# For Research Use Only

# 4标5色抗兔/小鼠通用型TSA检测试剂盒

Catalog Number: PK10034



www.ptgcn.com

产品介绍

TSA(Tyramide Signal Amplification)染料是一类基于酪胺信号放大技术的荧光标记试剂。在HRP酶催化下,TSA 染料可以与HRP附近蛋白质上的酪氨酸反应形成共价结合并积累,从而可实现信号放大。相比使用直标荧光的一抗或使用荧光二抗进行间接法检测,使用TSA系统可将信号提高数倍至上百倍,加之其与样本形成的共价键稳定不易掉落,因而广泛应用于多重免疫荧光、原位杂交等实验。

本产品提供了多聚物HRP标记的抗鼠兔通用型重组合二抗和4种TSA染料和其他主要试剂,可以配合鼠源或兔源一抗进行多重荧光染色(最多4标5色),产品结合了重组二抗和自研TSA染料优势,无需复杂优化即可以轻松得到显著荧光信号。

本产品为50T规格,可以染常规组织切片或细胞爬片约50张/份,注意根据切片大小不同使用次数可能会稍有出入。主要组成见下表,其他未提供的试剂请自备。

组分	规格	浓度
阻断剂Quenching Buffer	30 mL	即用型
封闭/稀释缓冲液Blocking/Dilution Buffer	100 mL	即用型
二抗Multi-rAb™ Polymer HRP-Goat Anti-Rabbit/Mouse Universal Recombinant Secondary Antibody (H+L)	20 mL	即用型
染料CoraLite®Plus 488-Tyramide	100 uL	50X
染料CoraLite®Plus 555-Tyramide	100 uL	50X
染料CoraLite®Plus 594-Tyramide	100 uL	50X
染料CoraLite®Plus 647-Tyramide	100 uL	50X
扩增液Amplification Buffer	30 mL	即用型
细胞核染料DAPI	5 mL	即用型
产品说明书	1份	

本产品中提供的二抗为鼠兔通用型二抗,如果您计划仅使用兔源一抗对小鼠组织样本进行染色,建议您使用我们的4标5色抗兔通用型TSA检测试剂盒(货号PK10035)。

本产品中提供的染料荧光参数如下,请使用合适配置的成像设备成像:

染料CoraLite®Plus 488-Tyramide,最大激发波长为493 nm,最大发射波长为522 nm;

染料CoraLite®Plus 555-Tyramide,最大激发波长为555 nm,最大发射波长为570 nm;

染料CoraLite®Plus 594-Tyramide,最大激发波长为588 nm,最大发射波长为604 nm;

染料CoraLite®Plus 647-Tyramide,最大激发波长为654 nm,最大发射波长为674 nm;

细胞核染料DAPI,最大激发波长为358 nm,最大发射波长为461 nm。 其中CoraLite®Plus 555-Tyramide和CoraLite®Plus 594-Tyramide激发波和发射波较为接近,建议配合丰度稍低的靶或弱抗体使用,并使用配置窄带通的滤光片的成像设备进行成像,否则容易造成信号串色。

50 T

2-8℃保存,有效期12个月。

# 石蜡切片染色

## 一、脱蜡

- 1.按照常规方法备制组织切片样本。将组织切片样本用不溶于二甲苯和乙醇的笔做好标记,并将切片放进切片篮或染缸架上(务必使用不溶于二甲苯和乙醇的笔作标记,石墨芯铅笔也可)。
- 2. 将组织切片浸泡在二甲苯中20分钟,然后在另一缸中重复一次。两次二甲苯都用新鲜的。
- 3.将组织切片浸泡在100%乙醇中5分钟,然后在另一缸中重复一次。两次乙醇都用新鲜的。
- 4. 将组织切片依次在下列缸中浸泡5分钟:
- •95% 乙醇
- •80% 乙醇
- 60% 乙醇
- 5. 将组织切片用新鲜ddH<sub>2</sub>O润洗两次,每次1分钟。

#### 二、抗原修复

按照一抗供应商推荐的方法进行抗原修复,如使用Proteintech一抗,大多情况下均推荐pH 9.0 Tris-EDTA修复,具体方法为:

- **1.**用电炉将抗原修复液加热至沸腾,减小火力(烧杯上请用锡箔纸盖住,减少液体蒸发)。
- 2. 将切片篮放入加热好的抗原修复液中,保持95-98℃加热15-20分钟。
- 3. 关闭电炉,将烧杯从电炉上取下自然冷却至室温(约35-40分钟)。

