

# 糖原 PAS 染色液(培养细胞专用)说明书

本产品仅供体外研究使用，不得用于临床诊断

## 产品简介：

糖原染色是病理学中常规的染色方法之一，McManus 在 1946 年最先使用高碘酸-雪夫技术显示黏蛋白，该法常用来显示糖原和其他多糖，该技术不仅能显示糖原，还能显示中性黏液性物质和某些酸性物质以及软骨、垂体、霉菌、真菌、色素、淀粉样物质、基底膜等。过碘酸(又称高碘酸)是一种强氧化剂，它能氧化糖类及有关物质中的 1, 2-乙二醇基，使之变为二醛，醛与 Schiff 试剂能结合成一种品红化合物，产生紫红色；由于高碘酸还可氧化细胞内其他物质，使用时应注意选择好高碘酸浓度和氧化时间，使氧化控制在既能把乙二醇基氧化成醛基又不至于过氧化，这是很关键的步骤。

糖原 PAS 染色液(培养细胞专用)专门用于培养细胞的染色，是采用特有配方技术，大大增强了染色效果；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，更适用于细胞、超薄组织切片染色；无盐酸乙醇分化步骤。该试剂仅用于科研领域，不适用于临床诊断或其他用途。

## 产品组成：

产品名称	规格	保存条件	说明书	有效期
糖原 PAS 染色液(培养细胞专用)	5×20ml/5×50ml	4℃ 避光	1 份	1 年
试剂(A): PAS 固定液	50ml/100ml	4℃ 避光	1 份	1 年
试剂(B): 过碘酸溶液	20ml/50ml	4℃ 避光	1 份	1 年
试剂(C): Schiff Reagent	20ml/50ml	4℃ 避光	1 份	1 年
试剂(D): 亚硫酸钠溶液	20ml/50ml	RT 密闭	1 份	1 年
试剂(E): Mayer 苏木素染色液	20ml/50ml	4℃ 避光	1 份	1 年

## 自备材料：

- 1、系列乙醇
- 2、蒸馏水

## 操作步骤(仅供参考)：

- 1、培养细胞用 PAS 固定液固定 10~20min，水洗、晾干。
- 2、入过碘酸溶液室温氧化 15~20min。
- 3、自来水冲洗 2 次，蒸馏水浸洗 2 次。
- 4、入 Schiff Reagent 并加盖，置于室温阴暗处浸染 20~30min。
- 5、亚硫酸钠溶液滴洗 2 次，每次 2min，该步骤亦可省略。

- 6、流水冲洗 2min。
- 7、入 Mayer 苏木素染色液复染 3~5min。
- 8、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:** 颜色深浅很大程度上取决于样品在过碘酸溶液和 Schiff Reagent 中作用时间的长短。

**阴性对照(可选):**

- 1、取淀粉酶 1g 溶解于 PBS(pH5.3) 100ml, 处理 30~60min, 与其他样本共同入过碘酸溶液, 结果应为阴性。
- 2、(备选方案)取唾液片(过滤后用)处理 30~60min, 与其他样本共同入过碘酸溶液。结果应为阴性。
- 3、(备选方案)如果对照片采用其自身样本, 对照片不经过碘酸溶液这一步, 直接入 Schiff Reagent, 结果应为阴性。

**注意事项:**

- 1、过碘酸氧化时间不宜过久, 氧化时的温度以 18~22℃最佳。
- 2、过碘酸溶液、Schiff Reagent、苏木素染色液应置于 4℃密闭保存, 使用时避免接触过多的阳光和空气, 使用前最好提前 30min 取出恢复至室温, 避光暗处使用。
- 3、过碘酸和 Schiff 中作用时间非常重要, 该依据切片厚薄、细胞或组织的类别等决定。
- 4、该试剂常用于细胞、极其薄的切片, 如果常规切片建议采购糖原 PAS 染色液。