

UE DNA 凝胶回收试剂盒升级款（无异味）

本试剂盒适合从各种琼脂糖凝胶中回收多至 8 µg DNA（70 bp-10 Kb），回收率为 60-85%。通过对 Buffer DE-A 进行配方改良，消除了原本刺激性难闻的臭味，便于实验者安全地进行操作使用。琼脂糖凝胶在温和的缓冲液（DE-A 溶液）中熔化，其中的保护剂能防止线状 DNA 在高温下降解，然后在 DE-B 溶液的作用下使 DNA 选择性结合到膜上。纯化的 DNA 纯度高，并保持片断完整性和高生物活性，可直接用于连接、体外转录、PCR 扩增、测序、微注射等分子生物学实验。

一、试剂盒组成、贮存、稳定性

Cat.No.	UE-GX-PLUS -10	UE-GX-PLUS -50	UE-GX-PLUS -250	UE-GX-PLUS -500
Kit size	10 preps	50 preps	250 preps	500 preps
Miniprep column	10	50	250	500
2 ml microfuge tube	10	50	250	500
1.5 ml microfuge tube	10	50	250	----
Buffer DE-A	14 ml	2×33 ml	2×165 ml	2×330 ml
Buffer DE-B	7 ml	33 ml	165 ml	330 ml
Buffer W1	6 ml	28 ml	145 ml	280 ml
Buffer W2 concentrate	5 ml	24 ml	2×72 ml	2×120 ml
Eluent	1 ml	5 ml	25 ml	50 ml
Protocol manual	1	1	1	1

Buffer DE-A: 凝胶熔化剂，含 DNA 保护剂，防止 DNA 在高温下降解。室温密闭贮存。

Buffer DE-B: 结合液（促使大于 70 bp 的 DNA 片段选择性结合到 DNA 制备膜上）。室温密闭贮存。

Buffer W1: 洗涤液，室温密闭贮存。

Buffer W2 concentrate: 去盐液，使用前，按试剂瓶上指定的体积加入无水乙醇（用 100%乙醇或 95%乙醇），混合均匀，室温密闭贮存。

Eluent: 洗脱液，室温密闭贮存。

二、注意事项

- Buffer DE-B 和 Buffer W1 含刺激性化合物，操作时要戴乳胶手套和眼镜，避免沾染皮肤、眼睛和衣服，谨防吸入口鼻。若沾染皮肤、眼睛时，要立即用大量清水或生理盐水冲洗，必要时寻求医疗咨询。
- 在步骤 1 中，将凝胶切成细小的碎块可大大缩短凝胶熔化时间（线型 DNA 长时间暴露在高温条件下易于水解），从而提高回收率。勿将含 DNA 的凝胶长时间地暴露在紫外灯下，减少紫外线对 DNA 造成的损伤。
- 在步骤 2 中凝胶必须完全熔化，否则将严重影响 DNA 回收率。
- 将 Eluent 或去离子水加热至 65℃，有利于提高洗脱效率。
- DNA 分子呈酸性，建议在 2.5 mM Tris-HCl, pH 7.0-8.5 洗脱液中保存。

三、实验准备

- 第一次使用前，Buffer W2 concentrate 中加入指定体积的无水乙醇。
- 准备无核酸和核酸酶污染的 Tip 头、离心管。
- 准备 75℃水浴。
- 使用前，检查 Buffer DE-B 是否出现沉淀，若出现沉淀，应于 70℃温浴加热熔化并冷却至室温后再使用。

四、操作步骤

- 在紫外灯下切下含有目的 DNA 的琼脂糖凝胶，用纸巾吸尽凝胶表面液体并切碎。计算凝胶重量（提前记录 1.5 ml 离心管重量），该重量作为一个凝胶体积（如 100 mg=100 µl 体积）。
- 加入 3 个凝胶体积的 Buffer DE-A，混合均匀后于 75℃加热（低熔点琼脂糖凝胶于 40℃加热），间断混合（每 2-3 min），直至凝胶块完全熔化（约 6-8 min）。

*Buffer DE-A 为红色溶液。在熔化凝胶的过程中，可以帮助观察凝胶是否完全熔化。

- 加 0.5 个 Buffer DE-A 体积的 Buffer DE-B，混合均匀。当分离的 DNA 片段小于 400 bp 时，需再加入 1 个凝胶体积的异丙醇。

