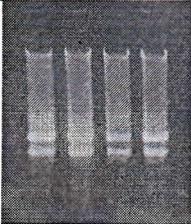


### 高多糖多酚植物总 RNA 试剂盒质检报告单

请检编号	20200606	请检日期	2020.06.06	请检人	李春
生产日期	2020.06.06	抽检比例	1/1000	产品序号	5103050
产品批号	20200606	产品名称	高多糖多酚植物总 RNA 试剂盒(50 次制备)		
填写说明： 内容须用数字填写；如果无法用数据填写，则打“√”表示产品符合要求，打“×”表示产品不符合要求，如果不符合要求，在备注中注明不符合项的详细内容。					
样品	检验 1	检验 2	对照 1	对照 2	
要求 (指标)					
DNA OD <sub>260</sub>	12.163	13.310	12.763	10.419	
DNA OD <sub>280</sub>	6.127	6.878	6.545	5.182	
DNA OD <sub>230</sub>	5.726	6.424	6.049	4.736	
OD <sub>260</sub> /OD <sub>280</sub>	1.99	1.94	1.95	2.01	
OD <sub>260</sub> /OD <sub>230</sub>	2.12	2.07	2.11	2.20	
RNA 浓度 (ng/μl)	486.539	532.414	510.504	416.774	
试剂盒外观 与组成	√	√	√	√	
RT-PCR 检测	√	√	√	√	
电泳检测	√	√	√	√	
备注	1. 本批次共生产 25 盒，随机抽取一盒送检。 2. RNA 用 100 μl RNase-Free water 洗脱。				
检验结果	合格  质检员：叶桐				
审核意见	 审核人：张文彬				

## 高多糖多酚植物总 RNA 试剂盒检验方法

### 一、目的

通过对高多糖多酚植物总 RNA 的分离纯化，以及对获得的 RNA 的各项指标的测试，判断送检的产品是否符合质量要求。

### 二、材料、试剂及仪器

(1) 材料：送检高多糖多酚植物总 RNA 试剂盒、对照其他批次的试剂盒、1.5 ml 离心管若干。

(2) 仪器：超微量分光光度计、电泳仪、电泳槽、移液器、台式离心机、水浴锅。

### 三、基因组 DNA 纯化操作步骤

称量 300 mg 植物叶片，用剪刀将叶片剪碎，加入一共 1.8 ml 的已加入  $\beta$ -巯基乙醇的 Buffer RCT，充分研磨至看不到固体组织（或成匀浆状），700  $\mu$ l/管分装到两个 1.5 ml 离心管中。按照说明书中的操作步骤，用送检试剂盒和对照试剂盒同步平行各自抽提 2 管 RNA。最终 RNA 用 100  $\mu$ l RNase-Free water 洗脱。

### 四、纯化的基因组 DNA 的纯度检测步骤

在超微量分光光度计上用 RNase-Free water 调零，取 2  $\mu$ l 洗脱的 RNA 检测，记录各个波长的吸光度。

### 五、电泳检测操作步骤

在 1% 琼脂糖凝胶上，按下表依次加入 DNA，电泳结束后在紫外灯下观察并记录分析结果。

电泳加样顺序：

	检验 1	检验 2	对照 1	对照 2
RNA	2.5 $\mu$ l	2.5 $\mu$ l	2.5 $\mu$ l	2.5 $\mu$ l
6 $\times$ Loading Buffer	1 $\mu$ l	1 $\mu$ l	1 $\mu$ l	1 $\mu$ l

### 六、质量要求与判断方法：

1. 试剂盒外观必须无破损、污渍；试剂盒组成必须与说明书对应一致；试剂盒标签内容必须与送检单相符。
2. 送检试剂盒纯化得到的 RNA OD<sub>260</sub>/OD<sub>280</sub> 数值必须在 2.0 $\pm$ 0.15 范围内。
3. 送检试剂盒纯化得到的 RNA OD<sub>260</sub>/OD<sub>230</sub> 数值必须 $\geq$ 1.5。
4. 送检试剂盒纯化得到的 RNA 电泳检测，主条带清晰可见。
5. 送检试剂盒与对照试剂盒测得的各项指标的差异必须小于 $\pm$ 10%。

以上任何一项不符合要求即判断为不合格产品。

注意：以上实验操作均需在 RNA 室操作。