

唾液 DNA 提取试剂盒

一、产品简介

本试剂盒专门为从唾液中提取 DNA 而设计, 处理体积为 100 μ l, 预期 DNA 产量为 3-7 μ g, 最小洗脱体积为 15 μ l。

其中 Buffer SP 可作为样品保存液体, Buffer SP 与唾液按 2: 1 比例混合后可于室温稳定保存 3 个月。

如唾液中已添加其他保护液, 请联系技术支持。

批量处理样品建议使用 96 唾液 DNA 提取试剂盒 (DK802-96)。

二、试剂盒组成和储存

组成内容	DK802-01 (50 次)	DK802-02 (200 次)	原理与用途
Proteinase K*	0.5 ml	2 \times 1 ml	降解蛋白
Buffer SP	15 ml	60 ml	裂解细胞、释放 DNA; 可作为样品保存液
Buffer GBR	30 ml	120 ml	调整 DNA 结合条件
Buffer WAG	30 ml	120 ml	洗涤去除蛋白和抑制物
Buffer WB1 [§]	16 ml	65 ml	洗涤去除盐
DNA 吸附柱-C15	50 个	200 个	选择性吸附 DNA
收集管	2 \times 50 个	2 \times 200 个	接收废液
1.5 ml 离心管(用于洗脱)	50 个	200 个	接收洗脱的 DNA
TE*	15 ml	30 ml	洗脱 DNA
说明书	1 份	1 份	

*Proteinase K: 20 mg/ml, 室温保存。可能会析出白色粉末状、絮状或者晶体状不溶物, 不影响使用效果, 使用前混合均匀。

[§]Buffer WB2: 第一次使用前按试剂瓶所示体积加入无水乙醇, 混合均匀。

*TE: 10 mM Tris-HCl, 0.1 mM EDTA, 0.025%NaN₃, pH 8.0(25 $^{\circ}$ C)。

所有组成成分于室温储存。

三、注意事项

1. Buffer SP、Buffer GBR 和 Buffer WAG 含刺激性化合物, 避免沾染皮肤、眼睛和衣服、谨防吸入口鼻。若沾染皮肤、眼睛, 立即使用大量水或生理盐水冲洗沾染处, 必要时寻求医疗咨询。
2. 每次使用后应及时盖紧试剂瓶盖, 以免影响下次使用效果, 尤其是 Buffer GBR、Buffer WAG 和添加了乙醇的 Buffer WB1。

四、实验准备

1. 65 $^{\circ}$ C 水浴或温箱; 65 $^{\circ}$ C 预热 TE 或去离子水 (pH \geq 7)。
3. 第一次使用前, 按试剂瓶所示体积在 Buffer WB1 中加入无水乙醇, 混合均匀。

五、操作步骤

如未注明,所有离心参数为使用台式快速离心机,室温 12,000-16,000×g;如离心机转速只能设定为 rpm,设定为低于最高转速 1,000 rpm;

1. 在干净的离心管中加入 100 μl 唾液、200 μl Buffer SP 和 10 μl Proteinase K,用力摇晃 20 次混合均匀,置于 65℃水浴或温箱 60 min,温育期间至少用力摇晃混合 1 次,延长温育时间不影响使用效果,可温育过夜。
2. 加入 270 μl Buffer GBR,用力摇晃 10 次混合均匀。
3. 将步骤 2 中的溶液转入 DNA 吸附柱-C15(置于收集管中),离心 1 min,将 DNA 吸附柱-C15 转入另一个干净的收集管中。
4. 加入 500 μl Buffer WAG,离心 1 min,弃废液,将 DNA 吸附柱-C15 放回收集管中。
5. 加入 500 μl Buffer WB1,离心 1 min,弃废液,将 DNA 吸附柱-C15 放回收集管中。
6. 重复步骤 5。
7. 离心 2 min。
8. 将 DNA 吸附柱-C15 转入试剂盒携带的 1.5 ml 离心管中,在硅胶膜中央加≥15 μl TE 或去离子水(pH≥7.0),离心 1 min。

▲ 65℃预热 TE 或去离子水(pH≥7.0),可以提高洗脱效率。

▲如使用去离子水洗脱,需用 NaOH 将去离子水 pH 调整至≥7.0。