

# 巨大芽孢杆菌 BP 931 胞外青霉素 G

## 酰化酶的产生条件\*

崔福绵 韩文珍 韩 辉 朱丽钊 王祯祥

(中国科学院微生物研究所 北京 100080)

**摘要** 研究了巨大芽孢杆菌 (*Bacillus megaterium*) BP 931 胞外青霉素 G 酰化酶的产生条件。菌在由葡萄糖 0.7%, 氮源 1 号 0.5%, 酵母膏 1.0% 和苯乙酸 0.8% 组成的液体培养基(灭菌前 pH9.0, 灭菌后 pH8.0)中, 28℃ 振荡培养 44h。以 6-硝基-3-苯乙酰胺基苯甲酸为底物, 培养滤液酶活力为 9.0IU / ml。诱导物苯乙酸于培养 6h 后加入, 酶活力可以提高到 11.0IU / ml。Ca<sup>2+</sup>、Al<sup>3+</sup>、Sn<sup>4+</sup>、Mn<sup>2+</sup>和 Fe<sup>2+</sup>离子降低酶的形成; Cu<sup>+</sup>和 Co<sup>2+</sup>离子显著抑制菌生长, 降低酶的形成; Zn<sup>2+</sup>、Cd<sup>2+</sup>和 Hg<sup>2+</sup>离子完全抑制菌生长和酶形成。

**关键词** 巨大芽孢杆菌, 青霉素 G 酰化酶

青霉素 G 酰化酶是一种重要的医药工业用酶。在  $\beta$ -内酰胺系列抗菌素改造中, 既可以利用其所具有的脱酰化能力, 由青霉素 G 和 7-苯乙酰胺基-氨基脱乙酰氧基头孢烷酸制备半合成  $\beta$ -内酰胺抗菌素生产所用初始材料 6-氨基青霉烷酸(简称 6-APA)和 7-氨基脱乙酰氧基头孢烷酸(简称 7-ADCA), 又可以利用其所具有的酰化能力, 由抗菌素母核 6-APA 或 7-ADCA 或 7-ACA 和侧链结构物有机酸酯制备半合成抗菌素<sup>[1~8]</sup>。青霉素 G 酰化酶有胞内和胞外两种。巨大芽孢杆菌产胞外青霉素 G 酰化酶能力较强<sup>[1]</sup>, 一些国家已用于青霉素 G 酰化酶的生产<sup>[2]</sup>。作者<sup>[3]</sup>做了大量的菌种选育工作, 获得了几株各具特色的菌种。本文报道巨大芽孢杆菌 BP 931 胞外青霉素 G 酰化酶的产生条件。

## 1 材料和方法

### 1.1 菌种

巨大芽孢杆菌 (*Bacillus megaterium*) BP 931, 本实验室选育得到。菌在含蛋白胨 1.0%, 牛肉膏 0.5%, 酵母膏 0.5%, 葡萄糖 0.5%, 氯化钠 0.5% 的琼脂斜面培养基上, 28℃ 培养 16h 后使用。

### 1.2 主要试剂

葡萄糖, 二级, 北京化学试剂二厂产品。氮源 1 号, 北京远望科技发展公司产品。酵母膏, 含干物质 77%, 上海酵母厂产品。苯乙酸, 含量 98%, 上海试剂一厂产品。6-硝基

\* 国家重点科技攻关项目。

参加本研究工作的还有鲜海军。

本文于 1995 年 4 月 14 日收到。

-3-苯乙酰胺基苯甲酸,江苏省海门制药厂产品。

### 1.3 培养基

1.3.1 种子培养基(%): 葡萄糖 0.7, 氮源 1 号 0.5, 酵母膏 1.0。起始 pH7.5(上海试剂三厂, pH5.5~9.0, 精密试纸测定)。

1.3.2 产酶培养基(%): 葡萄糖 0.7, 氮源 1 号 0.5, 酵母膏 1.0, 苯乙酸 0.8。起始 pH9.0(上海试剂三厂, pH8.2~10.0, 精密试纸测定)。

### 1.4 种子的制备

250ml 三角瓶装种子培养基 20ml, 0.06MPa 灭菌 30min 后, 接种斜面菌一环, 于 28℃ 旋转式摇床上振荡(250r/min)培养 16h 后使用。

