

Acid Fast Bacteria

## Modified Truant's Fluorescent Acid Fast Bacteria (A.F.B.) Stain Kit Procedure



**100ml Kit Item #:** KTMTF

**Liter Kit Item#:** N/A

**Pint Kit Item #:** N/A

**Gallon Kit Item#:** N/A

Control Slide(s)	Item#
Acid Fast Bacteria	CSA0125P

Included Components
Auramine O-Rhodamine B Stain
Acid Alcohol Solution
Eriochrome Black T 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 fast bacteria. Acid fast bacteria stain fluorescent orange to yellow (use a fluorescent microscope with a 450-490nm excitation filter and a 510nm barrier filter).

**SPECIMEN CRITERIA:** Appropriately fixed, paraffin-embedded, 4-5µm tissue section or 6-8µm frozen 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:** Preheating may be required. See step 4a 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 Alcohol, 3 changes	--	1	--	1 minute each change or as required if using graded alcohols.
3	Rinse	Running DI Water	--	1	--	
4	Choose routine waterbath (4a) or microwave (4b) procedure below.					
4a	Waterbath	Auramine O-Rhodamine B Stain	60°	20-30	--	Immerse into 20ml of preheated solution. Agitate periodically. Once complete, <b>rinse in running DI water (1 minute)</b> and continue at step 5.
4b	Microwave	Auramine O-Rhodamine B Stain	80°	--	--	Heat a slide jar containing Auramine O-Rhodamine B Stain (without slides). Immerse slide into heated solution and incubate for 5 minutes, while agitating. Once complete, <b>rinse in running DI water (1 minute)</b> and continue at step 5.
5	Immerse	Acid Alcohol Solution, 2 changes	--	--	90	90 seconds each change. Once complete, <b>rinse in running DI water (1 minute)</b> and continue.
6	Immerse	Eriochrome Black T Stain	--	--	8-10	Once complete, <b>rinse in running DI water (1 minute)</b> and continue.
7	Air Dry	On Benchtop, or in Empty Bath	--	5-10	--	Until section is completely dry.
8	Clear	Xylene or Substitute	--	--	1	5-10 dips for 1 second each.
9	Coverslip	Permanent Mounting Media	--	--	--	

- Matthaei E: Simplified Fluorescence microscopy of tubercle bacilli; J Gen Microbiol; 1950, 4: 393-398.
- Truant JP Brett WA Thomas W: Fluorescence microscopy of tubercle bacilli stained with Auramine and Rhodamine; Henry Ford Hosp Med Bul; 10: 1962, 287-296.
- Churukian CJ: J of Histo; 14: 1991, 117.
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

### AUTOSTAINER CONFIGURATION AND NOTES:

This stain kit is not available in the pint or larger size.

**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	5	45	9	250ml Glass Stain Dish	n/a	n/a	n/a
30ml Glass Coplin Jar	3	41	14	200ml Bath Autostainer	n/a	n/a	n/a
40ml Hellendahl Jar	2	36	18	400ml Bath Autostainer	n/a	n/a	n/a

### 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	<b>CE</b>		
	Flammable		Corrosive		Health Hazard	
GHS02		GHS05		GHS08		

### 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. Matthaei E: Simplified Fluorescence microscopy of tubercle bacilli; J Gen Microbiol; 1950, 4: 393-398.
2. Truant JP Brett WA Thomas W: Fluorescence microscopy of tubercle bacilli stained with Auramine and Rhodamine; Henry Ford Hosp Med Bul; 10: 1962, 287-296.
3. Churukian CJ: J of Histo; 14: 1991, 117.
4. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

## MULTILINGUE PROCEDURE

### PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS





**COMPOSANTS INCLUS:** Auramine O-Rhodamine B Stain, Acid Alcohol Solution, Eriochrome Black T Stain.


**LES CRITÈRES D'ÉCHANTILLONS:** Sections de 4-5 microns de tissus fixés au manière appropriée, enfoncé dans la paraffine ou 6-8 microns des sections congelées.

**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 bactéries acido. Acide bactéries rapides tache jaune à orange fluorescent (utiliser un microscope à fluorescence avec un filtre d'excitation 450-490nm et un filtre barrière à 510 nm).

**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:** Préchauffage est nécessaire. Pour information supplémentaire, faites référence aux étapes 4a.

    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 un 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	Pour la procedure de bain d'eau suivez l'étape 4a. Pour la procedure de micro-ondes, suivez l'étape 4b.					

