

Swab Genomic DNA Kit

口腔拭子基因组 DNA 提取试剂盒

目录号: DNE22

试剂盒组成

Component	DNE22-01 (50 preps)	DNE22-02 (100 preps)
Buffer SL	25 ml	50 ml
Buffer VL	25 ml	50 ml
Buffer WB1	25 ml	50 ml
Buffer WB2 (concentrate)	13 ml	25 ml
	(使用前按瓶上标签加入无水乙醇)	
Buffer EB	10 ml	20 ml
Proteinase K (20 mg/ml)	1 ml	1 ml x 2
Spin Columns AC with Collection Tubes	50	100

保存方法

室温 (15-30°C) 保存。

产品介绍

本试剂盒适合从口腔/咽拭子中分离纯化基因组 DNA，纯化过程无需苯酚/氯仿等有机试剂。采用优化的缓冲体系使裂解液中的 DNA 高效特异的结合到硅基质离心吸附柱上，而其他杂质可流过膜，PCR 和其他酶促反应的抑制剂可通过两步洗涤被有效去除，最后使用低盐缓冲液或水洗脱，即可获得高纯度 DNA。提取总量一般在 0.5-3.5 μg ，可以直接用于酶切、PCR、Real-Time PCR、文库构建、分子标记等实验。



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。

注意事项

1. 开始试验前请将需要的水浴或金属浴预热至 70°C 备用。
2. 第一次使用 Buffer WB2 前按照试剂瓶标签的说明加入指定量无水乙醇。
3. Buffer EB 中不含有螯合剂 EDTA 成分，不影响下游酶切、连接等反应。也可以使用水洗脱，但应该确保 pH 大于 7.5，pH 过低影响洗脱效率。

操作步骤（以下所有离心步骤均在室温下进行）

取样：取一根医用消毒棉签（手不要碰触脱脂棉部位），伸进口腔，紧靠脸颊内侧来回刮拭 20 次（不时旋转棉棒），充分接触口腔黏膜。

注意：为了保证样本不被食物或者饮料污染，取样前 30 min 内请勿进食和饮水。

1. 处理材料

将口腔拭子的棉签用剪刀从杆上剪下，置于 2 ml 的离心管中，加入 400 μ l Buffer SL 和 20 μ l Proteinase K 溶液，涡旋振荡混匀。

注意：如需去除 RNA，可加入 10 μ l RNase A(25mg/ml)溶液（目录号：N63-01），振荡 15 sec，室温放置 5 min。

2. 加入 400 μ l Buffer VL，涡旋振荡 15 sec，充分混匀，70°C 放置 10 min。短暂离心以去除管盖内壁的液滴，将尽可能多的裂解液转移至新的离心管中。
3. 加入 300 μ l 无水乙醇，涡旋振荡充分混匀。
4. 将得到的溶液转入已装入收集管的吸附柱（Spin Columns AC）中，若一次加入不完可分两次。12,000 rpm 离心 1 min，弃废液。
5. 向吸附柱 AC 中加入 500 μ l Buffer WB1，12,000 rpm 离心 1 min，倒掉废液。
6. 再加入 500 μ l Buffer WB2（**使用前请检查是否已加入无水乙醇!**），12,000 rpm 离心 1 min，倒掉废液。
7. 重复步骤 6。
8. 将吸附柱 AC 放回空收集管中，12,000 rpm 离心 2 min，尽量除去残留的 WB2，弃掉收集管和废液。

注意：这一步的目的是将吸附柱中残余的乙醇去除，乙醇的残留会降低洗脱效率，影响后续的酶促反应（酶切、PCR 等）。

9. 将吸附柱 AC 放入一个新的 1.5 ml 离心管中，向吸附膜的中间部位悬空滴加 30-50 μ l Buffer EB，室温放置 3-5 min，12,000 rpm 离心 1 min，收集 DNA 溶液。-20°C 保存 DNA。

注意：1) 也可用无菌水洗脱，但应确保其 PH 在 7.0-8.5 范围内，pH 值低于 7.0 会降低洗脱效率。
2) 如果要提高 DNA 的终浓度，可以将步骤 9 所得的 DNA 溶液重新加至吸附膜上，室温放置 2 min，12,000 rpm 离心 1 min。
