

糖原PAS染色液（细胞专用）

货号：G1360

规格：5×20ml/5×50ml

保存：2-8℃，避光保存，有效期6个月

产品组成：

名称	5×20mL	5×50mL	保存
试剂(A): PAS 固定液	20mL	50mL	室温
试剂(B):氧化剂	20mL	50mL	2-8℃，避光
试剂(C): Schiff 染色液	20mL	50mL	2-8℃，避光
试剂(D):亚硫酸钠溶液	20mL	50mL	室温，避光
试剂(E): Mayer 苏木素染色液	20mL	50mL	2-8℃，避光

产品介绍：

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。氧化剂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。由于氧化剂还可氧化细胞内其他物质，使用时应注意选择好氧化剂的浓度和氧化时间，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)大大增强了染色效果；性能稳定，特异性强；操作简捷，仅需 1h；氧化剂、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。该试剂盒仅适用于科研领域。

操作步骤：(仅供参考)

1. 细胞、骨髓涂片用PAS固定液固定10-15min。
2. 水洗、晾干。
3. 入氧化剂，室温氧化15-20min。自来水冲洗2次，蒸馏水浸洗2次。
4. 入Schiff染色液并加盖，置于室温阴暗处浸染10-20min。
5. （可选）亚硫酸钠溶液滴洗2次，每次2min。
6. 流水冲洗 5min（以镜下观察为主）。
7. 入Mayer苏木素染色液，复染1-2min。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氧化剂和Schiff染色液中作用时间的长短。

阴性对照(可选)：

1. 滴加G1284- α -淀粉酶水溶液2mL，37℃处理60min，入氧化剂进行后续实验。结果应为阴性。
2. (备选方案)取唾液片(过滤后用)处理30-60min，与其他样本共同入氧化剂。结果应为阴性。

注意事项：

1. 氧化剂氧化时间不宜过久，氧化时的温度以18-22℃最佳。
2. 氧化剂、Schiff染色液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. 氧化剂和Schiff染色液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. 如常规切片建议用糖原PAS染色液，因为其氧化剂和苏木素溶液浓度都相对高。
5. 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。