**多糖多酚植物基因组DNA提取试剂盒**

**（磁珠法）**

**货号：KTSM2627**

**■ 产品简介：**

本试剂盒采用独特分离作用的磁珠和独特的缓冲液系统，从多糖多酚植物组织中分离纯化高质量基因组DNA。独特包埋的磁珠，在一定条件下对核酸具有很强的亲和力，而当条件改变时，磁珠能够释放吸附的核酸，能够达到快速分离纯化核酸的目的。整个过程不涉及酚氯仿等有机试剂，安全、快捷。通过多次漂洗操作后所得DNA纯度高，质量稳定可靠。

**■ 主要成分**：

|  |  |
| --- | --- |
| **产品组成** | **KTSM2627（50次）** |
| 裂解液LD | 30 ml |
| 缓冲液QF | 60 ml |
| 洗涤液Ⅰ | 60 ml |
| 洗涤液Ⅱ | 15 ml |
| 洗脱液EB | 15 ml |
| 磁珠悬浮液 | 0.6 ml |

**■ 保存条件**：

室温（15-25℃）

**■ 自备试剂**：

无水乙醇, 异丙醇。

**■ 注意事项：**

1. 样本应避免反复冻融，否则会导致提取的DNA片段较小且提取量下降；
2. 第一次使用前应按照试剂瓶标签说明在洗涤液Ⅱ中加入相应的无水乙醇；

**■ 操作步骤：**

**1. 裂解**

（1）取约100 mg新鲜植物组织或约30 mg干重组织，加入液氮中充分碾磨，收集于离心管中；

（2）加入1 ml缓冲液QF，震荡混匀1 min，12,000 rpm离心3 min，弃上清；

（3）沉淀中加入500 µl裂解液LD，旋涡振荡1 min，室温放置10 min；

**注：如需去除RNA，可在加裂解液时，加入30 µl浓度为10 mg/ml的 RNase A 溶液。**

（4）12,000 rpm离心3 min，转移上清至新的1.5 ml离心管。

**2. 结合**

加入等体积的异丙醇，充分混匀，加入振荡混匀的磁珠10 µl，室温下颠倒混匀5 min。然后将EP管置于磁力架上进行磁分离，将EP管连同磁力架上下翻转几次，保证管盖上无磁珠残留，开盖，吸弃废液，（吸净管盖及管底残液）。

**3. 洗涤**

（1）加入500 µl洗涤液Ⅰ，点振5～10次（若磁珠有结块现象，加大震荡力度和洗涤时间，尽量使磁珠分散），然后将EP管置于磁力架上进行磁分离，将EP管连同磁力架上下翻转几次，保证管盖上无磁珠残留，开盖，吸弃废液，（吸净管盖及管底残液）；

（2）加入500 µl洗涤液Ⅱ，点振5～10次（若磁珠有结块现象，加大震荡力度和洗涤时间，尽量使磁珠分散），然后将EP管置于磁力架上进行磁分离，将EP管连同磁力架上下翻转几次，保证管盖上无磁珠残留，开盖，吸弃废液，（吸净管盖及管底残液）；重复上述步骤一次；

（3）将EP管置于磁力架上，晾干10 min，根据室内温度和湿度可适当延长或缩短晾干时间。或用无菌风吹干，可有效减少晾干时间。

**4. 洗脱**

加入100-200 µl洗脱液EB，缓慢抽吸混匀，56℃温育10 min。每隔2～3 min轻摇EP管几下混匀。温育结束后，将离心管置于磁力架上进行磁分离，抽取上层清液保存于新的离心管中，进行下游实验，如不能及时进行下游试验，DNA样本可保存于-20 ℃。