

Human Uterus

P.T.A.H. (Phosphotungstic Acid Hematoxylin) Stain Procedure


100ml Item#: STPTA100

Liter Item#: N/A

Pint Item#: STPTAPT

Gallon Item#: N/A

Control Slide(s)
Item#
Required Components (Not Included)

Heart CSH0725P

10% Zinc Chloride

Skeletal Muscle CSS0725P

5% Ferric Ammonium Sulfate

Trichrome CST0125P

Uterus CSU0325P

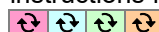
PRINCIPLE AND RESULTS: This stain is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify collagen, fibrin and striated muscle without using Zenker's Fixative with Mercuric Chloride as a mordant. Fibrin and muscle stain blue, collagen brownish-red to red, and nuclei blue.

SPECIMEN CRITERIA: Appropriately fixed, paraffin-embedded, 4-5µm 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: Preheating Required. See step 6 for more information. For a microwave procedure, please see instructions for item#: KTPTA.

 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 Alcohols, 3 changes	--	1	--	1 minute each change or as required if using graded alcohols.
3	Rinse 	Running DI Water	--	1	--	
4	Immerse	10% Zinc Chloride Solution	--	180	--	Once complete, rinse in running DI water (1 minute) and continue.
5	Immerse	5% Ferric Ammonium Sulfate Solution	--	10	--	Without rinsing, continue to next step.
6	Waterbath	P.T.A.H. Stain	65°	120	--	Immerse into preheated solution. For room temperature staining without a waterbath, increase time to 12-24 hours while periodically agitating.
7	Differentiate	95% Reagents Alcohol	--	--	30-60	Check using microscope for correct differentiation.
8	Dehydrate	Absolute Alcohol, 3 changes	--	1	--	1 minute each change.
9	Clear	Xylene or Substitute, 3 changes	--	1	--	1 minute each change or as required if using a xylene substitute.
10	Coverslip	Permanent Mounting Media	--	--	--	

1. A.F.I.P. Laboratory Methods in Histotechnology: 1992; 98 - 99.
2. 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	CE		

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. A.F.I.P. Laboratory Methods in Histotechnology: 1992; 98 - 99.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILANGUAGE PROCEDURE

PROCÉDURE DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS NON INCLUS: 10% Zinc Chloride Solution, 5% Ferric Ammonium Sulfate Solution

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

LA PRINCIPE ET LES RÉSULTATS: Cette tache est destinée à être utilisée par des professionnels de laboratoire pour tacher des échantillons de tissus incrustés en paraffine (in vitro) pour identifier le collagène, la fibrine et le muscle strié sans utiliser le Fixateur de Zenker avec du chlorure de mercure comme mordant. La fibrine et la tache de muscle bleu, le collagène brun-rouge au rouge 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: La préchauffage est nécessaire. Pour l'information supplémentaire, faites référence aux étapes 6. Pour une procédure de micro-ondes, veuillez consulter les instructions pour l'article #: KTPTA.

 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	Xylène 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	Rincez	L'eau DI (distillée) courante	--	1	--	
4	Immergez	10% Zinc Chloride Solution	--	180	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
5	Immergez	5% Ferric Ammonium Sulfate Solution	--	10	--	Sans rincez, continuer à l'étape suivante.
6	Bain d'Eau	P.T.A.H. Stain	65°	120	--	Immergez dans la solution préchauffée. Pour la température ambiante tachant sans un Bain d'Eau, augmenter le temps de 12-24 heures, tout en agitant périodiquement.
7	Différenciez	95% d'alcool réactif	--	--	30-60	Vérifiez en utilisant un microscope pour la différenciation correcte.
8	Déshydratez	Alcool absolu, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement.
9	Éclaircissez	Xylene ou remplaçant, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise une remplaçant de Xylene.
10	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	--	--	--	

1. A.F.I.P. Laboratory Methods in Histotechnology: 1992; 98 - 99.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES NO INCLUIDOS: 10% Zinc Chloride Solution, 5% Ferric Ammonium Sulfate Solution

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

PRINCIPLE AND RESULTS: Esta mancha está destinada a ser utilizada por profesionales de laboratorio para teñir muestras de tejido embebidas en parafina preparadas de forma rutinaria (in vitro) para identificar colágeno, fibrina y músculo estriado sin usar el fijador Zenker con cloruro mercurico como mordiente. La fibrina y el músculo se tiñen de color azul, el colágeno de color pardo-rojo al rojo y los núcleos azules.

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

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN: Se requiere precalentamiento. Vea paso 6 para más información. Para un procedimiento de microondas, consulte las instrucciones para el artículo #: KTPTA.

 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 DI (Desionizada)	--	1	--	
4	Sumerja	10% Zinc Chloride Solution	--	180	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (1 minuto) y continúe.
5	Sumerja	5% Ferric Ammonium Sulfate Solution	--	10	--	Sin enjuagar siga al siguiente paso.
6	Baño de agua	P.T.A.H. Stain	65°	120	--	Sumerja en solución precalentada. Para la tinción temperatura ambiente sin un baño de agua, aumentar el tiempo de 12-24 horas mientras que periódicamente agitación.
7	Diferenciar	95% alcohol reactivo	--	--	30-60	Compruebe que usa el microscopio para la diferenciación correcta.
8	Deshidrate	Alcohol absoluto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio.
9	Clarifique	Xileno o sustituto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio o según sea necesario si se utiliza un sustituto de xileno.
10	Cubreobjetos	Medios de montaje permanente	--	--	--	

1. A.F.I.P. Laboratory Methods in Histotechnology: 1992; 98 - 99.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.