



DNA 少量提取说明书

1. 转移 500 μ l Buffer GL1 至 1.5ml 离心管中。
2. 转移 100~250 μ l 细胞悬液至装有裂解液的离心管中，高速涡旋 10 秒，室温放置 5 分钟裂解样品。
处理培养细胞(不超过 5×10^6):500xg 离心 5 分钟收集细胞，倒弃培养液，加入 200 μ lPBS 涡旋重悬细胞，然后按第 2 步进行操作
3. 加入 100 μ l Buffer GL2，立即最高速度涡旋 10~15 秒或直至形成均一的混合液。
加入 GL2 会产生大量的蛋白质沉淀，这一步需要剧烈涡旋打散沉淀，以防止沉淀粘附基因组 DNA 一起沉淀造成损失。
4. 室温下，13,000 x g 离心 10 分钟。
5. 把 DNA 柱装在 2ml 收集管中。转移全部上清液至柱子中。13,000xg 离心 1 分钟。
6. 倒弃流出液，把柱子装回收集管中。加入 500 μ l Buffer DW1 至柱子上。静置 1 分钟。 13,000 x g 离心 1 分钟。
7. 倒弃流出液，把柱子装回收集管中。加入 500 μ l Buffer DW2(已用乙醇稀释)至柱子中， 13,000 \times g 离心 1 分钟。
Buffer DW2 在使用之前，必须用无水乙醇进行稀释。按瓶子标签指示进行稀释。
8. 倒弃滤液，把柱子套回收集管中。加入 300 μ l Buffer DW2(已用无水乙醇稀释)至柱子。 12,000 \times g 离心 2 分钟。
取出柱子时不要颠倒或侧转，不要让柱子的底部碰到收集管中的液体。若碰到了液体，倒弃废液后，把柱子放回收集管中再离心一次甩干柱子。
9. 将柱子转移至新的 1.5ml 离心管中。加入 50-100 μ l 预热至 65 $^{\circ}$ C Buffer AE 至柱子的膜中央。放置 3 分钟。13,000 \times g 离心 1 分钟。
10. 转移洗脱液或 50-100 μ l 预热至 65 $^{\circ}$ C Buffer AE 至柱子的膜中央，放置 3 分钟。13,000 \times g 离心 1 分钟。
11. 丢弃 DNA 结合柱，把 DNA 保存-20 $^{\circ}$ C。