



Human Breast

Aldehyde Fuchsin Stain Procedure


100ml Item #: STAFU100

Liter Item#: N/A

Pint Item #: N/A

Gallon Item#: N/A

Control Slide(s)
Item#

Aorta

CSA0825P

Mast Cell

CSM0125P

Required Components (Not Included)

70% Reagent Alcohol

Light Green Counterstain

PRINCIPLE AND RESULTS: This stain is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify elastic fibers, beta cells, mast cell granules and pancreatic islet cells. Elastic Fibers, Mast Cell granules, Beta Cells, and Pancreatic Islet Cells are stained violet.

SPECIMEN CRITERIA: Appropriately fixed, paraffin-embedded, 5-6µm tissue section.

STORAGE AND USAGE NOTES: Store/Use 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	Immerse	Aldehyde Fuchsin Stain	--	15	--	Beta cells and Pancreatic Islet cells require 30 minutes to 2 hours.
4	Rinse	 Running DI Water	--	--	5-10	Check for desired intensity (use microscope). Repeat step if necessary.
5	Rinse	70% Reagent Alcohol	--	--	5-10	Rinse quickly to remove excess stain. Once complete, rinse in running DI Water (10 seconds) and check for desired intensity (use microscope). If deeper intensity is desired, rinse in 70% Reagent Alcohol, return to Aldehyde Fuchsin Stain, and repeat steps 4-5.
6	Immerse	Light Green Counterstain	--	--	30-60	
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	--	--	--	

- Gomori G: Aldehyde Fuchsin - A New Stain for Elastic Fibers; Am J Clin Pathol; 1950, 20: 665 - 666.
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

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	 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. Gomori G: Aldehyde Fuchsin - A New Stain for Elastic Fibers; Am J Clin Pathol; 1950, 20: 665 - 666.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILANGUAGE PROCEDURE

PROCÉDURE DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS NON INCLUS: 70% d'alcool réactif, Light Green Counterstain

LES CRITERES D'ÉCHANTILLONS: Sections de 5-6 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 les fibres élastiques, les cellules bêta, les granules de mastocytes et les cellules d'îlots pancréatiques. Les fibres élastiques, les granules de mastocytes, les cellules bêta et les cellules d'îlots pancréatiques sont teintées violettes.

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 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 xylène.
2	Rincez	Alcool absolu, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise l'alcool graduée.
3	Immergez	Aldehyde Fuchsin Stain	--	15	--	Les cellules bêta et les cellules des îlots pancréatiques nécessitent de 30 minutes à 2 heures.
4	Rincez	 L'eau DI (distillée) courante	--	--	5-10	Vérifier l'intensité désirée (utiliser un microscope). Répétez l'étape SI NÉCESSAIRE.
5	Rincez	70% d'alcool réactif	--	--	5-10	Rincez rapidement pour enlever l'excès de tache. Une fois terminé, rincer à l'eau courante DI (10 Secondes) et vérifier l'intensité souhaitée (utiliser le microscope). Si une intensité plus élevée est souhaitée, rincer dans l'alcool de réactif à 70%, retourner à Aldehyde Fuchsin Stain, et répéter les étapes 4-5.
6	Immergez	Light Green Counterstain	--	--	30-60	
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	--	--	--	

- Gomori G: Aldehyde Fuchsin - A New Stain for Elastic Fibers; Am J Clin Pathol; 1950, 20: 665 - 666.
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES NO INCLUIDOS: 70% de alcohol reactivo, Light Green Counterstain.

CRITERIOS DE MUESTRAS: Secciones de tejido 5-6µm 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 fibras elásticas, células beta, gránulos de mastocitos y células de islotes pancreáticos. Las fibras elásticas, los gránulos de los mastocitos, las células beta y las células de los islotes pancreáticos están teñidas de violeta..

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	Tª °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	Sumerja	Aldehyde Fuchsin Stain	--	15	--	Las células beta y las células de los islotes pancreáticos requieren de 30 minutos a 2 horas.
4	Enjuague	Corriente de agua DI (Desionizada)	--	10	--	Compruebe la intensidad deseada (utilice el microscopio). Repita el paso si considera.
5	Enjuague	70% de alcohol reactivo	--	--	10-15	Enjuague rápidamente para eliminar el exceso de manchas. Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (10 segundos) y compruebe la intensidad deseada (utilice el microscopio). Si se desea una intensidad más profunda, enjuague con alcohol reactivo al 70%, vuelva a la coloración de Aldehyde Fuchsin y repita los pasos 4-5.
6	Sumerja	Light Green Counterstain	--	--	30-60	
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	Medios de montaje permanente	--	--	--	

- Gomori G: Aldehyde Fuchsin - A New Stain for Elastic Fibers; Am J Clin Pathol; 1950, 20: 665 - 666.
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.