

## R6954 FFPE RNA Kit

### 石蜡包埋组织 RNA 提取 常见问题及排查方法

1. 实验前检查 Buffer GTC 是否有沉淀物析出，久置或低温都会让 Buffer GTC 析出沉淀，如有沉淀析出，需按照说明书指示：在 37°C 水浴并轻轻摇动至沉淀完全溶解。
2. 实验前，RWB 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乙醇稀释。稀释错误或未稀释会导致 RNA 无法挂柱结合，致提取失败。也可使用 DEPC Water 配制 80%乙醇替代 RWB Wash Buffer 看看能否提取成功。
3. 如果样品表面暴露在空气中，需将前面的 2-3 个切片去除。
4. 注意样品量不要超过 30mg，如果样品量大于 30mg，需增加 OB Protease 或蛋白酶 K、Buffer FTL、Buffer GTC 和乙醇的用量，将样品分开过两个柱子。
5. 为使样品充分裂解，可适当延长 Buffer FTL 和 OB Protease 的孵育时间，必要时，可将孵育时间延长至 48h；注意将 Buffer FTL 与样品混合均匀，否则也可能会导致裂解不充分。
6. 将混合液转移到 HiBind<sup>®</sup> RNA MicroElute Column 前，必须正确加入无水乙醇混匀，正确调节 RNA 与柱子的结合条件。如没有加入乙醇，RNA 将被全部冲掉，致提取失败。注意：70%乙醇用 DEPC Water 配制。
7. 如果样品中的蛋白质含量较丰富，可在过柱后加入 300 $\mu$ l Buffer BL 与乙醇按照 1:1 配制的混合液，再加入 RWB Wash Buffer 进行洗涤。
8. 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。
9. 如产物浓度偏低，建议减少最后一步加入 DEPC Water 的体积至 15 $\mu$ l，将 DEPC Water 预热至 70°C 对提高产量有帮助；另外，可进行二次洗脱，确保绝大部分 RNA 被完全洗脱。洗脱方法：将第一次洗脱的 DEPC Water 重新吸回 HiBind<sup>®</sup> RNA Mini Column，室温等待 2-3min，再次离心。
10. 除说明书注明离心温度的情况下才使用温控，请勿在未注明离心温度或注明常温条件时使用低温温控离心，如室温过低请把离心机调整至 15~25°C，以此保证 RNA 在最适温度下结合上柱。

## RNA 降解原因和排查方法

1. RNA 样品研磨后需在液氮完全挥发前马上混入裂解液，延缓 RNA 的降解。如单次手工操作多个样品的研磨，可在离心管内先分装好裂解液，液氮研磨后马上转入离心管震荡混匀再进行下一个样品的研磨。
2. 特别需要注意的是：电泳槽如果是跟 DNA 混用，跑胶过程中的降解也是非常常见的。因为 DNA 提取时经常需要使用 RNase，RNase 很难完全失活，如果 DNA 和 RNA 电泳槽混用，跑胶时容易被 RNase 污染导致 RNA 产物降解。注意电泳槽 DNA 和 RNA 不要混用。
3. 除了样品以外，也应注意在提取过程中配制溶液用的水是否除酶，枪头，离心管是否无酶。这些都是引起 RNA 降解的原因。注意使用无酶耗材（可购买或使用 DEPC Water 处理后灭菌），单纯的高压灭菌不足以去除 RNase。

### 电泳槽清理办法：

用 1%SDS 把电泳槽，制胶梳子，卡槽浸泡过夜，第二天用大量清水洗干净，后更换新的电泳液进行电泳。如实在没有条件，也需要把电泳的梳子，制胶槽清洗干净，将电泳液换新。Loading Buffer 务必不能与 DNA 混用，否则 RNA 极易在电泳过程中降解。

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。