*加 Buffer DE-B 后混合物颜色变为黄色，充分混匀以保证形成均一的黄色溶液。

步骤 4-6 可以选择负压法或离心法。

A. 负压法

4A.正确连接负压装置，将 DNA 制备管插到负压装置的插口上。吸取步骤 3 中的混合液，转移到制备管中，开启并调节负压至-25-30 英寸汞柱，缓慢吸走管中溶液。

5A.加 500 µl Buffer W1，吸尽管中溶液。

6A.加 700 µl Buffer W2，吸尽管中溶液。以同样的方法再用 700 µl Buffer W2 洗涤一次。

*确认在 Buffer W2 concentrate 中已按试剂瓶上的指定体积加入无水乙醇。

*两次使用 Buffer W2 冲洗能确保盐份被完全清除，消除对后续实验的影响。

7A. 将制备管置于 2 ml 离心管（试剂盒提供）中，12,000×g 离心 1 min。

B. 离心法

4B.吸取步骤 3 中的混合液，转移到 DNA 制备管（置于 2 ml 离心管（试剂盒内提供））中，12,000×g 离心 1 min。弃滤液。

5B.将制备管置回 2 ml 离心管，加 500 µl Buffer W1，12,000×g 离心 30 s，弃滤液。

6B.将制备管置回 2 ml 离心管，加 700 µl Buffer W2，12,000×g 离心 30 s，弃滤液。以同样的方法再用 700 µl Buffer W2 洗涤一次，12,000×g 离心 1 min。

*确认在 Buffer W2 concentrate 中已按试剂瓶上的指定体积加入无水乙醇。

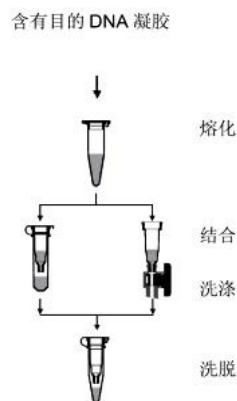
*两次使用 Buffer W2 冲洗能确保盐份被完全清除，消除对后续实验的影响。

7B.将制备管置回 2 ml 离心管中，12,000×g 离心 1 min。

8. 将制备管置于洁净的 1.5 ml 离心管中，在制备膜中央加 25-30 µl Eluent 或去离子水，室温静置 1 min。12,000×g 离心 1 min 洗脱 DNA。

*将 Eluent 或去离子水加热至 65℃将提高洗脱效率。

六、常见问题分析



后续酶促反应不理想	1. 盐污染 2. 乙醇污染 3. 琼脂糖残留 4. 洗脱产物中含有ssDNA	确保用Buffer W2洗涤2次。 在最后一次Buffer W2洗涤后可将制备管离心时间由原来1 min增加至2 min。 切胶时尽可能去除不含有DNA片段部分的凝胶以便于对琼脂糖的处理，确保琼脂糖块在Buffer DE-A中完全熔化。 将洗脱产物95°C加热2 min，慢慢冷却至室温，使单链DNA重新退火即可。
-----------	---	---

主要问题	原因	建议
回收率低	1.目的片段结合量低 1)琼脂糖凝胶未完全融化时目的片段只有部分结合到膜上, 导致其余的片段在后续洗涤过程中丢失以及出现制备管堵塞现象, 最终影响回收效率。 2) 小于400 bp的片段未加异丙醇 3) 电泳缓冲液pH值过高, 影响目的片段的结合	在切胶时尽可能去除不含目的片段的琼脂糖, 确保Buffer DE-A的正确用量。在熔胶过程中要仔细检查确保无固体琼脂糖残留, 间隔性的对样品进行摇晃促进凝胶的充分融化 务必确保已加入1倍凝胶体积的异丙醇 (100%) 。 建议加入10 μl 3M NaAC中和。
	2. 结合的DNA片段过早的被洗脱 Buffer W2中未加无水乙醇或者乙醇浓度不95-100%的	确保加入正确的乙醇量。每次使用后应拧紧瓶盖, 以免乙醇挥发, 降低回收率。
	3.洗脱效率低	最后一次Buffer W2洗涤完后不要将制备管放于负压装置上抽得过干。 洗脱液或者去离子水65℃预热以及增加洗脱前静置时间至5 min, 都可提高洗脱效率。 选用合适浓度的琼脂糖凝胶电泳, 上样量不超过制备管的最大结合量 (8 μg) 。