

Human Uterus

P.T.A.H. Stain Kit Procedure, Microwave


100ml Kit Item #: KTPTA

Liter Kit Item#: N/A

Pint Kit Item #: KTPTAPT

Gallon Kit Item#: N/A

Control Slide(s)	Item#
Heart	CSH0725P
Skeletal Muscle	CSS0725P
Trichrome	CST0125P
Uterus	CSU0325P

Included Components
10% Zinc Chloride Solution
5% Ferric Ammonium Sulfate Solution
P.T.A.H. Stain

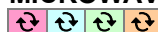
PRINCIPLE AND RESULTS: This kit is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify collagen, fibrin and striated muscle. Fibrin and muscle stain blue, collagen brownish-red to red, and nuclei blue.

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

STORAGE AND USAGE NOTES: Store/Use 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.

MICROWAVE STAINING PROCEDURE: Standard staining procedure located on opposite page.

 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	Microwave	10% Zinc Chloride Solution	80-90°	--	--	Heat 10% Zinc Chloride Solution in a loosely capped slide jar (without slide). Do not boil. Remove from microwave, tighten cap, and agitate to equalize temperature. Immerse slide and incubate for 15 minutes while agitating periodically. Once complete, rinse in running DI water (1 minute) and continue.
5	Microwave	5% Ferric Ammonium Sulfate Solution	80-90°	--	--	Immerse slide into a loosely capped jar of 5% Ferric Ammonium Sulfate Solution and heat (do not boil). Incubate for 2 minutes. Once complete, rinse in running DI water (1 minute) and continue.
6	Microwave	P.T.A.H. Stain	80-90°	--	--	Heat P.T.A.H. Stain in a loosely capped slide jar (without slide). Do not boil. Remove from microwave, tighten cap, and agitate to equalize temperature. Immerse slide and incubate for 15 minutes while agitating periodically. Re-heat solution (with slide) to 80-90°C (do not boil). Remove from microwave, agitate to equalize temperature and incubate for 15 more minutes. Once complete, rinse in running DI water (1 minute) and continue.
7	Differentiate	95% Reagent 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	--	--	--	

- Shapiro SH Sohn LC: Rapid Microwave Phosphotungstic Acid-Hematoxylin Stain for Paraffin and Glycol Methacrylate Sections; The Journal of Histotechnology; Vol 17, No 2, June 1994; 125-126.
- A.F.I.P. Laboratory Methods in Histotechnology: 1992; 98 - 99.
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

STANDARD STAINING PROCEDURE: Preheating Required. See step 6 for more information.

 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	--	--	--	

AUTOSTAINER CONFIGURATION AND NOTES:

This stain kit in the pint size may be easily adapted for use on most open-platform autostainers using the staining procedure grid on this page. A minimum of 5 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	225	9	250ml Glass Stain Dish	2	169	85
30ml Glass Coplin Jar	16	216	14	200ml Bath Autostainer	2	144	72
40ml Hellendahl Jar	12	216	18	400ml Bath Autostainer	1	153	153

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		
	Corrosive		Environmentally Damaging			
GHS05		GHS09				

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

- Shapiro SH Sohn LC: Rapid Microwave Phosphotungstic Acid-Hematoxylin Stain for Paraffin and Glycol Methacrylate Sections; The Journal of Histotechnology; Vol 17, No 2, June 1994; 125-126.
- A.F.I.P. Laboratory Methods in Histotechnology: 1992; 98 - 99.
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILINGUE PROCEDURE

PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS INCLUS: 10% Zinc Chloride Solution, 5% Ferric Ammonium Sulfate Solution, P.T.A.H. Stain

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

LA PRINCEPE 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 le collagène, la fibrine et le muscle strié. Fibrine et musculaire tache bleu, 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.

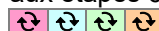
LA PROCÉDURE DE LA TACHE À MICRO-ONDES: Procédure de tachant standard situé à la page suivante.

