

DuRed 核酸染料(10,000×水溶液)

DuRed 核核酸染料特点:

1. **无毒性:** DuRed 独特的油性和大分子量特点使其不能穿透细胞膜进入细胞内，艾姆斯氏试验结果也表明，该染料的诱变性远远小于 EB。
2. **灵敏度高:** 适用于各种大小片断的电泳染色，对核酸迁移的影响小于 SYBR Green I。
3. **稳定性高:** 适用于使用微波或其它加热方法制备琼脂糖凝胶；室温下在酸或碱缓冲液中极其稳定,耐光性强。
4. **信噪比高:** 样品荧光信号强，背景信号低。
5. **操作简单:** 与 EB 一样,在预制胶和电泳过程中染料不降解；而电泳后染色过程也只需 30 分钟且无需脱色或冲洗，即可直接用紫外凝胶透射仪观察。
6. **适用范围广:** 可选择电泳前染色(胶染法)或电泳后染色(泡染法)；适用于琼脂糖凝胶或聚丙烯酰胺凝胶电泳；可用于 dsDNA、ssDNA 或 RNA 染色。
7. **与 EB 有相同的光谱特性，无需改变滤光片及观察装置:** 标准的 EB 滤光片或 SYBR 滤光片都适用，使用与观察 EB 相同的普通紫外凝胶透射仪观察即可，在 300nm 紫外光附近可得到最佳激发。但是 DuRed 不能被 488nm 离子激光器或相似波长的可见光完全激发，因此不推荐使用此类激发装置的成像系统。对于此类装置，我们推荐您使用 DuGreen(Cat#011 或 012)，它和 SYBR Green I 的光谱相似，灵敏度相当，但更加稳定。

Dured 使用方法简介:

1. 胶染法(用法同 EB)(推荐方法)

- (1) 制胶时加入 DuRed 核酸染料(例如:每 50mL 琼脂糖溶液中加入 5μL DuRed 10,000×储液，以此比例类推)。(2) 按照常规方法进行电泳。

注意事项:

- a. 此方法染色染料用量相对较少。500μL 染料大约可以做 100 块 50mL 的胶。
- b. 由于 DuRed 具有良好的热稳定性，可以在热的琼脂糖溶液中直接添加，而不需要等待溶液冷却。摇晃，振荡或者翻转以保证染料充分混匀。也可以选择将 DuRed 储液加到琼脂糖粉末和电泳缓冲液中，然后用微波炉或其他常用方式加热以制备琼脂糖凝胶。DuRed 兼容所有常用的电泳缓冲溶液。
- c. 如果总是看到条带弥散或分离不理想，建议使用泡染法染色以确认问题是否与染料有关。如果染色后问题依旧存在，则说明问题与染料无关，请尝试降低琼脂糖浓度；选用更长的凝胶；延长凝胶时间以保证边缘清晰；改进上样技巧或选择泡染法染色。
- d. 此方法不适合预制聚丙烯酰胺凝胶，对于聚丙烯酰胺凝胶请使用泡染法。

2. 泡染法

- (1) 按照常规方法进行电泳。
- (2) 用 H₂O 将 DuRed 10,000×储液稀释约 3,300 倍到 0.1 M NaCl 中，制成 3×染色液。(例如将 15μL DuRed 10,000×储液和 5ml 1M NaCl 加到 45ml H₂O 中)。
- (3) 将凝胶小心地放入合适的容器中，如聚丙烯容器中。缓慢加入足量的 3×染色液浸没凝胶。室温振荡染色 30min 左右，最佳染色时间根据凝胶厚度以及琼脂糖浓度不同而略有不同。对于含 3.5~10%丙烯酰胺的凝胶，染色时间通常介于 30min 到 1h，并随丙烯酰胺含量增加而延长。

注意事项:

1. 用泡染法染色时，染料用量较多。单次使用的染色液可重复使用 3 次左右。
2. 3× DuRed 染色液可以大量制备，在室温下避光保存直至用完。

特别提醒:

1. 如果您使用的是紫外成像仪，请选择 DuRed；如果您使用激光成像仪或希望在可见光下观测，请选择 DuGreen。
2. 在极少数情况下，质粒经某些酶切后的 DNA 样品会出现拖尾和分辨率降低，此时建议同时尝试两种染色方法以决定哪种方法更加合适。



扫一扫 加微信

上海尚宝生物科技有限公司

Shanghai Saint-Bio Biotechnology Co.,Ltd

地址:上海市徐汇区龙华路2518弄14号

电话:400-611-0007 13671551480

Q Q: 807961520

邮箱: saintbio@126.com

http://www.saint-bio.com