

4-香豆酸：辅酶 A 连接酶（4-coumarate:CoA ligase, 4CL)试剂盒

分光光度法 50 管/24 样

注 意：正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定

测定意义：

4CL 是连接苯丙酸途径与木质素特异合成途径的关键酶，主要催化肉桂酸生成相应的肉桂酸辅酶 A 酯，是合成木质素与其他苯丙烷类化合物的代谢流向调控点。该酶主要存在于高等植物、酵母和菌类中，研究该酶可以探讨多种生物细胞发育过程中木质素沉积的代谢机理，为减少水果石细胞含量而提高其品质提供依据。

测定原理：

4CL 催化 4-香豆酸和 CoA 生成 4-香豆酸 CoA，在 333nm 下测 4-香豆酸 CoA 生成速率，即可反映 4CL 活性。

需自备的仪器和用品：

紫外分光光度计、台式离心机、可调式移液器、1mL 石英比色皿、研钵、冰和蒸馏水。

试剂的组成和配制：

提取液：60mL×1 瓶，4℃保存；

试剂一：液体 60 mL×1 瓶，4℃保存；

试剂二：粉剂×2 瓶，-20℃保存；

粗酶液提取：

细菌或培养细胞：先收集细菌或细胞到离心管内，离心后弃上清；按照细菌或细胞数量（10⁴ 个）：提取液体积（mL）为 500~1000：1 的比例（建议 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液），超声波破碎细菌或细胞

(冰浴, 功率 20%或 200W, 超声 3s, 间隔 10s, 重复 30 次); 8000g 4℃离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

组织: 按照组织质量 (g): 提取液体积(mL)为 1: 5~10 的比例 (建议称取约 0.1g 组织, 加入 1mL 提取液), 进行冰浴匀浆。8000g 4℃离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

测定步骤:

1、分光光度计 40℃预热 30min 以上, 调节波长至 333nm, 蒸馏水调零。

2、样本测定

(1) 在试剂二中加入 12.5mL 试剂一充分溶解混匀, 置于 40℃水浴预热 10min; 现配现用

(配好后 24h 内用完);

(2) 测定管: 在 1mL 石英比色皿中加入 50 μL 样本和 950 μL 试剂二, 混匀, 立即记录

333nm 处 40℃反应 30min 后的吸光值 A2。

对照管: 在 1mL 石英比色皿中加入 50 μL 样本和 950 μL 试剂一, 混匀, 立即记录 333nm 处 40℃反应 30min 后的吸光值 A1, 计算 $\Delta A=A2-A1$ 。

注意: 每个测定管设一个对照管。

4CL 活性计算:

(1) 按样本蛋白浓度计算:

单位定义: 每 mg 组织蛋白每分钟生成 1 nmol 4-香豆酸辅酶 A 定义为一个酶活力单位。4CL (nmol/min/mg prot) = $[\Delta A \times$

$V_{反总} \div (\epsilon \times d) \times 109] \div (V_{样} \times C_{pr}) \div T = 31.75 \times \Delta A \div C_{pr}$ (2) 按样本鲜重计算:

单位定义: 每 g 组织每分钟生成 1 nmol 4-香豆酸辅酶 A 定义为一个酶活力单位。

4CL (nmol/min/g 鲜重) = $[\Delta A \times V_{反总} \div (\epsilon \times d) \times 109] \div (W \times V_{样} \div V_{样总}) \div T = 31.75 \times \Delta A \div W$
(3)

(2) 按细菌或细胞密度计算:

单位定义: 每 1 万个细菌或细胞每分钟生成 1 nmol 4-香豆酸辅酶 A 定义为一个酶活力单位。4CL
(nmol/min/10⁴ cell) = $[\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (500 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 0.063 \times \Delta A$

V_{反总}: 反应体系总体积, 1×10⁻³ L; ε: 4-香豆酸辅酶 A 摩尔消光系数, 2.1×10⁴ L/mol/cm; d: 比色皿光径, 1cm; V_样: 加入样本体积, 0.05 mL; V_{样总}: 加入提取液体积, 1 mL; T: 反应时间, 30 min; C_{pr}: 样本蛋白质浓度, mg/mL; W: 样本质量, g; 500: 细菌或细胞总数, 500 万。