das seções para água destilada, composta de: xilol (x2), etanol absoluto (x2), etanol a 96%, etanol a 70% e água destilada.
- ASCEDENTE: para desidratar e limpar, composta de: etanol a 70%, etanol a 96%, etanol absoluto (x2) e xilol (x2).

Aconselhamos o uso do meio de montagem ERV-MOUNT, comercializado pela Grupo Erviegas código EP-51-05042 frasco com 500ml e EP-51-05041 frasco com 100ml.

### Equipamento complementar

Nas literaturas de cada kit constam os equipamentos complementares que podem ser necessários, e que não constam no Kit, mas que estão normalmente presentes em qualquer laboratório.

### Fixação e meios de inclusão

Os tempos dos métodos dos kits foram determinados a partir de cortes histológicos de fragmentos fixados em formol tamponado com pH 7 com tampão fosfato e inclusos em parafina. A utilização de outros fixados nas práticas histológicas comuns (piocromoformol de Bouin, B5) pode ser vantajosa em alguns métodos (por exemplo para os tricrômeros), mas não são aconselhadas para outros métodos.

### Garantia Grupo Erviegas

O Grupo Erviegas garante o funcionamento do produto conforme especificado nesta literatura. Para mais informações sobre o produto ou detalhes sobre outras técnicas e produtos acesse nosso site [www.grupoerviegas.com.br](http://www.grupoerviegas.com.br).

IVD - Diagnóstico In Vitro

Registro: 10039370005