### 1.5 酶的制备

250ml 三角瓶装产酶培养基 20ml, 0.06MPa 灭菌 30min 后, 接种三角瓶种子悬液 1ml, 于 28℃ 旋转式摇床上振荡(250r/min)培养 44h, 4000r/min 离心 10min。所得上清液即为胞外青霉素 G 酰化酶溶液。

### 1.6 细胞生长的测定

取接种而未经培养的培养基和培养液, 分别稀释 10 倍后, 用光径 0.5cm 比色杯于 600nm 波长测光吸收。用两者光吸收差值  $A_{600}$  表示细胞生长。

### 1.7 青霉素 G 酰化酶活力的测定

参照前文<sup>[9]</sup>方法进行。取 0.0643% 6-硝基-3-苯乙酰胺基苯甲酸溶液(以 pH7.7, 0.1mol/L 磷酸氢二钠-磷酸二氢钠缓冲液为溶剂配制)1.4ml 于试管中, 于 37℃ 水浴中温度平衡后, 加入适当稀释的酶溶液 0.1ml, 保温 10min, 加入 10% 三氯醋酸溶液 1ml 终止反应。以 0.5cm 光径比色杯于 405nm 波长测光吸收。计算产生的 6-硝基-3-氨基苯甲酸量。

以在上述条件下, 每分钟由底物产生 1μmol 6-硝基-3-氨基苯甲酸所需酶量定义为 1 个酶活力单位(IU)。

## 2 结果和讨论

### 2.1 碳源对产酶的影响

以 0.7% 浓度用量, 试验各种糖对产酶的影响。表 1 表明, 葡萄糖为产酶最佳碳源, 山梨糖和阿拉伯糖作为碳源, 显著降低酶的形成。

改变产酶基本培养基中葡萄糖的添加量, 进行产酶试验, 结果表明, 葡萄糖最适用量为 0.7%。

### 2.2 氮源对产酶的影响

试验不同氮源对产酶的影响。由表 2 可见, 添加氮源能增进酶的形成。在所试 5 种氮源中, 氮源 1 号效果最佳。

改变产酶基本培养基中氮源 1 号的添加量进行产酶试验, 结果表明, 氮源 1 号最适用量为 0.5%。

### 2.3 几种物质对产酶的影响

试验酵母膏(干物质 77%), 玉米浆(干物质 50%), 麦芽汁(12 波林)和马铃薯汁对产酶的影响。由表 3 可以看出, 培养基中不加所试物质, 菌生长极其微弱, 以致无酶产生。

因此,生长因子是必需的。在所试 4 种物质中,酵母膏最佳。由表 1、2 和 3 对照数据对比可以看出,所试物质除了提供生长因子外,还提供一部分碳氮源。

表 1 碳源(0.7%)对产酶的影响

Table 1 Effect of various carbon sources on the production of penicillin G acylase

碳 源 Carbon source	酶活力 Enzyme activity / IU · ml <sup>-1</sup>	碳 源 Carbon source	酶活力 Enzyme activity / IU · ml <sup>-1</sup>
葡萄糖 Glucose	9.0	蔗 糖 Sucrose	4.2
可溶性淀粉 Soluble starch	5.9	甘露糖 Mannose	3.7
乳 糖 Lactose	5.7	来苏糖 Lxose	3.6
糊 精 Dextrin	5.7	木 糖 Xylose	2.8
岩藻糖 Fucose	5.6	山梨糖 Sorbose	1.3
半乳糖 Galactose	4.6	阿拉伯糖 Arabinose	0.8
麦芽糖 Maltose	4.5	对 照 Control	2.9
蜜三糖 Raffinose	4.5		

表 2 氮源对产酶的影响

Table 2 Effect of various nitrogen sources on the production of penicillin G acylase

氮 源 Nitrogen source	酶活力 Activity / IU · ml <sup>-1</sup>	氮 源 Nitrogen source	酶活力 Activity / IU · ml <sup>-1</sup>
氮源 1 号(0.5%)	9.0	大豆蛋白胨(1.0%)	8.2
Nitrogen source No.1		Soytone	
胰蛋白胨(1.0%)	8.9	鱼蛋白胨(1.0%)	6.9
Tryptone		Fish peptone	
牛肉蛋白胨(1.0%)	8.7	对 照	2.0
Beef peptone		Control	

