

Human Lymphoid Tissue

Fite's Stain Kit Procedure (Leprosy & Nocardia Procedure)



100ml Kit Item #: KTFIT

Liter Kit Item#: N/A

Pint Kit Item #: KTFITPT

Gallon Kit Item#: N/A

Control Slide(s) | Item#

Nocardia | CSN0125P

Included Components

1% Acid Alcohol | Advanced Carbol Fuchsin™

Xylene - Peanut Oil | Light Green Counterstain

PRINCIPLE AND RESULTS: This kit is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify *Mycobacterium leprae* or *Nocardia*. *Mycobacterium leprae* or *Nocardia* stain red and background green.

SPECIMEN CRITERIA: Appropriately fixed, paraffin-embedded, 4-5µm tissue section.


STORAGE AND USAGE NOTES: Filter Advanced Carbol Fuchsin™ when a shiny gold layer appears on the surface. Store/Use each component according to the temperature and expiration on the label. Methylene Blue Stain (AMTS Item# STMBL100, STMBLPT) is available as an alternative counterstain from American MasterTech Scientific.

PRECAUTIONS: For use by laboratory professionals. See SDS for complete warnings, precautions, hazard and precautionary statements, and disposal information.

DILUTE ACID ALCOHOL: For Nocardia Procedure only! Prepare solution at time of use. Solution expires after one use.

| # | Action | Amount | Chemical/Reagent | Details |
|---|--------|--------------|------------------|--------------------------------|
| 1 | Add | -- | Distilled Water | Into a coplin jar or container |
| 2 | Add | Equal Volume | 1% Acid Alcohol | Mix thoroughly. |

LEPROSY & NOCARDIA STAINING PROCEDURE:

 Color coordinated steps denote stain baths that can be reused during autostainer configuration.

| # | Action | With | Heat °C | Time | | Details |
|---|---|--------------------------------|---------|------|------|---|
| | | | | Mins | Secs | |
| 1 | Deparaffinize | Xylene - Peanut Oil, 2 changes | -- | 12 | -- | 12 minutes each change. |
| 2 | Air Dry | On Benchtop, or in Empty Bath | -- | 15 | -- | Remaining oil film will prevent de-staining of <i>Mycobacterium leprae</i> or <i>Nocardia</i> during differentiation. |
| 3 | Rinse | Running Tap Water | -- | 5 | -- | |
| 4 | Immerse | Advanced Carbol Fuchsin™ | -- | 15 | -- | Once complete, rinse in running tap water (1 minute) and continue. |
| 5 | To stain Leprosy follow step 5a. For Nocardia follow step 5b. | | | | | |

| 5a | Leprosy | | | | | |
|---------|-----------------|----|----|-------|----|---|
| Immerse | 1% Acid Alcohol | -- | -- | 30-60 | -- | Differentiate until background is pale pink. Use a quick tap water rinse and microscope to check for correct differentiation. Once complete, rinse in running tap water (1 minute) and continue at step 6. |

| 5b | Nocardia | | | | | |
|---------|---------------------|----|----|---|----|--|
| Immerse | Dilute Acid Alcohol | -- | -- | 1 | -- | 2 dips for 1 second each until background is pale pink. Use a quick tap water rinse and microscope to check for correct differentiation. Once complete, rinse in running tap water (1 minute) and continue at step 6. |

| | | | | | | |
|---|-----------|-------------------------------|----|------|-------|---|
| 6 | Immerse | Light Green Counterstain | -- | -- | 30-60 | To desired intensity. Once complete, rinse in running tap water (10 seconds) and continue. |
| 7 | Air Dry | On Benchtop, or in Empty Bath | -- | 5-10 | -- | Until section is completely dry. |
| 8 | Clear | Xylene or Substitute | -- | -- | 1 | 5-10 dips for 1 second each. |
| 9 | Coverslip | Permanent Mounting Media | -- | -- | -- | |

1. Mallory: Pathological Technique; pg 275.
2. Crowder C Taylor HW: Modified Fite Stain for Demonstration of Mycobacterium Species in Tissue Sections; J of Histotechnology; Vol 19; 2:133-134.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.










AUTOSTAINER CONFIGURATION AND NOTES:

This stain kit in the pint size may be easily adapted for use on most open-platform autostainers using the staining procedure grid on the reverse side of this page. A minimum of 4 baths is required to perform this procedure excluding deparaffinization, hydration, dehydration, and clearing, or 8 baths to run the complete procedure.

