

Normal Human Colon

## Alcian Blue pH 2.5 Stain Procedure

**100ml Item#:** STABL2.5100

**Liter Item#:** STABL2.5LT

**Pint Item#:** STABL2.5PT

**Gallon Item#:** STABL2.5GAL


| Control Slide(s) | Item#    | Required Components (Not Included) |
|------------------|----------|------------------------------------|
| Colon            | CSC1025P | Glacial Acetic Acid                |
| Small Intestine  | CSS0325P | Nuclear Fast Red Stain             |

**PRINCIPLE AND RESULTS:** This stain is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify acid mucins, carboxylated and sulfated mucosubstances. Strongly sulfated mucosubstances are not demonstrated. Acid mucins, carboxylated and sulfated mucosubstances are stained blue.

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

**STORAGE AND USAGE NOTES:** Store/Use according to the temperature and expiration on the label.

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

**3% ACETIC ACID PREPARATION:** Prepare solution at time of use. Solution expires after one use.

| # | Action | Amount | Chemical/Reagent    | Details                                                        |
|---|--------|--------|---------------------|----------------------------------------------------------------|
| 1 | Add    | 97ml   | Distilled Water     | Into a chemically cleaned container or new/unused plasticware. |
| 2 | Add    | 3ml    | Glacial Acetic Acid | Mix thoroughly.                                                |

### 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 or Substitute, 2 changes | --      | 5    | --   | 5 minutes each change or as required if using a xylene substitute.        |
| 2 | Rinse         | Absolute Alcohol, 3 changes     | --      | 1    | --   | 1 minute each change or as required if using graded alcohols.             |
| 3 | Rinse         | Running Tap Water               | --      | 1    | --   |                                                                           |
| 4 | Immerse       | 3% Acetic Acid                  | --      | 3    | --   | Without rinsing, continue to next step.                                   |
| 5 | Immerse       | Alcian Blue Stain pH 2.5        | --      | 30   | --   | Once complete, <b>rinse in running tap water (1 minute)</b> and continue. |
| 6 | Immerse       | Nuclear Fast Red Stain          | --      | 5    | --   | Once complete, <b>rinse in running tap water (1 minute)</b> and continue. |
| 7 | Dehydrate     | Absolute Alcohol, 3 changes     | --      | 1    | --   | 1 minute each change.                                                     |
| 8 | Clear         | Xylene or Substitute, 3 changes | --      | 1    | --   | 1 minute each change or as required if using a xylene substitute.         |
| 9 | Coverslip     | Permanent Mounting Media        | --      | --   | --   |                                                                           |

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology, 1980, 172 – 173
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

**CE MARKINGS AND DESIGNATIONS:**

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

**CONTACT INFORMATION:**

**American MasterTech Scientific**  
 1330 Thurman St.  
 Lodi, CA 95240 USA  
 Tel 800 860 4073  
 Fax 209 368 4136  
[www.americanmastertech.com](http://www.americanmastertech.com)

**StatLab**  
 2090 Commerce Drive  
 McKinney, TX 75069 USA  
 Tel 800 442 3573  
 Fax 972 436 1369  
[www.statlab.com](http://www.statlab.com)

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology, 1980, 172 – 173
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

## MULTILANGUAGE PROCEDURE

### PROCÉDURE DE TACHANT EN FRANÇAIS

**COMPOSANTS NON INCLUS:** Acide acétique glacial, Nuclear Fast Red Stain

**LES CRITERES 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 mucines acides, carboxylés et sulfatés mucosubstances. Sulfaté fortement mucosubstances pas montré. Mucine acide, sulfaté et mucosubstances carboxylés colorées en bleu.

**LES NOTES DE STOCKAGE ET D'UTILISATION:** Utilisez chaque composante d'après la température et la date limite d'utilisation sur l'étiquette.

**LA PRÉPARATION DE 3% ACETIC ACID:** Préparez la solution au moment de l'emploi. Solution expire après une seule utilisation.

