

唾液 DNA 纯化试剂盒说明书

产品组成

唾液 DNA 纯化试剂盒	5 次制备	50 次制备	250 次制备
Cat. No.	3501005	3501050	3501250
核酸纯化柱	5 个	50 个	250 个
2 ml 离心管	5 个	50 个	250 个
Buffer L5	5 ml	50 ml	250 ml
Buffer WA（浓缩液）	1.9 ml	19 ml	90 ml
Buffer WB（浓缩液）	1.5 ml	15 ml	72 ml
Buffer TE	1 ml	12 ml	60 ml
说明书	1 份	1 份	1 份

产品储存

产品储存于常温（0~30℃），可在两年内保持使用性能无明显变化。

技术支持

杭州新景生物试剂开发有限公司研发部：e-mail: technical@simgen.cn, 电话：400-0099-857。

产品介绍

本产品适合从 400~800 μ l 新鲜的或者是冷冻贮藏的人唾液中快速分离（10-15 分钟）纯化获得 1-15 μ g 高纯度基因组 DNA。Buffer L5 中所包含的强烈裂解液可迅速溶解唾液中的口腔上皮细胞，并使释放的 DNA 处于稳定状态。与 Buffer L5 混合后的唾液可在室温运输、存放 15-20 天，DNA 仍然保持无明显降解状态。唾液裂解产物中的 DNA 吸附到纯化柱上后，两种洗涤液高效除去 PCR 抑制物等杂质，DNA 最后用 Buffer TE 洗脱，并可立即用于 PCR 或相关的分子生物学实验。

用户需自备的试剂与物品

1. 无水乙醇
2. 1.5ml 离心管、移液器及吸头
3. 一次性手套及防护用品及纸巾
4. 台式小量离心机（可配离心 1.5 ml 离心管和 2 ml 离心管的转子）
5. 旋涡振荡器
6. 可能需要水浴锅

使用前准备

1. 如果离心机有制冷功能，请将温度设置到 25℃。
2. 根据试剂瓶标签上的指示在 Buffer WA 和 Buffer WB 中加入无水乙醇，并在标签的方框中打勾做好“乙醇已加”的标记。

操作步骤

DNA 提取注意事项：

1. 唾液取样者取样前半小时内请勿进食或饮水，否则会降低 DNA 的产率。
 2. 如果是唾液采集器中的样本或已经加入唾液 DNA 保存液的样本[必须是本公司提供的唾液 DNA 采集器 (Cat. No.: 3521001) 或唾液 DNA 保存液 (Cat. No.: 3522100)], 可直接吸取 400 μ l 混合液到一个洁净的 1.5 ml 离心管中, 加入 400 μ l Buffer L5, 剧烈摇晃离心管 3—5 次, 再旋涡振荡 30 秒混匀, 最高速 (≥ 12000 rpm) 离心 1 分钟后进入步骤 2 操作。
1. 用洁净的一次性水杯收集 1-2 ml 唾液, 转移 400 μ l 唾液到一个洁净的 1.5 ml 离心管中, 加入 400 μ l Buffer L5, 剧烈摇晃离心管 3—5 次, 再旋涡振荡 30 秒混匀。最高速 (≥ 12000 rpm) 离心 1 分钟。
 - * 收集的唾液必须在半小时内提取 DNA, 否则唾液中的 DNA 会开始降解, 导致最后提取到的 DNA 有严重的降解。如果收集的唾液不能立即提取 DNA, 可将收集的唾液放到 -20℃ 冻存, 或者购买我公司的唾液采集器 (Cat. No. 3561001) 收集保存唾液。
 - * Buffer L5 与唾液的体积比应尽量精确控制在 1:1 的比例, 否则会影响最终 DNA 的回收效率。
 - * 如果要提高 DNA 的产率, 可以用两个 1.5 ml 离心管分别收集 800 μ l 同一个取样者的唾液与 Buffer L5 的混合液, 并在下一个步骤中滤过同一个核酸纯化柱。通常从 400 μ l 唾液中可获取 1~7 μ g DNA。
 2. 将离心上清液倒入核酸纯化柱中 (核酸纯化柱置于 2 ml 离心管中), 盖上管盖, 12000 rpm 离心 30 秒。
 - * 离心管管底如有沉淀, 请勿加入核酸纯化柱中。
 - * 如果从 1600 μ l 唾液与 Buffer L5 混合液中提取 DNA, 请重复步骤 2 一次。
 3. 弃 2 ml 离心管中的滤液, 将核酸纯化柱置回到 2 ml 离心管中, 在核酸纯化柱中加入 700 μ l Buffer WA, 盖上管盖, 12000 rpm 离心 30 秒。
 - * 如果加入 Buffer WA 后室温静置 5-10 分钟, 可降低最后提取的 DNA 中盐分的残留。
 - * 滤液无需彻底弃尽, 如果要避免粘附在离心管管口的滤液对离心机的污染, 可将 2 ml 离心管在纸巾上倒扣拍击一次。
 - * 确认在 Buffer WA 中已经加入无水乙醇。
 4. 弃 2 ml 离心管中的滤液, 将核酸纯化柱置回到 2 ml 离心管中, 在核酸纯化柱中加入 800 μ l Buffer WB, 盖上管盖, 12000 rpm 离心 30 秒。
 - * 确认在 Buffer WB 中已经加入无水乙醇。
 5. 弃 2 ml 离心管中的滤液, 将核酸纯化柱置回到 2 ml 离心管中, 14000 rpm 离心 1 分钟。
 - * 如果离心机的离心速度达不到 14000 rpm, 则用最高速离心 2 分钟。
 - * 请勿省略该步骤, 否则可能因所纯化的核酸中混有乙醇而影响后续的实验效果。
 6. 弃 2 ml 离心管, 将核酸纯化柱置于一个洁净的 1.5 ml 离心管中, 在纯化柱的膜中央加入 80~100 μ l Buffer TE, 盖上管盖, 室温静置 2 分钟, 12000 rpm 离心 30 秒。
 - * 如果要提高 DNA 的回收效率, 可预先将 Buffer TE 预热至 65℃, 加入纯化柱后延长静置时间至 10~15 分钟, 大约可以提高 10-20% 的 DNA 回收效率。
 - * 如果离心机没有防泄漏的盖子, 请将离心条件改为 8000 rpm 离心 1 分钟, 以免管盖脱落而损伤离心机。
 7. 弃纯化柱, 洗脱的 DNA 可立即用于各种分子生物学实验; 或者将 DNA 储存于 -20℃ 备用。