TEST YIELD: *Assumes pint kit and maximum slides per run. Actual Results may vary. S.C. denotes number of slides between "Solution Change".

| Bath Type | Uses | Slides | S.C. | Bath Type | Uses | Slides | S.C. |
|------------------------|------|--------|------|------------------------|------|--------|------|
| 20ml Plastic Slide Jar | 25 | 330 | 14 | 250ml Glass Stain Dish | 2 | 248 | 124 |
| 30ml Glass Coplin Jar | 16 | 317 | 20 | 200ml Bath Autostainer | 2 | 211 | 106 |
| 40ml Hellendahl Jar | 12 | 317 | 27 | 400ml Bath Autostainer | 1 | 224 | 225 |

CE MARKINGS AND DESIGNATIONS:

| | | | | | | |
|--|------------------------------------|--|-----------------------------------|---|----------------|--|
| REF | Catalogue Number |  | Temperature Limitation |  | Manufacturer | American MasterTech Scientific 1330 Thurman St. Lodi, CA 95240 USA Tel 800 860 4073 Fax 209 368 4136 |
| LOT | Batch Code |  | Use By | EC REP | Representative | Emergo Europe Prinsessegracht 20 2514 AP The Hague The Netherlands |
| IVD | In Vitro Diagnostic Medical Device |  | Consult Instructions Prior to Use | CE | | |
|  GHS02 | Flammable |  GHS05 | Corrosive |  GHS06 | Toxic | |
|  GHS07 | Irritant |  GHS08 | Health Hazard | | | |

CONTACT INFORMATION:

American MasterTech Scientific
1330 Thurman St.
Lodi, CA 95240 USA
Tel 800 860 4073
Fax 209 368 4136
www.americanmastertech.com

StatLab
2090 Commerce Drive
McKinney, TX 75069 USA
Tel 800 442 3573
Fax 972 436 1369
www.statlab.com

1. Mallory: Pathological Technique; pg 275.
2. Crowder C Taylor HW: Modified Fite Stain for Demonstration of Mycobacterium Species in Tissue Sections; J of Histotechnology; Vol 19; 2:133-134.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILINGUE PROCEDURE

PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS INCLUS: 1% Acid Alcohol, Xylene Peanut Oil, Advanced Carbol Fuchsin™, Light Green Counterstain

LES CRITÈRES D'ÉCHANTILLONS: Sections de 4-5 microns de tissus fixés au manière appropriée, enfoncé dans la paraffine.


LA PRINCIPLE ET LES RÉSULTATS: Ce kit est destiné pour l'utilisation par des professionnels de laboratoire pour tacher des échantillons de tissus inclus en paraffine, lesquels sont régulièrement préparés (in vitro) pour identifier *Mycobacterium leprae* ou *Nocardia*. *Mycobacterium leprae* ou *Nocardia* tache rouge et vert fond.


LES NOTES DE STOCKAGE ET D'UTILISATION: Filtrez l'Advanced Carbol Fuchsin™ quand il y'a une couche d'or brillant sur la surface. Stockez/utilisez chaque composante d'après la température et la date limite d'utilisation sur l'étiquette. La tache de Methylene Blue (AMTS Item# STMBL100, STMBLPT) est disponible d'American MasterTech Scientific comme un remplacement de contre-tache.

ACIDE DILUÉ ALCOOL: Pour la Procédure Nocardia seulement! Préparez la solution au moment de l'emploi. Solution expire après une seule utilisation.

| # | Action | Quantité | Chimique/Réactif | Détails |
|---|---------|-------------|------------------|-------------------------------------|
| 1 | Ajoutez | -- | Eau distillée | Dans un pot ou recipient de Coplin. |
| 2 | Ajoutez | volume égal | 1% Acid Alcohol | Complètement mélangez. |

LA PROCÉDURE DE TACHANT:

 Les étapes couleur coordonnées dénotent les bains a teinture lesquels peuvent être réutilisés lors de la configuration d'Autostainer.

| # | Action | Avec | Temp °C | Durée | | Détails |
|---|---|---|---------|-------|------|---|
| | | | | mins | secs | |
| 1 | Déparaffinez | Xylene - Peanut Oil, 2 changements | -- | 12 | -- | 12 minutes pour chaque changement. |
| 2 | Séchez à l'air | Sur un établi ou dans un bain d'eau vide. | -- | 15 | -- | Le résidu d'huile qui reste va empêcher la décoloration de <i>Mycobacterium leprae</i> ou <i>Nocardia</i> pendant la différenciation. |
| 3 | Rincez |  L'eau du robinet courante | -- | 5 | -- | |
| 4 | Immergez | Advanced Carbol Fuchsin™ | -- | 15 | -- | Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez. |
| 5 | Pour tachez la Leprosy, suivez l'étape 5a. Pour la Nocardia, suivez l'étape 5b. | | | | | |

| 5a | Leprosy | | | | | |
|----------|-----------------|----|----|-------|--|--|
| Immergez | 1% Acid Alcohol | -- | -- | 30-60 | | Différenciez avec agitation jusqu'à le fond est rose pâle. Utilisez un rinçage à l'eau du robinet rapide et un microscope pour vérifier la différenciation correcte. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez à l'étape 6. |

| 5b | Nocardia | | | | | |
|----------|--------------------|----|----|---|--|---|
| Immergez | Acide dilué alcool | -- | -- | 1 | | Immergez 2 des trempettes pour 1 seconde chaque fois jusqu'à ce fond est rose pâle. Utilisez un rinçage à l'eau du robinet rapide et un microscope pour vérifier la différenciation correcte. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez à l'étape 6. |

| | | | | | | |
|---|--------------------|---|----|------|-------|---|
| 6 | Immergez | Light Green Counterstain | -- | -- | 30-60 | À l'intensité désirée. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 10 secondes) et continuez. |
| 7 | Séchez à l'air | Sur un établi ou dans un bain d'eau vide. | -- | 5-10 | -- | Jusqu'à la section est complètement sec. |
| 8 | Éclaircissez | Xylene ou remplaçant | -- | -- | 1 | Immergez 5-10 des trempettes pour 1 seconde chaque fois. |
| 9 | Faites une Lamelle | Milieu de montage permanent | -- | -- | -- | |

