

常规法考马斯亮蓝染色液

Commassie Blue Staining Destaining Solution

使用说明

货号及规格:

目录编号	包装规格
P309-01	250mL

储存条件: 常温保存, 一年有效。

产品介绍: 考马斯亮蓝染色液(Commassie Blue Staining Solution)是以考马斯亮蓝 G-250 为主要成分, 采用新配方配置而成。可用于 SDS-PAGE 或非变性 PAGE 胶(Native gel)的染色。采用常规染色方法需至少 1 小时可以完成染色; 采用快速染色方法数分钟即可完成染色。本染色液经过改良, 不含有毒的甲醇, 但含有刺激性气味的乙酸。

使用说明:

一、常规染色脱色方法:

1. 电泳结束后, 取凝胶放入适量考马斯亮蓝染色液中, 确保染色液可以充分覆盖凝胶。
2. 置于水平摇床或侧摆摇床上缓慢摇动, 室温染色 1 小时或更长时间。

注: 具体的染色时间取决于凝胶的厚度和染色时的温度。凝胶较厚, 温度较低, 则染色时间宜适当延长。凝胶较薄, 温度较高, 则染色时间可以适当缩短。通常染色至凝胶的颜色和染色液的颜色非常接近, 在染色液中几乎看不清凝胶时, 可以认为已染色充分。染色 2-4 个小时或更长时间不会对最终的染色效果产生负面影响。

3. 倒出染色液。染色液可以回收重复使用至少 2-3 次。
4. 加入适量脱色液, 确保脱色液可以充分覆盖凝胶。

注: 脱色液可以使用考马斯亮蓝脱色液(爱普科学货号: P332);如果希望自行配制, 推荐的脱色液配方为: 40%乙醇, 10%乙酸, 50%蒸馏水。

5. 置于水平摇床或侧摆摇床上缓慢摇动, 室温脱色 4-24 小时。期间更换脱色液 2-4 次, 直至蓝色背景基本上全部被脱去, 并且蛋白条带染色效果达到预期。通常蛋白条带在脱色 1-2 小时后即可出现。

注: 脱色期间可以在脱色液中加入一片吸水纸, 可以使部分染料吸附在吸水纸上, 加快脱色。脱色时间过长也会导致蛋白条带的颜色变浅。

6. 完成脱色后, 可以把凝胶保存在水中, 用于后续的拍照等。保存在水中的凝胶会发生溶胀。如需避免溶胀, 可以把胶保存在含 20%甘油的水中。长期保存可以制备干胶。

二、快速染色脱色方法:

1. 电泳结束后, 取胶放入适量考马斯亮蓝染色液中, 微波炉加热至接近沸腾或刚刚沸腾, 立即停止加热。通常对于胶浓度大于 10%的胶比较坚韧, 在发生煮沸时不易破损; 对于胶浓度小于 10%的胶, 宜尽量避免煮沸, 以免出现胶碎裂的情况。
2. 随后在染色液温度较高的情况下, 在室温摇床上摇动 5-10 分钟。
3. 倒出染色液。染色液可以回收重复使用至少 2-3 次。
4. 加入适量脱色液, 确保染色液可以充分覆盖凝胶。

注: 脱色液可以使用考马斯亮蓝染色脱色液(爱普科学货号: P332);如果希望自行配制, 推荐的脱色液配方为: 40%乙醇, 10%乙酸, 50%蒸馏水。

5. 微波炉加热至接近沸腾或刚刚沸腾, 立即停止加热。
6. 随后在脱色液温度较高的情况下, 在摇床上摇动 5-10 分钟。此时通常可以观察到比较清楚的蛋白条带。
7. 更换新鲜的脱色液, 重复步骤 5 和步骤 6, 直至蓝色背景基本上全部被脱去, 蛋白条带染色效果达到预期。
8. 完成脱色后, 可以把凝胶保存在水中, 用于后续的拍照等。保存在水中的凝胶会发生溶胀。如需避免溶胀, 可以把胶保存在含 20%甘油的水中。长期保存可以制备干胶。

注意事项:

1. 为了您的安全和健康, 请穿实验服并配戴一次性手套操作。
2. 本产品仅供科研用途, 不用于临床诊断。

=====