#### 三、灭活和封闭

打开本试剂盒备用。

- **1.**将切片用 $\mathrm{ddH_2O}$ 润洗,使用组化笔在载玻片上围绕组织切片画一个圆圈,切片用 $\mathrm{ddH_2O}$ 润洗后再用 $\mathrm{1x}$  TBST润洗 $\mathrm{1a}$  语
- 2. 灭活/阻断(可选):滴加~100 uL 阻断剂(本试剂盒中的Quenching Buffer)至组织切片上,使液体完全覆盖组织。将切片置于湿盒中室温孵育10分钟。灭活完成后用1x TBST清洗载玻片。

包装规格 保存条件 使用方法 根据我们的经验,大多数情况下不需要对内源性过氧化物酶进行灭活/阻断,灭活有时甚至会对染色产生不利影响。 然而该步骤在文献中有广泛提及,因此我们依然在该试剂盒中提供了内源性过氧化物酶灭活试剂。

3.封闭:甩干载玻片上的液体,将~100 uL 封闭/稀释液(本试剂盒中的Blocking/Dilution Buffer)滴加到载玻片上,覆盖整个组织切片,然后在湿盒中室温封闭30分钟。封闭完成后甩掉载玻片上的封闭/稀释液。

#### 四、一抗孵育

- 1. 使用本试剂盒中提供的封闭/稀释液(本试剂盒中的Blocking/Dilution Buffer)稀释一抗,也可以用一抗供应商提供的稀释液稀释一抗。初次实验建议一抗测试几个不同稀释度,摸索时可在一抗浓度为0.1-1 ug/mL附近或者根据免疫组化DAB染色结果设置梯度。将~100 uL(体积取决于组织的大小)稀释好的一抗滴加在载玻片上,覆盖整个组织。
- 2. 在密闭的湿盒中室温孵育1小时(注意组织切片不可变干)。
- 3. 使用洗瓶冲洗载玻片上的一抗。然后将载玻片浸入1x TBST中3分钟,在新鲜的1x TBST中重复两次洗涤步骤,甩掉多余的洗涤缓冲液。

#### 五、二抗孵育

- 1. 取出本试剂盒中的二抗(Multi-rAb™ Polymer HRP-Goat Anti-Rabbit/Mouse Universal Recombinant Secondary Antibody (H+L))加~100 uL到切片上,确保覆盖整个组织。
- 2. 湿盒中室温孵育30分钟(注意组织切片不可变干)。
- 3. 使用洗瓶冲洗载玻片上的二抗。然后将载玻片浸入1x TBST中3分钟,在新鲜的1x TBST中重复两次洗涤步骤,甩掉多余的洗涤缓冲液。
- 4.提前将TSA染料和TSA稀释液拿出避光恢复室温。根据实验需要的用量配制TSA工作液体积。配制时,按染料:扩增液Amplification Buffer=1:50进行混合即得到TSA工作液。

#### 六、TSA染料孵育

- 1. 二抗洗涤完成后,将TSA工作液滴加在载玻片上,确保覆盖整个组织。
- 2. 在密闭的湿盒中室温避光孵育10分钟。
- 3.用ddH<sub>2</sub>O冲洗载玻片上的TSA染料,将切片用新鲜ddH<sub>2</sub>O润洗2遍。

如需进行多重染色,按第七步方法进行。如只染单色,请跳至第八步。

#### 七、多重染色

1. 染完一轮后用重生液(Stripping Buffer)脱去切片上一抗和二抗。

注意本试剂盒不含重生液,一般可以用第二步中加热修复的方法脱去一抗和二抗,也可用文献中提及的方法进行。 这里提供一种Stripping Buffer参考配方:

## 2% SDS + 0.8% Beta-Mercaptoethanol in 62.5mM Tris (pH 6.8)

使用此配方需全程于65度左右保温反应。也可以参考文献中的其他方法。

- 2. 重复第三到六步骤,完成第二轮抗体染色。
- 3. 重复第三到七步骤,依次完成多轮重生-封闭-一抗-二抗-TSA染色步骤。中途如需暂停实验,建议染色完TSA后,用新鲜ddH<sub>2</sub>O浸泡切片,避光4℃存放。

