

Masson 三色染色试剂盒

产品简介：

Masson 三色染色一种最经典的结缔组织染色方法，同时也是一种显示组织中纤维的主要方法，是权威而经典的胶原纤维染色技术方法。这种实验方法染色与阴离子染料分子的大小和组织的渗透有关：以分子量体现分子的大小，相比之下，小分子量更容易穿透渗透性低、结构致密的组织；而大分子量则只能进入渗透性高、结构疏松的组织。由于苯胺蓝或淡绿的分子量都很大，因此 Masson 染色后肌纤维呈现出红色，胶原纤维呈现出蓝色（苯胺蓝）或绿色（淡绿），这个明显的颜色差别可用于区分肌纤维和胶原纤维。

BIOISCO Masson 三色染色试剂盒具有染色稳定、分化时间仅需 1~2 s、呈现清晰鲜艳的色彩、适用范围广泛，适宜于组织的冰冻切片和石蜡切片等染色、所染切片能够保存较长时间且不易褪色等特点。

组成：

产品名称		SCT001-50ml×5+25ml×2	SCT001-100ml×5+50ml×2	Storage
试剂(A)：	A1: Weigert 染液	25 ml	50 ml	RT 避光
	A2: Weigert 染液	25 ml	50 ml	RT
临用时，取 A1、A2 等量混合即为 Weigert 铁苏木素染液，不可预先配制，一般 24h 失去染色力。				
试剂(B): 酸性乙醇分化液		50 ml	100 ml	RT
试剂(C): 丽春红品红染色液		50 ml	100 ml	RT 避光
试剂(D): 乙酸溶液		50 ml	100 ml	RT
试剂(E): 磷钼酸溶液		50 ml	100 ml	RT 避光
试剂(F): 苯胺蓝染色液		50 ml	100 ml	RT 避光
说明书		一份		

储存条件：

按要求存放,一年有效。

自备材料：

- 1、选用甲醛升汞或甲醛盐溶液作为固定液。
- 2、95 %乙醇、无水乙醇等系列乙醇。

最终解释权所有 © 伊势久（江苏连云港）生物科技有限责任公司，保留一切权利



3、蒸馏水或去离子水。

操作步骤（仅供参考）：

- 1、切片常规脱蜡至水。
- 2、利用准备好的试剂(A)染色 5 ~ 10 min。
- 3、酸性乙醇分化液进行分化、水洗。
- 4、蒸馏水返蓝、水洗。
- 5、去离子水或蒸馏水洗 1 min。
- 6、置于丽春红品红染色液染色 5 ~ 10 min。
- 7、乙酸溶液清洗 1 min。
- 8、磷钼酸溶液清洗 1 ~ 2 min。
- 9、乙酸溶液清洗 1 min。
- 10、直接使用苯胺蓝染色液染色 1 ~ 2 min。
- 11、乙酸溶液清洗 1 min。
- 12、使用 95 %乙醇快速脱水。
- 13、无水乙醇(I) 5 ~ 10 s。
- 14、无水乙醇(II) 5 ~ 10 s。
- 15、无水乙醇(III) 5 ~ 10 s。
- 16、二甲苯(I) 1 ~ 2 min。
- 17、二甲苯(II) 1 ~ 2 min。
- 18、二甲苯(III) 1 ~ 2 min
- 19、最后使用中性树脂封固。

染色结果：

细胞核，胶原纤维/蛋白	胞浆、肌肉、红细胞
蓝色	红色

注意事项：

- 1、 尽量使用干净的切片脱蜡。
- 2、 组织固定发挥着非常重要的作用，根据固定液的种类可适当延长或缩短染色时间。



- 3、在经典 masson 三色染色中使用 Harris 苏木精染核，但 Harris 苏木精染核后切片颜色不够鲜艳，本试剂盒要求使用 Weigert 染细胞核，染色目的主要在于较好的区分肌纤维和胶原纤维，通常情况下也可以省略该染色步骤。
- 4、应依据切片厚薄、组织的类别和新旧设定试剂(B)-酸性乙醇分化液的分化时间。
- 5、试剂(E)为乙酸溶液（0.2%），可使色彩更清晰鲜艳，如果实际使用量较大可自行配制。
- 6、要在镜下控制磷钼酸溶液分化，分化至胶原纤维呈现淡红色；纤维呈现红色即可。
分化时间一般为 1~2 min，具体根据染色深浅而定。
- 7、为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。
- 8、使用场所应保持通风，并远离火源。

