



植物基因组 DNA 提取试剂盒(CTAB 粗提法)

简介:

从植物组织中制备基因组 DNA 较常采用的方法有氯化离心法、CTAB 抽提法等。CTAB 抽提法是经典迅速的植物 DNA 提取法,可以用于多种不同类型植物样品 DNA 的提取,获得的量很高,但是纯度一般,但是足够用于大多数分子生物学实验。

源叶生物 植物基因组 DNA 提取试剂盒(CTAB 粗提法)是简单快速简便的提取植物总 DNA 的试剂盒,先将新鲜植物样本研磨破碎细胞壁,加入 CTAB 抽提液使细胞膜破裂同时将核酸与植物多糖等杂质分开,CTAB 抽提液的有效成分为 CTAB(十六烷基三乙基溴化铵),经蛋白清除液等去除蛋白,即可获得植物基因组 DNA,可进行酶切、PCR 等下游实验。该试剂仅用于科研领域,不适用于临床诊断或其他用途。

组成:

名称	编号	R30171	R30171	Storage
		50T	100T	
试剂(A): CTAB 抽提液		250ml	500ml	RT
试剂(B): 2-ME		5ml	10ml	RT 避光
试剂(C): DNA 沉淀液		250ml	500ml	RT
试剂(D): DNA 洗涤液		250ml	500ml	RT
试剂(E): TE Buffer		10ml	20ml	RT
使用说明书		1 份		

自备材料:

- 1、液氮\研钵或匀浆器
- 2、离心管



- 3、恒温箱或水浴锅
- 4、氯仿异戊醇(24:1)
- 5、离心机

操作步骤(仅供参考):

1、取 5ml 或适量的 CTAB 抽提液，按 CTAB 抽提液：2-ME=50：1 的比例混匀，置于 15ml 或其他规格的离心管中，60℃ 预热。

2、称取 1.0~1.5g 或适量新鲜植物组织或叶片，用预冷的液氮或干冰冷却研钵或匀浆器，将新鲜植物组织或叶片粉碎成细粉末，将冷冻的组织转移至离心管中。

3、向粉碎后的组织中加入预热的 CTAB 抽提液，充分混匀，65℃ 温育 30~60min，并不时混匀。

4、加入等体积氯仿异戊醇(24:1)，轻轻颠倒混匀，8000g 离心 8min，回收上层水相(即上清液，该上清液中含有所需 DNA)。

5、转移上清液至新的离心管中，加入 1/2~2/3 体积预冷的 DNA 沉淀液，轻轻混匀，室温静置使核酸沉至管底。如果观察不到沉淀，可在室温下静置数小时至过夜。

6、2000g 离心 2min，轻轻弃上清液。

7、在松散的 DNA 沉淀物上加入 DNA 洗涤液(如果使用 1.5ml 离心管，加入 1ml 洗涤液，如果 15ml 离心管，加入 8~10ml 洗涤液)，室温静置 20min，4000g 离心 10min，轻轻弃上清液。

8、自然干燥 DNA，加入 10~20μl TE Buffer，-20℃ 保存。注意：TE buffer 体积越大，DNA 浓度越低。

注意事项:

- 1、如果每次的使用量很小，可以适当分装后再使用。
- 2、用于裂解植物组织或叶片越新鲜，裂解越好、收获量越大。
- 3、为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。

有效期: 12 个月有效。