#### 八、细胞核染色

- 1.TSA染色完成后,用新鲜ddH<sub>2</sub>O冲洗载玻片上的TSA染料,将切片用新鲜ddH<sub>2</sub>O润洗2遍。再将切片用1xTBST润洗
- 1遍,将~100 uL(体积取决于组织的大小)细胞核染料DAPI滴加在载玻片上,覆盖整个组织。
- 2. 在密闭的湿盒中室温避光孵育10分钟。
- 3.用 $ddH_2O$ 冲洗载玻片上的DAPI染料,将切片用新鲜 $ddH_2O$ 润洗2遍。

### 九、封片和结果观察

- 1.封片:切片在避光处自然晾干,滴加1滴封片剂到组织切片上,小心将盖玻片盖在组织和封片剂上,确保组织被封片剂完全覆盖,避免产生气泡。
- 2.结果观察: 用荧光显微镜或其他成像设备观察和分析染色结果。

# 冰冻切片染色

- 一、将制备好的冰冻切片拿出恢复室温。
- 二、抗原修复(可选)

根据一抗供应商推荐决定是否需要修复,针对无需修复的一抗可跳过本步骤。具体修复方法按一抗供应商推荐条件进行。

#### 三、封闭

- **1.** 将切片用 $\mathrm{ddH_2O}$ 润洗,使用组化笔在载玻片上围绕组织切片画一个圆圈,切片用 $\mathrm{ddH_2O}$ 润洗后再用 $\mathrm{1x}$  TBST润洗 $\mathrm{1a}$
- 2.封闭:甩干载玻片上的液体,将~100 uL 封闭/稀释液(本试剂盒中的Blocking/Dilution Buffer)滴加到载玻片上,覆盖整个组织切片,然后在湿盒中室温封闭30分钟。封闭完成后甩掉载玻片上的封闭/稀释液。

#### 四、一抗解育

- 1. 使用本试剂盒中提供的封闭/稀释液(本试剂盒中的Blocking/Dilution Buffer)稀释一抗,也可以用一抗供应商提供的稀释液稀释一抗。初次实验建议一抗测试几个不同稀释度,摸索时可在一抗浓度为0.1-1 ug/mL附近或者根据免疫组化DAB染色结果设置梯度。将~100 uL(体积取决于组织的大小)稀释好的一抗滴加在载玻片上,覆盖整个组织
- 2. 在密闭的湿盒中室温孵育1小时(注意组织切片不可变干)。
- 3. 使用洗瓶冲洗载玻片上的一抗。然后将载玻片浸入1x TBST中3分钟,在新鲜的1x TBST中重复两次洗涤步骤,甩掉多余的洗涤缓冲液。

#### 五、二抗孵育

- 1. 取出本试剂盒中的二抗(Multi-rAb™ Polymer HRP-Goat Anti-Rabbit/Mouse Universal Recombinant Secondary Antibody (H+L))加~100 uL到切片上,确保覆盖整个组织。
- 2.湿盒中室温孵育30分钟(注意组织切片不可变干)。
- 3. 使用洗瓶冲洗载玻片上的二抗。然后将载玻片浸入1x TBST中3分钟,在新鲜的1x TBST中重复两次洗涤步骤,甩掉多余的洗涤缓冲液。
- 4. 提前将TSA染料和TSA稀释液拿出避光恢复室温。根据实验需要的用量配制TSA工作液体积。配制时,按染料:扩增液Amplification Buffer=1:50进行混合即得到TSA工作液。

# 六、TSA染料孵育

- 1. 二抗洗涤完成后,将TSA工作液滴加在载玻片上,确保覆盖整个组织。
- 2. 在密闭的湿盒中室温避光孵育10分钟。

3.用 $ddH_2O$ 冲洗载玻片上的TSA染料,将切片用新鲜 $ddH_2O$ 润洗2遍。

如需进行多重染色,按第七步方法进行。如只染单色,请跳至第八步。

#### 七、多重染色

1. 染完一轮后用重生液(Stripping Buffer)脱去切片上一抗和二抗。

注意本试剂盒不含重生液, 建议参考文献中提及的方法进行。

这里提供一种Stripping Buffer参考配方:

#### 2% SDS + 0.8% Beta-Mercaptoethanol in 62.5mM Tris (pH 6.8)

使用此配方需全程于65度左右保温反应。也可以参考文献中的其他方法。

- 2. 重复第三到六步骤,完成第二轮抗体染色。
- 3. 重复第三到七步骤,依次完成多轮重生-封闭-一抗-二抗-TSA染色步骤。中途如需暂停实验,建议染色完TSA后, 用新鲜ddH<sub>2</sub>O浸泡切片,避光4℃存放。