表 3 几种物质对产酶的影响

Table 3 Effect of some materials on the production of penicillin G acylase

物 质 Material	酶活力 Activity / IU · ml <sup>-1</sup>	细胞生长 Cell growth ( $A_{600}$ )
酵母膏(1.0%) Yeast extract	9.0	0.60
玉米浆(2.0%) Corn syrup	4.8	0.60
麦芽汁(10.0%) Wort	1.4	0.59
马铃薯汁(10.0%) Potato extract	0.8	0.58
对 照 Control	0	0.05

\* 稀释 10 倍后的数据。The broth was diluted for 10 times.

## 2.4 诱导物对产酶的影响

**2.4.1 诱导物添加量对产酶的影响:** 改变产酶培养基中苯乙酸的添加量, 进行产酶试验。表 4 表明, 培养基中不添加诱导物, 仅产生少量酶, 而在添加诱导物情况下, 酶量大幅度增加。苯乙酸最适添加量为 0.8%。用量比文献[10]报道的(0.3%)大, 说明该菌产酶需

要较高浓度苯乙酸作为诱导物。

表 4 苯乙酸添加量对产酶的影响

Table 4 Effect of phenylacetic acid concentration on the production of penicillin G acylase

苯乙酸浓度 (phenylacetic acid) / (%)	0	0.2	0.4	0.6	0.8	1.0	1.2	1.4
酶活力 Activity / IU · ml <sup>-1</sup>	1.2	2.9	4.6	7.2	9.0	8.5	6.8	5.0

2.4.2 诱导物添加时间对产酶的影响: 不含苯乙酸的产酶培养基接种并培养不同时间后, 分别测定细胞生长并以 0.8% 浓度补加苯乙酸, 继续培养至 44h, 测定酶活力。由图 1 可以看出, 培养 6h 后添加诱导物, 效果最佳。酶活力由培养一开始添加诱导物的 9.0IU / ml 提高至 11.0IU / ml。诱导物添加时间应根据菌生长情况而定。在对数期添加, 效果最佳。早期添加诱导物, 由于诱导物的抑制作用, 降低了细胞生长, 因此降低了酶的产生。酶的诱导主要发生在对数期, 而酶的分泌主要集中在静止期。这与文献[10]报道一致。

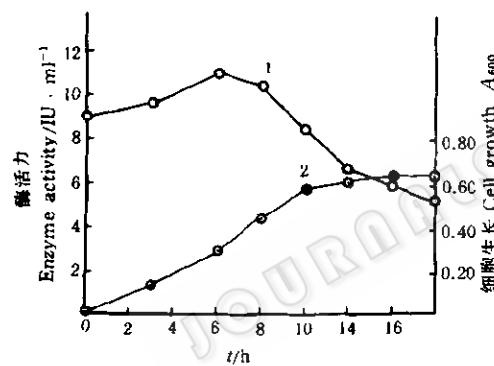


图 1 苯乙酸添加时间对产酶的影响

Fig.1 Effect of addition time of phenylacetic acid on the production of penicillin G acylase

1. 培养终了酶活力 Final enzyme activity; 2. 添加诱导物前细胞生长 (稀释 10 倍) Cell growth before adding inducer (broth was diluted for 10 times).

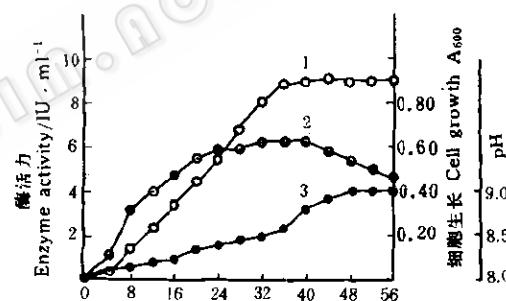


图 2 青霉素 G 酰化酶产生时间过程

Fig.2 Time course of penicillin G acylase production

1. 酶活力 Enzyme activity; 2. 细胞生长 (稀释 10 倍) Cell growth (Broth was diluted for 10 times); 3. 培养液 pH pH of culture broth.

