

仅供科研使用

版本号：A 版

糖原 D-PAS 染色液（淀粉酶消化法）

【货号】 BP-DL034**【规格】** 5×50mL/5×100mL**【保存】** 2~8℃，避光，6 个月。**【产品组成】**

Component	5×50mL	5×100mL	Store at
试剂（A）:淀粉酶溶液	50mL	100mL	2~8℃
试剂（B）:过碘酸溶液	50mL	100mL	2~8℃，避光
试剂（C）:Schiff Reagent	50mL	100mL	2~8℃，避光
试剂（D）:Mayer 苏木素染色液	50mL	100mL	2~8℃，避光
试剂（E）:酸性乙醇分化液	50mL	100mL	10~30℃

【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，该染色试剂盒不仅能够显示糖原，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。PAS技术是唯一可检测不同种类的黏液物质（如糖原、黏蛋白和糖蛋白）的方法，但PAS技术却不能区别黏蛋白和糖原。若要准确鉴别黏液物质（如黏蛋白或糖原），需加入糖原消化步骤。大多数情况

联系地址：南京市江宁区天元东路 2289 号 5 号楼 B 座 2F

联系电话：400-878-7820

下可用 α -淀粉酶或麦芽淀粉酶来催化糖原的糖苷键水解，形成水溶性的双糖-麦芽糖，在应用PAS技术之前将糖原从组织切片上除去。人类的唾液被认为是消化糖原的一种有效手段，但是出于安全以及缺乏标洋唾液的考虑，不主张应用唾液。

糖原D-PAS染色液的特点在于糖原PAS染色之前经淀粉酶处理，糖原消化时需要两张相同的切片，脱蜡后一张切片用含有淀粉酶的适当缓冲液处理，另一张仅用缓冲液处理。然后两张切片均用PAS法染色，消化后染色消失表明存在糖原。

【使用方法】

- 1、两张相同切片，二甲苯脱蜡，梯度乙醇入水。
- 2、一张切片入37°C淀粉酶溶液处理1h。另一张不用淀粉酶溶液处理，入水中1h作为对照。
- 3、流水冲洗两张切片各5~10min。
- 4、入过碘酸溶液，室温放置5~8min，一般不宜超过10min。
- 5、自来水冲洗1次，再用蒸馏水浸洗2次，每次30s。
- 6、入Schiff Reagent，置于室温阴暗处浸染10~20min。
- 7、自来水冲洗10min。
- 8、入Mayer苏木素染色液，染细胞核1~2min。
- 9、（可选）酸性乙醇分化液分化2~5s。
- 10、自来水冲洗10~15min，更换蒸馏水清洗使其返蓝。
- 11、二甲苯透明，中性树脂封固。

【染色结果】

糖原、中性，唾液黏蛋白	红紫色
各种糖蛋白	红紫色
细胞核	蓝色
未处理的切片，糖原呈亮红色或红紫色；淀粉酶处理的切片，糖原阴性。	

【注意事项】

- 1、切片脱蜡应尽量干冷，否则影响染色效果。需使用一张阳性对照片验证酶的活性。
- 2、过碘酸氧化时间不宜过久，氧化时温度以18~22°C最佳。
- 3、试剂（A）、试剂（B）、试剂（C）、应置于4°C密闭保存，使用时避免接触过多的阳光和空气，使用前最好提前取出恢复到室温后，避光暗处使用。
- 4、酸性乙醇分化液应经常更换新液，其分化时间应该依据切片厚薄、组织的类别和酸性乙醇分化液的新旧而定，另外分化后自来水冲洗时间应该足够。
- 5、在过碘酸溶液和Schiff Reagent中作用时间非常重要，该依据切片厚薄、组织类别等决定。
- 6、况冶切片染色时间尽量要短。