#### 八、细胞核染色

- 1. TSA染色完成后,用新鲜ddH<sub>2</sub>O冲洗载玻片上的TSA染料,将切片用新鲜ddH<sub>2</sub>O润洗2遍。再将切片用1x TBST润洗
- 1遍,将~100 uL(体积取决于组织的大小)细胞核染料DAPI滴加在载玻片上,覆盖整个组织。
- 2. 在密闭的湿盒中室温避光孵育10分钟。
- 3.用ddH<sub>2</sub>O冲洗载玻片上的DAPI染料,将切片用新鲜ddH<sub>2</sub>O润洗2遍。

### 九、封片和结果观察

- 1.封片: 切片在避光处自然晾干,滴加1滴封片剂到组织切片上,小心将盖玻片盖在组织和封片剂上,确保组织被封 片剂完全覆盖,避免产生气泡。
- 2.结果观察: 用荧光显微镜或其他成像设备观察和分析染色结果。

# 细胞样本染色

#### 一、固定

- 1. 弃去细胞培养基,向细胞爬片或培养板中加入足量(爬片~100 uL/张,96孔板50 uL/孔,下同)1× PBS清洗细 胞, 3分钟/次, 甩干洗液, 重复两遍。
- 2. 向细胞上加入足量固定液,室温固定15分钟。本试剂盒未提供固定液,请根据一抗厂家推荐使用合适的固定液。 进行多重染色时,确保使用的固定液可兼容所有一抗。
- 3.弃去固定液,用足量1×PBS清洗细胞,3分钟/次,甩干洗液,重复两遍。

#### 二、通透和封闭

- 1. 通透:向细胞上加入足量通透液(如0.2% Triton X-100),室温通透5分钟。弃去通透液,用足量1\* PBS清洗细 胞,3分钟/次,甩干洗液,重复两遍。
- 2.封闭:向细胞上加入本试剂盒中提供的封闭/稀释液(本试剂盒中的Blocking/Dilution Buffer),确保覆盖全部细 胞区域。室温封闭30-60分钟。封闭结束后甩去封闭/稀释液。

#### 三、一抗孵育

- 1. 使用本试剂盒中提供的封闭/稀释液(本试剂盒中的Blocking/Dilution Buffer)稀释一抗,也可以用一抗供应商提 供的稀释液稀释一抗。初次实验建议一抗测试几个不同稀释度,摸索时可在一抗浓度为0.1-1 ug/mL附近或者根据免 疫组化DAB染色结果设置梯度。将~100 uL稀释好的一抗滴加在细胞上(确保覆盖全部细胞区域), 37℃孵育1小时
- 2. 弃去一抗,用足量1× PBS清洗细胞, 3分钟/次, 甩干洗液, 重复两遍。

#### 四、二抗孵育

- 1. 取出本试剂盒中的二抗(Multi-rAb™ Polymer HRP-Goat Anti-Rabbit/Mouse Universal Recombinant Secondary Antibody (H+L)) 加~100 uL到切片上,确保覆盖全部细胞区域。
- 2. 弃去二抗,用足量1×PBS清洗细胞,3分钟/次,甩干洗液,重复两遍。
- 3. 提前将TSA染料和TSA稀释液拿出避光恢复室温。根据实验需要的用量配制TSA工作液体积。配制时,按染料:扩 增液Amplification Buffer=1:50进行混合即得到TSA工作液。

#### 五、TSA染料孵育

- 1. 二抗洗涤完成后,将TSA工作液滴加在细胞上,确保覆盖所有细胞区域。室温避光孵育10分钟。
- 2. 弃去染料,用足量1× PBS清洗细胞, 3分钟/次,甩干洗液,重复两遍。

如需进行多重染色,按第六步方法进行。如只染单色,请跳至第七步。

# 六、多重染色

1. 染完一轮后用重生液(Stripping Buffer)脱去细胞上的一抗和二抗。

这里提供一种Stripping Buffer参考配方:

## 2% SDS + 0.8% Beta-Mercaptoethanol in 62.5mM Tris (pH 6.8)

使用此配方需全程于65度左右保温反应。也可以参考文献中的其他方法。

- 2. 重复第三到五步骤,完成第二轮抗体染色。
- 3. 重复第三到六步骤,依次完成多轮重生-封闭-一抗-二抗-TSA染色步骤。中途如需暂停实验,建议染色完TSA后, 用新鲜PBS浸泡细胞样本,避光4℃存放。

