

D5511 SP Plant DNA Kit

SP 植物 DNA 提取 常见问题及排查方法

1. 实验前检查 SP1 Buffer 和 SP3 Buffer 是否有沉淀物析出，久置或低温都会让 SP1 Buffer 和 SP3 Buffer 析出沉淀，如有沉淀析出，需按照说明书：在 37°C 水浴并轻轻摇动至沉淀完全溶解。
2. 实验前，SPW 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. 实验前，SP3 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。
4. 注意在加入 SP1 Buffer 和 RNase A 后将其彻底重悬，否则可能会导致裂解不充分，进而影响提取效果。
5. 若出现堵柱子的情况，应注意以下问题：
 - (1) 注意样品用量，不建议使用超过说明书提到的最大样品量（干样不超过 30mg，鲜样不超过 100mg）；
 - (2) 注意在加入 SP2 Buffer 冰浴离心后转移上清时不要转移到沉淀，如转移前仍有少量絮状物，可增加离心速度再次离心或把相同澄清的上清转移至新管后再次离心；
 - (3) 在加入 SP3 Buffer 后，可能会有白色絮状沉淀析出，需使用注射器将其打散后再转移过柱，也可在 65°C 孵育后再过柱；
 - (4) 如果已经出现堵住的情况，可尝试加大离心速度，延长离心时间，尽可能使全部上清通过柱子，并在下次提取时减少样品用量。
6. 如产物颜色很深或有颜色残留，建议减少样品用量，或者增加一次 SPW wash Buffer 的洗涤，具体做法是加入 SPW Wash Buffer 后在柱子内静置一分钟再离心，而不是加入就立刻离心去除。
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，可在下次提取中，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。