## 2.5 金属化合物对产酶的影响

将各种供试金属化合物以 0.1% 浓度分别加入到产酶基本培养基中, 考察它们对产酶的影响。由表 5 可见,  $\text{Ca}^{2+}$ 、 $\text{Al}^{3+}$ 、 $\text{Sn}^{4+}$ 、 $\text{Mn}^{2+}$  和  $\text{Fe}^{2+}$  离子降低酶的形成;  $\text{Cu}^{2+}$  和  $\text{Co}^{2+}$  离子显著抑制菌生长, 降低酶的形成;  $\text{Zn}^{2+}$ 、 $\text{Cd}^{2+}$  和  $\text{Hg}^{2+}$  离子完全抑制菌生长和酶形成。

## 2.6 培养基起始 pH 对产酶的影响

将培养基起始 pH 调至不同值, 灭菌后接种, 进行产酶试验。表 6 表明, 该菌产酶适宜起始 pH 范围较宽, 7.5~9.3; 最适起始 pH 为 9.0(灭菌后为 8.0)。

## 2.7 培养温度对产酶的影响

于不同温度条件下进行产酶试验。表 7 表明,该菌产酶适宜温度为 26~28℃;最适温度为 28℃。

表 5 金属化合物对产酶的影响

Table 5 Effect of metal compounds on the production of penicillin G acylase

金属化合物 Metal compound	相对酶活力 Relative activity	细胞生长* Cell growth	金属化合物 Metal compound	相对酶活力 Relative activity	细胞生长* Cell growth
	/ (%)	$A_{600}$		/ (%)	$A_{600}$
未加 Non-added	100	0.60	MgSO <sub>4</sub> · 7H <sub>2</sub> O	101	0.60
Li <sub>2</sub> SO <sub>4</sub> · H <sub>2</sub> O	101	0.60	CaCl <sub>2</sub> · 2H <sub>2</sub> O	68	0.49
NaCl	102	0.62	ZnSO <sub>4</sub> · 7H <sub>2</sub> O	0	0.01
NaH <sub>2</sub> PO <sub>4</sub>	77	0.48	3CdSO <sub>4</sub> · 8H <sub>2</sub> O	0	0
Na <sub>2</sub> HPO <sub>4</sub> · 12H <sub>2</sub> O	100	0.60	HgCl <sub>2</sub>	0	0
Na <sub>2</sub> B <sub>2</sub> O <sub>7</sub>	92	0.50	AlCl <sub>3</sub> · 6H <sub>2</sub> O	25	0.43
KH <sub>2</sub> PO <sub>4</sub>	83	0.52	SnCl <sub>4</sub> · 5H <sub>2</sub> O	15	0.49
K <sub>2</sub> HPO <sub>4</sub>	100	0.60	MnSO <sub>4</sub> · H <sub>2</sub> O	5	0.38
K <sub>2</sub> SO <sub>4</sub>	102	0.61	FeSO <sub>4</sub> · 7H <sub>2</sub> O	61	0.54
Cu <sub>2</sub> SO <sub>4</sub> · 5H <sub>2</sub> O	2	0.01	CoCl <sub>2</sub> · 6H <sub>2</sub> O	10	0.03

\* 稀释 10 倍后的数据 The broth was diluted for 10 times.

表 6 培养基起始 pH 对产酶的影响

Table 6 Effect of initial pH of medium on the production of penicillin G acylase

培养基起始 pH Initial pH	6.5	7.0	7.5	8.0	8.5	9.0	9.3	9.5	10.0
	酶活力 Activity / IU · ml <sup>-1</sup>	6.8	8.2	8.5	8.6	8.9	9.0	8.8	8.1

表 7 培养温度对产酶的影响

Table 7 Effect of cultivation temperature on the production of penicillin G acylase

培养温度 t / °C	24	26	28	30	32	34
	酶活力 Enzyme activity / IU · ml <sup>-1</sup>	6.7	8.7	9.0	8.5	7.1

