

叶绿体色素(叶绿素 a、b 和类胡萝卜素)含量试剂盒

微板法 96 样

产品简介:

叶绿体中所含色素主要有两大类, 叶绿素(包括叶绿素 a 和叶绿素 b)和类胡萝卜素(包括胡萝卜素和叶黄素), 它们与类囊体膜上的蛋白质结合, 成为色素蛋白复合体, 其含量多少及其组成决定了植物对不同光的吸收、利用效率, 常常作为研究光合生理的重要指标。

根据叶绿体色素提取液对可见光谱的吸收, 在 649nm 和 665nm 处测定叶绿素提取物的吸光值, 在 470nm 处测定类胡萝卜素; 然后利用经验公式计算出样品中叶绿素 a 含量、叶绿素 b 含量、叶绿素总含量及类胡萝卜素含量。

试剂盒组成和配制:

试剂名称	规格	保存要求
试剂一	粉剂×1 瓶	4°C 保存
乙醇 (自备)	1000mL×1 瓶	4°C 保存

抽提 Buffer 配制: (体积比) 乙醇: 蒸馏水=95:5

所需的仪器和用品:

酶标仪、96 孔板、天平、10mL 玻璃试管、锡箔纸、无水乙醇。

磷酸葡萄糖变位酶 (PGM) 活性测定:

建议正式实验前选取 2 个样本做预测定, 了解本批样品情况, 熟悉实验流程, 避免实验样本和试剂浪费!

1、样本制备:

(1) 取新鲜植物叶片或其它绿色组织，去掉中脉。

(2) 称约 0.1g 剪碎，用蒸馏水洗干净，然后加入 1mL 抽提 Buffer，少量试剂一（约 50mg），叶绿素对光敏感，务必在黑暗或弱光条件下充分研磨（难磨叶片可以添加少量石英砂助磨），然后转移至 10mL 玻璃试管。

(3) 用抽提 Buffer 冲洗研钵，将所有冲洗液及研钵中所有的绿色物质转入 10mL 玻璃试管，用抽提 Buffer 补充至 10mL，玻璃试管置于黑暗条件下或者包上锡箔纸浸提 3h，观察试管底部组织残渣完全变白则提取完全，若组织残渣未完全变白，继续浸提至其完全变白。

2、上机检测：

分别取 200 μ L 浸提液和 200 μ L 抽提 Buffer 于 96 孔板，记为测定管和空白管，分别于 665nm 和 649nm 和 470nm 处读取吸光值 A， $\Delta A_{665}=(A_{\text{测定}}-A_{\text{空白}})_{665}$ ， $\Delta A_{649}=(A_{\text{测定}}-A_{\text{空白}})_{649}$ ， $\Delta A_{470}=(A_{\text{测定}}-A_{\text{空白}})_{470}$ 。

[注]：若吸光值 A 超过 1，待检测的浸提液用抽提 buffer 稀释，计算公式乘以稀释倍数。

结果计算：

叶绿素 a 含量 (mg/g 鲜重) = $C_a \times$

叶绿素 b 含量 (mg/g 鲜重) = $C_b \times$

叶绿素总含量 (mg/g 鲜重) = $C_T \times$

类胡萝卜素含量 (mg/g 鲜重) = $C_c \times$

$C_a = 13.95 \times \Delta A_{665} - 6.88 \times \Delta A_{649}$ (mg/L);

$C_b = 24.96 \times \Delta A_{649} - 7.32 \times \Delta A_{665}$ (mg/L);

$C_T = 6.63 \times \Delta A_{665} + 18.08 \times \Delta A_{649}$ (mg/L);

$C_c = (1000 \times \Delta A_{470} - 2.05 \times C_a - 114.8 \times C_b) \div 245$ (mg/L)

$$=(1000 \times \Delta A_{470} - 2851.304 \times \Delta A_{649} + 811.7385 \times \Delta A_{665}) \div 245 \text{ (mg/L)};$$

V---代表提取液体积, 10mL;

D---代表稀释倍数, 未稀释即为 1;

W---代表样本质量, g。

mlbio 酶联生物
Good elisakit producers