

Colon Adenocarcinoma

Alcian Blue - P.A.S. Stain Kit Procedure



100ml Kit Item#: KTAPA

Liter Kit Item#: KTAPALT

Pint Kit Item#: KTAPAPT

Gallon Kit Item#: N/A

Control Slide(s)	Item#
Colon	CSC1025P
Glycogen	CSG0125P
Small Intestine	CSS0325P

Included Components	
Alcian Blue Stain pH 2.5	Optimized Schiff's Solution™
0.5% Periodic Acid	Modified Mayer's Hematoxylin


PRINCIPLE AND RESULTS: This kit is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify identify acid mucin, neutral mucin, and glycogen. Neutral mucin and glycogen stain pink to red, acid mucin blue, and nuclei blue.

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 DI Water	--	1	--	
4	Immerse	Alcian Blue Stain pH 2.5	--	30	--	Once complete, rinse in running DI water (1 minute) and continue.
5	Immerse	0.5% Periodic Acid	--	5	--	Once complete, rinse in running DI water (1 minute) and continue.
6	Immerse	Optimized Schiff's Solution	--	15	--	
7	Rinse	Running Tap Water	--	5	--	
8	Immerse	Modified Mayer's Hematoxylin	--	1-5	--	Once complete, rinse in running tap water (1 minute) and continue.
9	Dehydrate	Absolute Alcohol, 3 changes	--	1	--	1 minute each change.
10	Clear	Xylene or Substitute, 3 changes	--	1	--	1 minute each change or as required if using a xylene substitute.
11	Coverslip	Permanent Mounting Media	--	--	--	

1. Bancroft JD Cook HC Manual of Histological Techniques and their Diagnostic Application, 1994, 149-150
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 6 baths is required to perform this procedure excluding deparaffinization, hydration, dehydration, and clearing, or 17 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:

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		
	Irritant		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. Bancroft JD Cook HC Manual of Histological Techniques and their Diagnostic Application, 1994, 149-150
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILINGUE PROCEDURE

PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS


COMPOSANTS INCLUS: Alcian Blue Stain pH 2.5, 0.5% Periodic Acid, Optimized Schiff's Solution™, Modified Mayer's Hematoxylin



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 mucine acide, mucine neutre, et le glycogène. Neutre mucine et le glycogène tache rose au rouge, le bleu acide mucine, et les noyaux bleus.

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 DI (distillée) courante	--	1		
4	Immergez	Alcian Blue Stain pH 2.5	--	30	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
5	Immergez	0.5% Periodic Acid	--	5	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
6	Immergez	Optimized Schiff's Solution	--	15	--	
7	Rincez 	L'eau du robinet courante	--	5	--	
8	Immergez	Modified Mayer's Hematoxylin	--	1-5	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez.
9	Déshydratez	Alcool absolu, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement.
10	Éclaircissez	Xylene ou remplaçant, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise une remplaçant de Xylene.
11	Faites une Lamelle	Medios de montage permanente	--	--	--	

1. Bancroft JD Cook HC Manual of Histological Techniques and their Diagnostic Application, 1994, 149-150
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL





COMPONENTES INCLUIDOS: Alcian Blue Stain pH 2.5, 0.5% Periodic Acid, Optimized Schiff's Solution™, Modified Mayer's Hematoxylin

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 ácido mucina, mucina neutra, y el glucógeno. Mucina neutra y el glucógeno se tiñen de color rosa a rojo y ácido mucina y los núcleos de color azul.

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 ^a °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 DI (Desionizada)	--	1	--	
4	Sumerja	Alcian Blue Stain pH 2.5	--	30	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (1 minuto) y continúe.
5	Sumerja	0.5% Periodic Acid	--	5	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (1 minuto) y continúe.
6	Sumerja	Optimized Schiff's Solution	--	15	--	
7	Enjuague	 Corriente de agua grifo	--	5	--	
8	Sumerja	Modified Mayer's Hematoxylin	--	1-5	--	Una vez terminado, enjuague en corriente de agua grifo (1 minuto) y continúe.
9	Deshidrate	Alcohol absoluto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio.
10	Clarifique	Xileno o sustituto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio o según sea necesario si se utiliza un sustituto de xileno.
11	Cubreobjetos	Medios de montaje permanente	--	--	--	

1. Bancroft JD Cook HC Manual of Histological Techniques and their Diagnostic Application, 1994, 149-150
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.