## 2.8 通气量对产酶的影响

在 250ml 三角瓶中装入不同体积的培养基,灭菌后按 5% 接种量接入种子,进行产酶试验。表 8 表明,250ml 三角瓶装 20~35ml 培养基,均可取得满意的效果。

## 2.9 培养时间对产酶的影响

于不同培养时间取样,测定细胞生长、培养液 pH 值和酶活力。图 2 表明,该菌生长速度快,产酶时间早。培养 40h, pH 值上升至 8.8, 菌细胞生长达到最高值,产酶量接近最高值;培养 44h, pH 值上升,菌细胞减少,产酶量达到最高值(9.0IU / ml);延长培养时间,pH 值上升至 9.0,菌细胞继续减少,酶活力水平保持不变。

表 8 通气量对产酶的影响

Table 8 Effect of aeration on the production of penicillin G acylase

培养基体积 Medium volume / ml	10	15	20	25	30	35	40	50	60
酶活力 Activity / IU · ml <sup>-1</sup>	8.1	8.4	9.0	9.0	9.0	8.8	8.0	6.5	3.8

## 参 考 文 献

- [ 1 ] Vandamme E J. Economic Microbiology. In : Rose A H ed. Microbial Enzymes and Bioconversions. London, New York: Toronto Sydney San Francisco. 1980, 5: 468~506.
- [ 2 ] Shewale J G, Sivaraman H. *Process Biochemistry*, 1989, 14(4): 146~152.
- [ 3 ] Fujii T, Matsumoto K, Watanabe T. *Process Biochemistry*, 1976, 11(8): 21.
- [ 4 ] 王祯祥, 乐华爱, 王薇芝, 等. 微生物学报, 1981, 21(4): 477~481.
- [ 5 ] 王祯祥, 韩文珍, 乐华爱, 等. 微生物学报, 1984, 24(4): 376~381.
- [ 6 ] 王祯祥, 寇秀芬, 韩文珍, 等. 微生物学报, 1985, 25(4): 340~346.
- [ 7 ] Baldaro, Eva Salita San Rocco. European Patent, 1991, 0 473 008 A2.
- [ 8 ] Gardner, John Paul. European Patent, 1993, 0 567 323 A2.
- [ 9 ] 王祯祥, 韩文珍, 门大鹏, 等. 微生物学报, 1992, 32(2): 99~104.
- [10] Son H J, Mheen T I, Seong B L, et al. *J. Gen Appl Microbiol*, 1982, 28(4): 281~291.

## STUDIES ON PRODUCTION CONDITIONS FOR EXTRACELLULAR PENICILLIN ACYLASE FROM *BACILLUS MEGATERIUM* BP931

Cui Fumian Han Wenzhen Han Hui Zhu Lizhao Wang Zhenxiang

(Institute of Microbiology, Academia Sinica, Beijing 100080)

**Abstract** Production conditions for extracellular penicillin G acylase from *Bacillus megaterium* BP 931 were studied. Liquid seed was prepared by cultivating the strain in liquid medium consisted of 0.7% glucose, 0.5% nitrogen source No.1, 1.0% yeast extract at pH 7.5 and 28°C for 16h. Fermentation was conducted in 250ml flasks, each containing 20ml of medium consisted of 0.7% glucose, 0.5% nitrogen source No.1, 1.0% yeast extract and 0.8% phenylacetic acid (Na<sup>+</sup>salt). The optimal culture conditions are following: 5% inoculum size, temperature 28°C, 250r / min and cultivation time 44h. Enzyme activity toward 6-nitro-3-phenylacetamido-benzoic acid at pH 7.7 and 37°C for 10 min was 9.0 IU per ml the culture filtrate per min. When inducer, phenylacetic acid, was added after 6h of cultivation, enzyme activity was enhanced to 11.0 IU / ml. Enzyme formation was decreased by Ca<sup>2+</sup>, Al<sup>3+</sup>, Sn<sup>4+</sup>, Mn<sup>2+</sup>, Fe<sup>2+</sup>, Cu<sup>+</sup>, Co<sup>2+</sup> and strongly inhibited by Zn<sup>2+</sup>, Cd<sup>2+</sup> and Hg<sup>2+</sup>.

**Key words** *Bacillus megaterium*, Penicillin G acylase