1. Mallory: Pathological Technique; pg 275.
2. Crowder C Taylor HW: Modified Fite Stain for Demonstration of Mycobacterium Species in Tissue Sections; J of Histotechnology; Vol 19; 2:133-134.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES INCLUIDOS: 1% Acid Alcohol, Xylene Peanut Oil, Advanced Carbol Fuchsin™, Light Green Counterstain

CRITERIOS DE MUESTRAS: Secciones de tejido 4-5µm apropiadamente fijadas, embebidas en parafina.

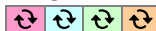
PRINCIPIO Y RESULTADOS: Este kit está diseñado para su uso por profesionales de laboratorio para teñir muestras de tejido embebidas en parafina preparadas de forma rutinaria (in vitro) para identificar *Mycobacterium leprae* o *Nocardia*. *Mycobacterium leprae* o *Nocardia* se tiñe de color rojo y el fondo de color verde.

NOTAS SOBRE ALMACENAMIENTO Y USO: Filtra Advanced Carbol Fuchsin™ cuando una capa de oro brillante aparece en la superficie. Guarde/Use cada componente de acuerdo con la temperatura y caducidad en la etiqueta. Methylene Blue Stain (AMTS Artículo #STMBL100, STMBLPT) está disponible como una alternativa de contraste de American MasterTech Scientific.

ALCOHOL ÁCIDO DILUIDO: Por sólo el procedimiento nocardia! Prepare la solución en el momento de su uso. Solución expira después de un uso.

| # | Acción | Cantidad | Químico/Reactivo | Detalles |
|---|--------|---------------|------------------|-----------------------------------|
| 1 | Añadir | -- | Aqua Destilada | En una jarra coplin o contenedor. |
| 2 | Añadir | volumen igual | 1% Acid Alcohol | Mezcle completamente. |

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN:

 Pasos coordinados de colores denotan baños de tinción que pueden ser reutilizados en la configuración de tinción automática.

| # | Acción | Con | Tª °C | Tiempo | | Detalles |
|---|--|------------------------------------|-------|--------|----|---|
| | | | | min | s | |
| 1 | Desparafine | Xylene - Peanut Oil, 2 cambios | -- | 12 | -- | 12 minutos cada cambio. |
| 2 | Seque al aire | En mesa de trabajo o en baño vacío | -- | 15 | -- | La película de aceite restante evitará de-tinción de <i>Mycobacterium leprae</i> o <i>Nocardia</i> durante la diferenciación. |
| 3 | Enjuague | Corriente de agua grifo | -- | 5 | -- | |
| 4 | Sumerja | Advanced Carbol Fuchsin™ | -- | 15 | -- | Una vez terminado, enjuague en corriente de agua grifo (1 minuto) y continúe. |
| 5 | Para teñir Leprosy sigue el paso 5a. Para Nocardia seguir paso 5b. | | | | | |

| 5a | | Leprosy | | | | |
|---------|-----------------|---------|----|-------|--|---|
| Sumerja | 1% Acid Alcohol | -- | -- | 30-60 | | Diferenciar con agitación hasta que el fondo es de color rosa pálido. Utilice un enjuague de agua grifo rápido y el microscopio para verificar si hay diferenciación correcta. Una vez terminado, enjuague en corriente de agua grifo (1 minuto) y continúe al paso 6. |

| 5b | | Nocardia | | | | |
|---------|-----------------------|----------|----|---|--|--|
| Sumerja | Alcohol Ácido Diluido | -- | -- | 1 | | Sumerja 2 veces por 1 segundo cada vez hasta que el fondo es de color rosa pálido. Utilice un enjuague de agua grifo rápido y el microscopio para verificar si hay diferenciación correcta. Una vez terminado, enjuague en corriente de agua grifo (1 minuto) y continúe al paso 6. |

| | | | | | | |
|---|---------------|------------------------------------|----|------|-------|--|
| 6 | Sumerja | Light Green Counterstain | -- | -- | 30-60 | Para intensidad deseada. Una vez terminado, enjuague en corriente de agua grifo (10 segundos) y continúe. |
| 7 | Seque al aire | En mesa de trabajo o en baño vacío | -- | 5-10 | -- | Hasta que la sección esté completamente seco. |
| 8 | Clarifique | Xileno o sustituto | -- | -- | 1 | Sumerja 5-10 veces por 1 segundo cada vez. |
| 9 | Cubreobjetos | Medios de montaje permanente | -- | -- | -- | |

1. Mallory: Pathological Technique; pg 275.
2. Crowder C Taylor HW: Modified Fite Stain for Demonstration of Mycobacterium Species in Tissue Sections; J of Histotechnology; Vol 19; 2:133-134.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.