

β -葡萄糖苷酶 (β -Glucosidase, β -GC) 试剂盒说明书

微量法 100 管/48 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：

β -GC (EC 3.2.1.21) 广泛存在于动物、植物、微生物和培养细胞中，催化 β -糖苷键水解，具有多方面生理作用：在纤维素的糖化作用中， β -GC 负责进一步水解纤维素二糖和纤维素寡糖生成葡萄糖； β -GC 水解萜烯类香气前驱体，使糖苷键合态变成游离态。从而产生香味； β -GC 能够水解植物体内野黑樱苷，释放 HCN，从而防止昆虫取食。

测定原理：

β -GC 分解对-硝基苯- β -D-吡喃葡萄糖苷生成对-硝基苯酚，后者在 400nm 有最大吸收峰，通过测定吸光值升高速率来计算 β -GC 活性。

自备用品：

可见分光光度计/酶标仪、台式离心机、水浴锅、可调式移液器、微量石英比色皿/96 孔板、研钵、冰和蒸馏水

试剂组成和配制：

提取液：液体 100mL×1 瓶，4℃ 保存。

试剂一：粉剂×1 瓶，-20℃ 保存；临用前每瓶加入 12mL 蒸馏水，充分溶解备用；用不完的试剂仍-20℃ 保存。

试剂二：液体 15mL×1 瓶，4℃ 保存。

试剂三：液体 15mL×1 瓶，4℃ 保存。

粗酶液提取：

1、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 (10^4 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)；15000g 4℃ 离心 10min，取上清，置冰上待测。

2、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。15000g 4℃ 离心 10min，取上清，置冰上待测。

3、培养液、血清 (浆) 等液体样本：直接检测。

测定步骤：

- 1、 分光光度计或酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 400nm，蒸馏水调零。
- 2、 加样表

试剂名称（μL）	测定管	对照管
试剂一	120	
蒸馏水		120
试剂二	150	150
样本	30	30

充分混匀，放入 37℃ 准确水浴 30min 后，立即放入 95℃ 水浴 5min（盖紧，以防止水分散失），流水冷却后充分混匀（以保证浓度不变），8000g，4℃，离心 5min，取上清液（在 EP 管或 96 孔板中加入下列试剂）

上清液	70	70
试剂三	130	130

充分混匀，室温静置 2min 后，400nm 处测定吸光值 A，计算 $\Delta A = A_{\text{测定管}} - A_{\text{对照管}}$ 。
每个测定管需设一个对照管。

β-GC 活力计算：

a. 用微量石英比色皿测定的计算公式如下

标准条件下测定的回归方程为 $y = 0.00585x - 0.0027$ ；x 为标准品浓度（nmol/mL），y 为吸光值。

（1）按液体体积计算：

单位的定义：每 mL 样本每分钟产生 1nmol 对-硝基苯酚定义为一个酶活性单位。

$$\begin{aligned} \beta\text{-GC 活性}(\text{nmol/min/mL}) &= [(\Delta A + 0.0027) \div 0.00585 \times V_{\text{反总}}] \div V_{\text{样}} \div T \\ &= 56.98 \times (\Delta A + 0.0027) \end{aligned}$$

（2）按样本蛋白浓度计算：

单位的定义：每 mg 组织蛋白每分钟产生 1nmol 对-硝基苯酚定义为一个酶活性单位。

$$\begin{aligned} \beta\text{-GC 活性}(\text{nmol/min/mg prot}) &= [(\Delta A + 0.0027) \div 0.00585 \times V_{\text{反总}}] \div (V_{\text{样}} \times C_{\text{pr}}) \div T \\ &= 56.98 \times (\Delta A + 0.0027) \div C_{\text{pr}} \end{aligned}$$

（3）按样本鲜重计算：

单位的定义：每 g 组织每分钟产生 1nmol 对-硝基苯酚定义为一个酶活性单位。

$$\begin{aligned} \beta\text{-GC 活性}(\text{nmol/min/g 鲜重}) &= [(\Delta A + 0.0027) \div 0.00585 \times V_{\text{反总}}] \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T \\ &= 56.98 \times (\Delta A + 0.0027) \div W \end{aligned}$$

（4）按细菌或细胞密度计算：

单位的定义：每 1 万个细菌或细胞每分钟产生 1nmol 对-硝基苯酚定义为一个酶活性单位。

$$\begin{aligned} \beta\text{-GC 活性}(\text{nmol/min}/10^4\text{cell}) &= [(\Delta A + 0.0027) \div 0.00585 \times V_{\text{反总}}] \div (500 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T \\ &= 0.114 \times (\Delta A + 0.0027) \end{aligned}$$

V 反总：反应体系总体积，0.3mL；V 样：加入反应体系中样本体积，0.03mL；V 样总：加入提取液体积，1mL；Cpr：样本蛋白质浓度，mg/mL；W：样本质量，g；500：细胞或细菌总数，500 万；T：反应时间，30min。

b. 用 96 孔板测定的计算公式如下

标准条件下测定的回归方程为 $y = 0.0039x - 0.0027$; x 为标准品浓度 (nmol/mL), y 为吸光值。

(1) 按液体体积计算:

单位的定义: 每 mL 样本每分钟产生 1nmol 对-硝基苯酚定义为一个酶活性单位。

$$\begin{aligned}\beta\text{-GC 活性(nmol/min/mL)} &= [(\Delta A + 0.0027) \div 0.0039 \times V_{\text{反总}}] \div V_{\text{样}} \div T \\ &= 85.47 \times (\Delta A + 0.0027)\end{aligned}$$

(2) 按样本蛋白浓度计算:

单位的定义: 每 mg 组织蛋白每分钟产生 1nmol 对-硝基苯酚定义为一个酶活性单位。

$$\begin{aligned}\beta\text{-GC 活性(nmol/min/mg prot)} &= [(\Delta A + 0.0027) \div 0.0039 \times V_{\text{反总}}] \div (V_{\text{样}} \times C_{\text{pr}}) \div T \\ &= 85.47 \times (\Delta A + 0.0027) \div C_{\text{pr}}\end{aligned}$$

(3) 按样本鲜重计算:

单位的定义: 每 g 组织每分钟产生 1nmol 对-硝基苯酚定义为一个酶活性单位。

$$\begin{aligned}\beta\text{-GC 活性(nmol/min/g 鲜重)} &= [(\Delta A + 0.0027) \div 0.0039 \times V_{\text{反总}}] \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T \\ &= 85.47 \times (\Delta A + 0.0027) \div W\end{aligned}$$

(4) 按细菌或细胞密度计算:

单位的定义: 每 1 万个细菌或细胞每分钟产生 1nmol 对-硝基苯酚定义为一个酶活性单位。

$$\begin{aligned}\beta\text{-GC 活性(nmol/min/10}^4\text{cell)} &= [(\Delta A + 0.0027) \div 0.0039 \times V_{\text{反总}}] \div (500 \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T \\ &= 0.171 \times (\Delta A + 0.0027)\end{aligned}$$

$V_{\text{反总}}$: 反应体系总体积, 0.3mL; $V_{\text{样}}$: 加入反应体系中样本体积, 0.03mL; $V_{\text{样总}}$: 加入提取液体积, 1mL; C_{pr} : 样本蛋白质浓度, mg/mL; W : 样本质量, g; 500: 细胞或细菌总数, 500 万; T : 反应时间, 30min。

Lifemall.asia

To be with you