 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	Rincez	L'eau DI (distillée) courante	--	1	--	
4	Mettez au Four de Micro-ondes	10% Zinc Chloride Solution	80-90°	--	--	Chauffez la solution de 10% Zinc Chloride dans un pot de diapos avec le couvercle fermé lâchement (Sans la diapo). Ne le faites pas bouillir. Enlevez du micro-ondes, reserrez le couvercle et agitez pour égaliser la température. Immergez la diapo et incubez pour 15 minutes en agitant de temps en temps. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
5	Mettez au Four de Micro-ondes	5% Ferric Ammonium Sulfate Solution	80-90°	--	--	Plongez la diapositive dans le pot de diapos contenant 5% Ferric Ammonium Sulfate Solution, fermez lâche, et chauffez (ne faites pas bouillir). Incubez pour 2 minute. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
6	Mettez au Four de Micro-ondes	P.T.A.H. Stain	80-90°	--	--	Chauffez P.T.A.H. Stain dans un pot de diapos avec le couvercle fermé lâchement (Sans la diapo). Ne le faites pas bouillir. Enlevez du micro-ondes, reserrez le couvercle et agitez pour égaliser la température. Immergez la diapo et incubez pour 15 minutes en agitant de temps en temps. Re-chauffez solution (avec la diapo) à 80-90°C. Ne le faites pas bouillir. Enlevez du micro-ondes, reserrez le couvercle et agitez pour égaliser la température. Immergez la diapo et incubez pour 15 minutes. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
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	--	--	--	

- Shapiro SH Sohn LC: Rapid Microwave Phosphotungstic Acid-Hematoxylin Stain for Paraffin and Glycol Methacrylate Sections; The Journal of Histotechnology; Vol 17, No 2, June 1994; 125-126.
- A.F.I.P. Laboratory Methods in Histotechnology: 1992; 98 - 99.
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

LA PROCÉDURE DE TACHANT: La préchauffage est nécessaire. Pour l'information supplémentaire, faites référence aux étapes 6.

 Les étapes couleur coordonnées dénotent les bains à 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	--	--	--	

- Shapiro SH Sohn LC: Rapid Microwave Phosphotungstic Acid-Hematoxylin Stain for Paraffin and Glycol Methacrylate Sections; The Journal of Histotechnology; Vol 17, No 2, June 1994; 125-126.
- A.F.I.P. Laboratory Methods in Histotechnology: 1992; 98 - 99.
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES INCLUIDOS: 10% Zinc Chloride Solution, 5% Ferric Ammonium Sulfate Solution, P.T.A.H. Stain

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

PRINCIPLE AND RESULTS: 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 colágeno, fibrina y el músculo estriado. Fibrina y el músculo tiñen de color azul, colágeno de color marrón-rojo a 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 EN MICROONDAS: Procedimiento de tinción estándar situado en la página siguiente.

 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	Enjuague	Corriente de agua DI (Desionizada)	--	1	--	
4	Microonda	10% Zinc Chloride Solution	80-90°	--	--	Calentar 10% Zinc Chloride Solution en una jarra de portaobjetos, ligeramente tapado (sin portaobjetos). No hierva. Retirar la jarra del microondas, tapar herméticamente, y agitar para igualar la temperatura. Sumerja portaobjetos y incube por 15 minutos, mientras se agita periódicamente. Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (1 minuto) y continúe.
5	Microonda	5% Ferric Ammonium Sulfate Solution	80-90°	--	--	Sumerja el portaobjeto en una jarra que contiene 5% Ferric Ammonium Sulfate Solution, tape ligeramente y caliente (no hierva). Incube por 2 minutos. Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (1 minuto) y continúe.
6	Microonda	P.T.A.H. Stain	80-90°	--	--	Calentar P.T.A.H. Stain en una jarra de portaobjetos, ligeramente tapado (sin portaobjetos). No hierva. Retirar la jarra del microondas, tapar herméticamente, y agitar para igualar la temperatura. Sumerja portaobjetos y incube por 15 minutos, mientras se agita periódicamente. Solución de re-calor (con portaobjetos) a 80-90°C (no hierva). Retirar la jarra del microondas, agitar para igualar la temperatura, y incube por 15 minutos. Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (1 minuto) y continúe.
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	--	--	--	

- Shapiro SH Sohn LC: Rapid Microwave Phosphotungstic Acid-Hematoxylin Stain for Paraffin and Glycol Methacrylate Sections; The Journal of Histotechnology; Vol 17, No 2, June 1994; 125-126.
- A.F.I.P. Laboratory Methods in Histotechnology: 1992; 98 - 99.
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN: Se requiere precalentamiento. Vea paso 6 para más información.

 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	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	--	--	--	

- Shapiro SH Sohn LC: Rapid Microwave Phosphotungstic Acid-Hematoxylin Stain for Paraffin and Glycol Methacrylate Sections; The Journal of Histotechnology; Vol 17, No 2, June 1994; 125-126.
- A.F.I.P. Laboratory Methods in Histotechnology: 1992; 98 - 99.
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.