

Normal Human Colon

## Alcian Blue pH 2.5 Stain Kit Procedure

100ml Kit Item #: KTABP2.5 | Liter Kit Item#: KTABP2.5LT  
 Pint Kit Item #: KTABP2.5PT | Gallon Kit Item#: N/A



Control Slide(s)	Item#	Included Components
Colon	CSC1025P	3% Acetic Acid
Small Intestine	CSS0325P	Alcian Blue Stain pH 2.5 Nuclear Fast Red Stain

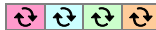
**PRINCIPLE AND RESULTS:** This kit is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify acid mucins, carboxylated and sulfated mucosubstances. Strongly sulfated mucosubstances are not demonstrated. Acid mucins, carboxylated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

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

**STORAGE AND USAGE NOTES:** Store/Use each component 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.

### 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, rinse in running tap water (1 minute) and continue.
6	Immerse	Nuclear Fast Red Stain	--	5	--	Once complete, rinse in running tap water (1 minute) 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.

**AUTOSTAINER CONFIGURATION AND NOTES:**

This stain kit in the pint or larger 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 15 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	500	20	250ml Glass Stain Dish	2	375	188
30ml Glass Coplin Jar	16	480	30	200ml Bath Autostainer	2	320	160
40ml Hellendahl Jar	12	480	40	400ml Bath Autostainer	1	340	340

**CE MARKINGS AND DESIGNATIONS:**

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

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

## MULTILINGUE PROCEDURE

### PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS


**COMPOSANTS INCLUS:** 3% Acetic Acid, Alcian Blue Stain pH 2.5, Nuclear Fast Red Stain

**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 mucines acides, carboxylés et sulfatés mucosubstances. Sulfaté fortement mucosubstances pas montré. Mucine acide, sulfaté et mucosubstances carboxylés colorées en bleu, le cytoplasme et le contexte de rose pâle et noyaux rose à rouge.

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

### LA PROCÉDURE DE TACHANT:

 Les étapes couleur coordonnées dénotent les bûins 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 PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL


**COMPONENTES INCLUIDOS:** 3% Acetic Acid, Alcian Blue Stain pH 2.5, 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, citoplasma y el fondo de color rosa pálido, y los núcleos de color rosa a rojo.

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

### 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° °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.