| # | Action  | Quantité | Chimique/Réactif    | Détails                                                                     |
|---|---------|----------|---------------------|-----------------------------------------------------------------------------|
| 1 | Ajoutez | 97ml     | Eau distillée       | Dans un récipient chimiquement propre ou un recipient en plastique nouveau. |
| 2 | Ajoutez | 3ml      | Glacial Acetic Acid | 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 ou remplaçant, 2 changements | --      | 5     | --   | 5 minutes pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise une remplaçant de Xylene.   |
| 2 | Rincez             | Alcool absolu, 3 changements        | --      | 1     | --   | 1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise l'alcool graduée.            |
| 3 | Rincez             | L'eau du robinet courante           | --      | 1     | --   |                                                                                                 |
| 4 | Immergez           | 3% Acetic Acid                      | --      | 3     | --   | Sans rincez, continuer à l'étape suivante.                                                      |
| 5 | Immergez           | Alcian Blue Stain pH 2.5            | --      | 30    | --   | Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez. |
| 6 | Immergez           | Nuclear Fast Red Stain              | --      | 5     | --   | Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez. |
| 7 | Déshydratez        | Alcool absolu, 3 changements        | --      | 1     | --   | 1 minute pour chaque changement.                                                                |
| 8 | Éclaircissez       | Xylene ou remplaçant, 3 changements | --      | 1     | --   | 1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise une remplaçant de Xylene.    |
| 9 | Faites une Lamelle | Milieu de montage permanent         | --      | --    | --   |                                                                                                 |

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology, 1980, 172 – 173
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

## PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

**COMPONENTES NO INCLUIDOS:** Ácido acético glacial, Nuclear Fast Red Stain

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

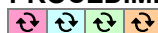
**PRINCIPIO Y RESULTADOS:** Este kit está diseñado para su uso por profesionales de laboratorio para teñir muestras de tejido embebidas en parafina preparadas de forma rutinaria (in vitro) para identificar mucinas ácidas, mucosustancias carboxilados y sulfatados. Mucosustancias fuertemente sulfatados no se demuestran. Mucinas ácidas, mucosustancias carboxilados y sulfatados se tiñen azul.

**NOTAS SOBRE ALMACENAMIENTO Y USO:** Guarde/Use cada componente de acuerdo con la temperatura y caducidad en la etiqueta.

**PREPARACIÓN DE LA SOLUCIÓN DE 3% ACETIC ACID:** Prepare la solución en el momento de su uso. Solución expira después de un uso.

| # | Acción | Cantidad | Químico/Reactivo                | Detalles                                                                     |
|---|--------|----------|---------------------------------|------------------------------------------------------------------------------|
| 1 | Añadir | 97ml     | Agua Destilada/DI (Desionizada) | En un recipiente químicamente limpio o una vasija de plástico nueva/sin uso. |
| 2 | Añadir | 3ml      | Glacial Acetic Acid             | Mezcle completamente.                                                        |

## PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN:

 El color de pasos coordinados denota baños de tinción que pueden ser reutilizados durante la configuración de tinción automática.

| # | Acción       | Con                                                                                                         | T°<br>°C | Tiempo |    | Detalles                                                                             |
|---|--------------|-------------------------------------------------------------------------------------------------------------|----------|--------|----|--------------------------------------------------------------------------------------|
|   |              |                                                                                                             |          | min    | s  |                                                                                      |
| 1 | Desparafine  | Xileno o sustituto, 2 cambios                                                                               | --       | 5      | -- | 5 minutos cada cambio o según sea necesario si se utiliza un sustituto de xileno.    |
| 2 | Enjuague     | Alcohol absoluto, 3 cambios                                                                                 | --       | 1      | -- | 1 minuto cada cambio o según sea necesario si se utiliza alcoholes graduados.        |
| 3 | Enjuague     |  Corriente de agua grifo | --       | 1      | -- |                                                                                      |
| 4 | Sumerja      | 3% Acetic Acid                                                                                              | --       | 3      | -- | Sin enjuagar siga al siguiente paso.                                                 |
| 5 | Sumerja      | Alcian Blue Stain pH 2.5                                                                                    | --       | 30     | -- | Una vez terminado, <b>enjuague en corriente de agua grifo (1 minuto)</b> y continúe. |
| 6 | Sumerja      | Nuclear Fast Red Stain                                                                                      | --       | 5      | -- | Una vez terminado, <b>enjuague en corriente de agua grifo (1 minuto)</b> y continúe. |
| 7 | Deshidrate   | Alcohol absoluto, 3 cambios                                                                                 | --       | 1      | -- | 1 minuto cada cambio.                                                                |
| 8 | Clarifique   | Xileno o sustituto, 3 cambios                                                                               | --       | 1      | -- | 1 minuto cada cambio o según sea necesario si se utiliza un sustituto de xileno.     |
| 9 | Cubreobjetos | Medio de montaje permanente                                                                                 | --       | --     | -- |                                                                                      |

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology, 1980, 172 – 173
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.