

DNA 溶液回收/浓缩 试剂盒说明书

编号 组分	ZD-TG-57-50	ZD-TG-57-100	ZD-TG-57-200
微量离心柱	50 个/包×1	50 个/包×2	50 个/包×4
1.5ml 离心管	50 个/包×1	50 个/包×2	50 个/包×4
溶液 BK	30ml/瓶×1	30ml/瓶×2	30ml/瓶×4
溶液 W2	6ml/瓶×1	12ml/瓶×1	24ml/瓶×1
溶液 TE	6ml/瓶×1	6ml/瓶×1	12ml/瓶×1
说明书	1 份	1 份	1 份

◇ 产品介绍

产品适用于酶切及 PCR 中 DNA 溶液的纯化，可除去溶液中蛋白、寡核苷酸、引物二聚体、盐类等杂质。试剂盒使用专利的缓冲液系统和固相亲和介质，具有快速、高纯度和大容量等特点，纯化 100 bp~40 kb DNA 片段回收率超过 90%，离心柱最大结合量 8~10 μ g，获得 DNA 浓度最多可达 2 μ g/ μ l，非常适合浓缩 DNA。

◇ 存储和稳定性

- 室温避光保存。
- 保质期 12 个月。

◇ 使用前准备

- 阅读说明书，熟悉操作步骤。
- 自备仪器和耗材：台式小型离心机、1.5~2ml 离心管、无水乙醇。盒中含的 1.5ml 离心管专用于收集最后一步的 DNA 溶液。
- 首次使用前，向溶液 W2 瓶中按标签要求添加无水乙醇，摇匀后标记备用。
- 产品用于 PCR 产物或其它 DNA 溶液的纯化和浓缩，不能用于凝胶回收。
- 离心均室温进行。

◇ 操作步骤

1、取待回收/浓缩的 DNA 溶液 10~400 μ l 于离心管中。向管中加入等体积的溶液 BK，充分混匀。再加入溶液 BK 0.8 倍体积的无水乙醇，充分混匀。

注：例如需浓缩 DNA 溶液 200 μ l，先加入 溶液 BK 200 μ l 后混匀，再加入无水乙醇 160 μ l 并混匀。

2、将混匀液移入套有收集管的微量离心柱中（单次转入离心柱的溶液应 \leq 600 μ l，否则需分多次移入并离心），5000 \times g 离心 2min。

取出离心柱后弃去收集管中废液，将离心柱放回收集管中。

注：本步及后续步骤中离心后如发现微量柱中有液体残留时，需增加转速再次离心使液体全部滤过。

3、向离心柱中加入 200 μ l 溶液 W2，5000 \times g 离心 1min。弃去收集管中废液，将离心柱放回。

4、重复步骤“3”一次。

5、12000 \times g 离心 2min。

6、将离心柱取出后放入新的 1.5ml 离心管中（使用前将离心管柄处按包装袋上示意图做弯折处理）。向柱中央加入 5~20 μ l 溶液 TE，室温放置 2~3min 后，12000 \times g 离心 1min。DNA 溶液即收集在离心管中。

注 1)：为提高得率，可向离心柱中央再加入 5~20 μ l 溶液 TE，室温放置后离心收集 DNA 溶液，注意这会增大溶液体积从而降低 DNA 浓度。也可将步骤“6”离心收集的溶液重新加回柱膜

中央后室温放置 2min，12000 \times g 离心 1min 收集液体，这可提升 DNA 浓度但在提高得率方面稍逊于前法。

注 2)：吸取核酸溶液用于后续分析及实验时小心吸取上部液体即可，不可振摇或吸打混匀液体。这会吸入底部已沉淀的从柱子上脱落的微小颗粒，可能造成后续实验仪器堵塞。

注 3)：可选用自备纯水代替溶液 TE。纯水 pH 值不低于 7，且 DNA 产物应于-20 $^{\circ}$ C 保存以防降解。

◇ 问题解答

问题	可能的原因	建议改善
DNA 得率低	DNA 片段小于 100bp，导致损失增多	换用 DNA/RNA 探针纯化试剂盒
没有 DNA	在首次使用溶液 W2 前忘记向瓶中添加无水乙醇	首次使用前向溶液 W2 中添加无水乙醇，摇匀后使用

宁波市重鼎生物技术有限公司

主页：<http://www.genepure.com>

电话：4008780133