注意本试剂盒不含重生液,建议参考文献中提及的方法进行。

# 七、细胞核染色

- 1. 向细胞上加入本试剂盒提供的细胞核染料DAPI,室温避光孵育10分钟。
- 2. 弃去DAPI, 用足量1× PBS清洗细胞, 3分钟/次, 甩干洗液, 重复两遍。根据成像设备拍摄兼容的模式, 选择封片 后观察,或向细胞上加PBS后直接观察。

#### 八、结果观察

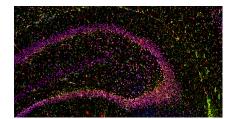
结果观察: 用荧光显微镜或其他成像设备观察和分析染色结果。

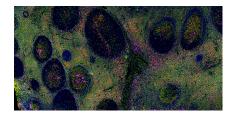
## 1. 如需进行多重染色,一般建议先染低丰度靶标或弱抗体,如配合Proteintech TSA染料,建议配色顺序为: 555-488-594-647。同时由于CoraLite®Plus 555-TSA和CoraLite®Plus 594-TSA波长接近,容易出现串色,建议 CoraLite®Plus 555-TSA和CoraLite®Plus 594-TSA搭配弱阳性一抗。并使用配置窄带通的滤光片的成像设备进行成

- 2. 如进行多重染色,建议先单染摸索不同靶标的最适条件后再进行多重染色以减少不必要浪费和方便分析结果。
- 3.操作过程中,任何步骤往样本上加液时,请确保液体完全盖住样本区域,必要时应适当增加试剂用量,并确保液 体中没有气泡,否则会形成空斑等异常着色。加液时,注意避免刮擦组织。

注意事项

## Validation Data





IF staining using PK10034 (Five color TSA Detect Kit for Rabbit/Mouse Primary Antibody). FFPE-rat brain tissue was stained with Lamin B1 monoclonal antibody (Cat.NO. 66095-1-lg) at 1:2000 followed by detection with Multi-rAb® Polymer HRP-Goat Anti-Rabbit/Mouse Universal Recombinant Anti-Rabbit/Mouse Universal Recombinant Secondary Antibody (H+L). CoraLite®Plus 555-... Tyramide Reagent was used for signal development (yellow). The slide was then conducted HIER in pH 9.0 Tris-EDTA buffer followed by staining with GFAP monoclonal antibody (60190-1-lg, 1:20000). CoraLite®Plus 488-Tyramide Reagent were used for signal development (green). Similarly, IBA1 recombinant antibody (81728-1-RR, 1:2000) TDP-43 recombinant antibody (80002-1-RR, 1:300) were stained subsequently. CoraLite®Plus 1:2000) TDP-45 recombinant antibody (80002-1-RK, 1:3200) were stained subsequently. CoraLite®Plus 594-Tyramide Reagent (red) and CoraLite®Plus 647-Tyramide Reagent (purple) were used for signal development respectively. Finally, cell nucleus (blue) were stained with DAPI. The signal from each channel was captured and merged.

IF staining using using PK10034 (Five color TSA Detect Kit for Rabbit/Mouse Primary Antibody). FFPE-human tonsillitis tissue was stained with CD23 monoclonal antibody (60208-2-lg) at 1:8000 followed by detection with Multi-rAb® Polymer HRP-Goat Anti-Rabbit/Mouse Universal HICP-Coat Anti-Rabbit/Mouse Universal Recombinant Secondary Antibody (H+L)....
CoraLite®Plus 555-Tyramide Reagent was used for signal development (yellow). The slide was then conducted HIER in pH 9.0 Tris-EDTA buffer followed by staining with CD3 monoclonal antibody (60181-1-lg, 1:10000). CoraLite®Plus 488-Tyramide Reagent were used for signal development (green). Similarly, CD8a monoclonal antibody (66868-1-Ig, 1:2000) and CD138 monoclonal antibody (67155-1:20000) and CD138 monoctonal antibody (6/155-1-lg, 1:10000) were stained subsequently. CoraLite®Plus 594-Tyramide Reagent (red) and CoraLite®Plus 647-Tyramide Reagent (purple) were used for signal development respectively. Finally, cell nucleus (blue) were stained with DAPI. The signal from each channel was captured and