



考马斯亮蓝染色脱色液(常规法)

说明书

【产品简介】

1. 本考马斯亮蓝染色脱色液(Commassie Blue Staining Destaining Solution)是用于蛋白凝胶考马斯亮蓝染色后脱色的溶液。
2. 本脱色液可以和碧云天的考马斯亮蓝染色液(P0017B)配套使用。
3. 使用本脱色液进行脱色,采用常规脱色方法至少脱色1小时可以观察到蛋白条带;采用快速脱色方法不足20分钟即可观察到蛋白条带。观察到最清晰的蛋白条带则需脱色更长时间。
4. 本脱色液经过改良,不含有毒的甲醇,但含有刺激性气味的乙酸。

【试剂盒组成】

试剂盒组成	PWE-007
考马斯亮蓝染色脱色液(常规法)	250ml
说明书	1 份

【运输及储存条件】

常温条件下运输,室温保存,至少一年有效。

【注意事项】

1. 需自备考马斯亮蓝染色液。染色液可以选购诺伦的考马斯亮蓝染色液(PWE-006)。
2. 可以使用枪头盒或适当大小的培养皿作为染色和脱色的容器。
3. 本染色液呈酸性,有轻微腐蚀性,使用时请作必要防护。
4. 为了您的安全和健康,请穿实验服并戴一次性手套操作。

【使用说明】

1. 常规染色脱色方法:

- a. 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。
- b. 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。

- c. 倒出染色液。染色液可以回收重复使用至少2-3次。
- d. 加入适量考马斯亮蓝染色脱色液,确保脱色液可以充分覆盖凝胶。
- e. 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。

- f. 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。

2. 快速染色脱色方法:

- a. 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。

- b. 随后在染色液温度较高的情况下，摇床上摇动5-10分钟。
- c. 倒出染色液。染色液可以回收重复使用至少2-3次。
- d. 加入适量考马斯亮蓝染色脱色液，确保染色液可以充分覆盖凝胶。
- e. 微波炉加热至接近沸腾或刚刚沸腾，立即停止加热。
- f. 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。
- g. 更换新鲜的脱色液，重复步骤e和步骤f，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。
- h. 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：本产品仅供科研使用。请勿用于医药、临床治疗、食品及化妆品等用途。