

## 糖原 PAS 染色液(细胞专用)

### 产品简介:

糖原染色在病理学中是一种常规的染色方法, 1946 年 McManus 最先利用高碘酸-雪夫技术显示黏蛋白, 这个技术也经常用于显示糖原和其他多糖, 该技术不仅能够对糖原染色, 还能够显示某些酸性物质和中性黏液性物质以及垂体、淀粉样物质、软骨、真菌、霉菌、色素、基底膜等。过碘酸是一种强氧化剂, 又被称为高碘酸, 它能将糖类及有关物质中 1, 2-乙二醇基氧化, 从而变为二醛, 而醛能结合 Schiff 试剂形成一种品红化合物, 产生紫红色。

伊势久糖原 PAS 染色液(细胞专用)采用伊势久特有配方, 可专门用于培养细胞的染色, 能够大大增强染色效果。它具有性能稳定, 特异性强、操作简捷, 仅需 1h、过碘酸、苏木素浓度更低等优点, 更适合用于染色细胞、超薄组织切片以及无盐酸乙醇分化步骤。

### 产品组成:

产品名称	SCA007-5×20 ml	SCA007-5×50 ml	Storage
试剂(A):PAS 固定液	20 ml	50 ml	RT 避光
试剂(B):过碘酸溶液	20 ml	50 ml	4°C 避光
试剂(C):Schiff Reagent	20 ml	50 ml	4°C 避光
试剂(D):亚硫酸钠溶液	20 ml	50 ml	RT 密闭
试剂(E):Mayer 苏木素染色液	20 ml	50 ml	4°C 避光
说明书	一份		

### 储存条件:

一年有效。

### 操作步骤(仅供参考):

- 1、使用 PAS 固定液固定培养细胞。
- 2、水洗、晾干。
- 3、加入过碘酸溶液室温氧化。
- 4、自来水冲洗 2 次后使用蒸馏水轻柔浸洗 2 次。
- 5、加入 Schiff Reagent 并加盖, 放于室温阴暗下充分浸染。
- 6、亚硫酸钠溶液滴洗 2 次, 该步骤亦可省略。
- 7、流水冲洗 2min。



8、加入 Mayer 苏木素染色液复染。水洗、晾干、镜检。

**染色结果：**

PAS 反应阳性物质(糖原或多糖)	红色或紫红色
细胞核	蓝色
细胞质	深浅不一的红色

**备注：**样品在过碘酸溶液和 Schiff Reagent 中作用时间的长短很大程度上影响颜色的深浅。

**注意事项：**

- 1、过碘酸不宜过久氧化，氧化时的温度最佳范围为 18 ~ 22℃。
- 2、过碘酸溶液、苏木素染色液、Schiff Reagent 应密闭保存于 4℃，使用时避免接触过多的阳光和空气，使用前需提前 30min 取出放至室温，并在避光暗处使用。
- 3、关于过碘酸和 Schiff 的作用时间非常重要，需要根据切片厚薄、细胞或组织的类别等实验具体情况决定。
- 4、本产品常用于细胞、极其薄的切片，如果常规切片建议使用糖原 PAS 染色液。

