

仅供科研使用

版本号：A 版

## 糖原 PAS 染色液（培养细胞专用）

**【货号】** BP-DL036**【规格】** 5×20mL/5×50mL**【保存】** 2~8℃，避光，12 个月。**【产品组成】**

Component	5×20mL	5×50mL	Store at
试剂（A）:PAS 固定液	20mL	50ml	2~8℃，避光
试剂（B）:过碘酸溶液	20mL	50ml	2~8℃，避光
试剂（C）:Schiff Reagent	20mL	50ml	2~8℃，避光
试剂（D）:亚硫酸钠溶液	20mL	50ml	10~30℃
试剂（E）:Mayer 苏木素染色液	20mL	50ml	2~8℃，避光

**【产品简介】**

糖原染色是病理学中常规的染色方法之一，Mc Manus 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（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。该试剂适用于科研领域，不适用于临床诊断。

### 【使用方法】

- 1、培养细胞用 PAS 固定液固定 10~20min。
- 2、水洗、晾干。
- 3、入过碘酸溶液，室温氧化 15~20min。
- 4、自来水冲洗 2 次，蒸馏水浸洗 2 次。
- 5、入 Schiff Reagent 并加盖，置于室温阴暗处浸染 20~30min。
- 6、亚硫酸钠溶液滴洗 2 次，每次 2min，该步骤亦可省略。
- 7、流水冲洗 2min（以镜下观察为主）。
- 8、入 Mayer 苏木素染色液，复染 3~5min。水洗、晾干、镜检。

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。

### 【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

### 【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、本试剂常用于细胞、极其薄的切片，如果常规切片建议采购糖原 PAS 染色液。