4a	Bain d'Eau	Auramine O-Rhodamine B Stain	60°	20-30	--	Immergez dans 20ml la solution préchauffe. Agitez périodiquement. Une fois que c'est terminé, <b>rincez à l'eau DI courante (pour 1 minute)</b> et continuez et passez à l'étape 5.
----	------------	------------------------------	-----	-------	----	---

4b	Mettez au Four de Micro-ondes	Auramine O-Rhodamine B Stain	80°	--	--	Chauffez Auramine O-Rhodamine B Stain dans un pot de diapos (Sans la diapo). Plongez la diapositive et incubez pour 5 minutes avec agitation. Une fois que c'est terminé, <b>rincez à l'eau DI courante (pour 1 minute)</b> et continuez et passez à l'étape 5.
----	-------------------------------	------------------------------	-----	----	----	---

5	Immergez	Acid Alcohol Solution, 2 changements	--	--	90	90 secondes pour chaque changement. Une fois que c'est terminé, <b>rincez à l'eau DI courante (pour 1 minute)</b> et continuez.
6	Immergez	Eriochrome Black T Stain	--	--	8-10	Une fois que c'est terminé, <b>rincez à l'eau DI courante (pour 1 minute)</b> et continuez.
7	Séchez à l'air	Sur un établi ou dans un bain d'eau vide.	--	5-10	--	Jusqu'à la section est complètement sec.
8	Éclaircissez	Xylene ou remplaçant	--	1	--	Immergez 5-10 des trempettes pour 1 seconde chaque fois.
9	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	--	--	--	

- Matthaei E: Simplified Fluorescence microscopy of tubercle bacilli; J Gen Microbiol; 1950, 4: 393-398.
- Truant JP Brett WA Thomas W: Fluorescence microscopy of tubercle bacilli stained with Auramine and Rhodamine; Henry Ford Hosp Med Bul; 10: 1962, 287-296.
- Churukian CJ: J of Histo; 14: 1991, 117.
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

## PROCEDIMIENTO PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL





**COMPONENTES INCLUIDOS:** Auramine O-Rhodamine B Stain, Acid Alcohol Solution, Eriochrome Black T Stain.


**CRITERIOS DE MUESTRAS:** Secciones de tejido 4-5µm apropiadamente fijadas, embebidas en parafina o 6-8µm secciones congeladas.

**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 Ácido bacterias rápidas. Ácido bacterias rápidas se tiñe fluorescente naranja o amarillo (utilizar un microscopio de fluorescencia con un filtro de excitación 450-490nm y un filtro de barrera 510 nm).

**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 4a para más información.

    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	Para el procedimiento de baño de agua rutina de seguir paso 4a. Para el procedimiento de microondas, siga el paso 4b.					
4a	Baño de agua	Auramine O-Rhodamine B Stain	60°	20-30	--	Sumerja en 20ml de solución precalentada. Agite periódicamente. Una vez terminado, <b>enjuague con corriente de agua DI (1 minuto)</b> y continúe al paso 5.
4b	Microonda	Auramine O-Rhodamine B Stain	80°	--	--	Calentar una jarra de diapositivas contiene Auramine O-Rhodamine B Stain (sin diapositivas). Sumerja el portaobjeto en solución se calentó y se incubó durante 5 minutos, con agitación. Una vez terminado, <b>enjuague con corriente de agua DI (1 minuto)</b> y continúe al paso 5.
5	Sumerja	Acid Alcohol Solution, 2 cambios	--	--	90	90 segundos cada cambio. Una vez terminado, <b>enjuague con corriente de agua DI (1 minuto)</b> y continúe.
6	Sumerja	Eriochrome Black T Stain	--	--	8-10	Una vez terminado, <b>enjuague con corriente de agua DI (1 minuto)</b> y continúe.
7	Seque al aire	En mesa de trabajo o en baño vacío	--	5-10	--	Hasta que la sección esté completamente seco.
8	Clarifique	Xileno o sustituto, 3 cambios	--	1	--	Sumerja 5-10 veces por 1 segundo cada vez.
9	Cubreobjetos	Medios de montaje permanente	--	--	--	

- Matthaei E: Simplified Fluorescence microscopy of tubercle bacilli; J Gen Microbiol; 1950, 4: 393-398.
- Truant JP Brett WA Thomas W: Fluorescence microscopy of tubercle bacilli stained with Auramine and Rhodamine; Henry Ford Hosp Med Bul; 10: 1962, 287-296.
- Churukian CJ: J of Histo; 14: 1991, 117.
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.