

D3892 Viral DNA Kit

病毒 DNA 提取 常见问题及排查方法

1. 实验前检查 Buffer BL 是否有沉淀物析出，久置或低温都会让 Buffer BL 析出沉淀，如有沉淀析出，需按照说明书中提示：在 37°C 水浴并轻轻摇动至沉淀完全溶解。
2. 实验前，DNA Wash Buffer 必须按照说明书加入【无水乙醇】稀释备用。请开盖闻气味确认是否已加入醇类稀释。稀释错误或未稀释会导致 DNA 无法挂柱结合，致提取失败。
3. 如果样品太粘稠，建议将样品分成多个管，用 10mM Tris-HCl 将每份样品体积调整至 250 μ l 再进行实验，否则容易造成堵柱子，致提取失败。
4. 正确加入 Buffer BL 的体积，注意将 Buffer BL 与样品彻底混匀，使样品充分裂解，并完成孵育，如有需要，可将孵育时间延长 10min。
5. 对于 DNA 含量较低的样品，可按比例增加样品和以下试剂（OB Protease，Buffer BL 和乙醇）的用量，将所有样品裂解液过同一个柱子。
6. 将混合液转移到 HiBind[®] DNA Mini Column 前，必须加入混合液 0.5 倍体积的无水乙醇混匀，正确调节 DNA 与柱子的结合条件。如没有加入乙醇，DNA 将被全部冲掉，致提取失败。
7. 注意不要省略空柱子离心步骤，该步骤能除去柱子中残留的乙醇，否则可能会影响下游实验。如产物点电泳时无法正常沉降，绝大部分情况下由于空甩不完全，乙醇残留所致，在下次提取中，提高离心机速度或延长空甩时间至 5~10min，可解决残留问题。
8. 如产物浓度偏低，建议按照说明书，可先将 Elution Buffer 在 65°C 预热后再加入柱子中洗脱，且建议进行第二次洗脱。洗脱方法：将第一次洗脱的 Elution Buffer 重新吸回 HiBind[®] DNA Mini Column，室温等待 2-3min，再次离心。
9. 不要随意缩小说明书中的洗脱体积，过低的洗脱体积会大幅降低洗脱效率。如有高浓度的要求，可采用异丙醇沉淀浓缩办法。
10. 一般情况，病毒 DNA 含量非常低，通过直接 OD 值检测或跑电泳均可能无法测得准确提取结果，容易让人误以为是提取失败。通常改变检测方法，采取 PCR 或 qPCR 等高精度检测手段即可获得准确提取结果。

如按照上述步骤仍无法排查问题，请提供单位名称及试剂盒条形码（即盒外标签 Lot 开头数字字母组合）核验正品货源，添加技术支持 QQ: 800848200 获取更多信息。