琼脂糖凝胶电泳 Agarose Gel Electrophoresis

实验原理

琼脂糖凝胶电泳(Agarose Gel Electrophoresis)用琼脂或琼脂糖作支持介质的一种电泳,用于分离、鉴定和提纯 DNA 片段的标准方法。对于分子量较大的样品,如大分子核酸、病毒等,一般可采用孔径较大的琼脂糖凝胶进行电泳分离。琼脂糖凝胶电泳的分析原理与其他支持物电泳最主要区别是:它兼有"分子筛"和"电泳"的双重作用。

琼脂糖凝胶电泳,是以琼脂糖为介质,对不同大小的 DNA 或 RNA 实现分离的一种电泳方法。琼脂糖是一种多糖,具有亲水性,但是不带电荷。使得 DNA 在碱性条件下使其带负电荷 (pH8.0 的缓冲液),在电流作用下,以琼脂糖凝胶为介质,由负极向正极移动,根据不同的 DNA 分子片段的大小和形状不同,在电场中泳动的速率也不相同,同时在样品中加入染料(如 EB 或花青素类染料)能够和 DNA 分子间形成络合物,经过紫外照射,可以看到 DNA 的位置(比对 marker可知分子量大小),从而达到分离、鉴定的目的。

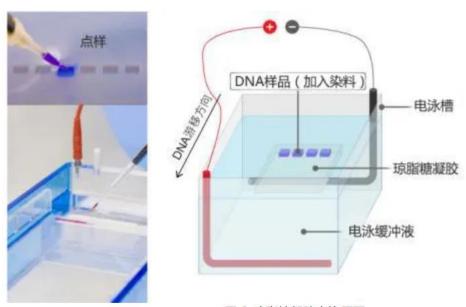


图 2 琼脂糖凝胶电泳原理

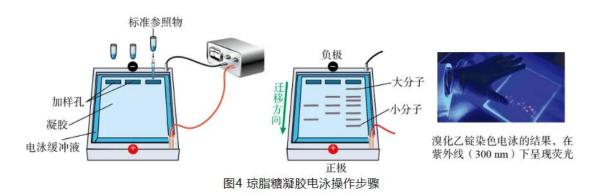
实验用具及材料

- 1. 琼脂糖
- 2. 染料
- 3. TAE/TBE 缓冲液
- 4. 仪器及其他用品: 电泳装置, 三角烧瓶, 量筒



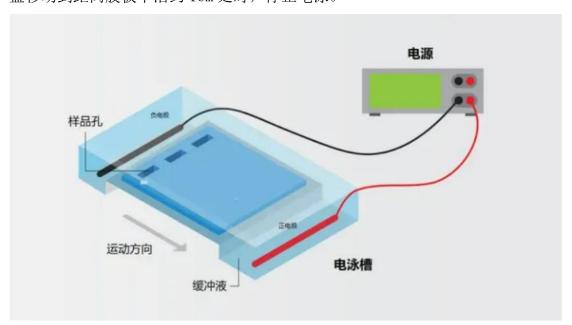
图3 电泳装置

实验步骤



- 1.配胶: 1%琼脂糖凝胶 100ml: 称取 1.0 g 琼脂糖置于锥形瓶中,加入 100ml 1×TAE,微波炉加热煮沸至琼脂糖全部融化,摇匀,即成 1.0%琼脂糖凝胶液。
- 2. 凝固:将制胶托盘和凝胶托盘洗干净晾干,待凝胶液冷却到60℃左右,倒在透明托盘上,并在固定位置放好梳子,等凝胶液完全凝固。垂直轻拔梳子,取下凝胶,将凝胶及内槽放入电泳槽中。

- 3. 加样: 用移液枪分别将样品加入凝胶孔中,每加完一个样品,应更换一个加样头,以防污染,加样时勿碰坏样品孔周围的凝胶面。
- 4. 电泳: 加样后的凝胶板立即通电进行电泳,设置电压(110V),样品由负极(黑色)向正极(红色)方向移动. 电压升高,琼脂糖凝胶的有效分离范围降低。当溴酚蓝移动到距离胶板下沿约1cm处时,停止电泳。



5. 凝胶成像观察: 当样品运行得足够远以获得足够的分离时,将凝胶从槽中取出并放在一个紫外光箱上。然后,夹层染料可以使样品条带可视化,并通过与已知条带大小的 DNA marker 进行比较来确定其大小。

五、注意事项

琼脂糖浓度	最佳线形DNA分辨范围 (bp)
0.5%	1,000 ~ 30,000
0.7%	800 ~ 12,000
1.0%	500 ~ 10,000
1.2%	400 ~ 7,000
1.5%	200 ~ 3,000
2.0%	50 ~ 2,000

1. 使用水替代凝胶缓冲液或电泳缓冲液是不可取的。通常,琼脂糖凝胶制备和电泳需要使用 TAE 或 TBE 缓冲液。如果使用水,凝胶在电泳过程中会迅速融化。因此,在凝胶配制时,请检查容器标签以确保使用正确的缓冲液。

- 2. 使用错误浓度的琼脂糖也会影响实验结果。标准的 DNA 凝胶电泳所需琼脂糖浓度为 1.0%。浓度越高,可以获得更高分辨率的小片段;反之,浓度越低,可以获得更高分离程度和分辨率的大片段。使用错误浓度的琼脂糖凝胶会使 DNA 条带的可靠性受到影响。注意,低百分比浓度的琼脂糖凝胶往往较软,更容易破损。
- 3. 注意正确连接电泳槽与电源连接线的方向。如果不小心颠倒连接线的方向,样品会朝相反方向移动,导致样品丢失。
- 4. 选择适合您实验的正确缓冲液非常重要。常用的缓冲液类型包括 TAE 和 TBE, 选择取决于 DNA 片段大小和实验后的应用。
- 5. 为了获得最佳分辨率,需要根据 DNA 含量确定上样量。最小可检测的 DNA 量取决于使用的染色方法,例如使用 SYBR Safe DNA 凝胶染色可以检测到 3 ng 的 DNA。
- 6. 凝胶的配制会影响条带的分辨率。推荐的凝胶厚度为 3-4 mm,过厚的凝胶会产生模糊的条带和较高的染色背景。梳齿的厚度也很重要,薄梳会产生清晰的条带,而厚梳会导致分辨率降低。
- 7. 凝胶类型会影响 DNA 的分辨率,根据实验需求选择合适的琼脂糖类型。
- 8. 选择适当的电泳运行条件很重要,包括电压和距离。推荐的电压范围是 4-10 V/cm, 电压太低会降低迁移率, 电压太高会降低分辨率。
- 9. 如果 DNA 条带呈微笑状或波浪形,可以尝试提高灌胶温度、使用小分子核酸染料,或者在电泳结束后进行染色处理。

(来源: 微信公众号 BioMolly)