

枯草杆菌 α -淀粉酶的生产

陆家生

(无锡酶制剂厂, 无锡)

α -淀粉酶是在酒精、酿造、制药、制糖和纺织工业上应用广泛的酶种，也是目前国内外应用最广、产量最大的酶种之一。

α -淀粉酶可由微生物发酵产生，也可由植物和动物提取。目前工业生产上都以微生物发酵法为主进行大规模生产 α -淀粉酶。我国从1965年开始应用枯草芽孢杆菌 (*Bacillus subtilis*) BF-7658 生产 α -淀粉酶，当时仅无锡酶制剂厂独家生产，年产量为 10.22 吨。现在国内生产酶制剂的厂家已发展到 120 多个，其中约有 40—50% 的工厂生产 α -淀粉酶。总产量约为 7000 多吨。近年来，国外生产耐热性 α -淀粉酶发展较快，已从嗜热真菌、高温放线菌、特别是从嗜热细菌（嗜热脂肪芽孢杆菌 *B. stearothermophilus* 和地衣芽孢杆菌 *B. licheniformis* 等）中分离得到了耐高温的 α -淀粉酶菌种^[1]。但就国内而言，虽已开展了耐高温 α -淀粉酶的研究工作，目前仍以枯草杆菌菌株生产 α -淀粉酶。本文就国内外枯草杆菌 α -淀粉酶的生产作一简要综述。

(一) 发酵生产

1. 菌种

由于菌种易于退化和遭受噬菌体感染而降低产 α -淀粉酶能力，因此要不断开展菌种筛选和诱变育种工作。在提高 α -淀粉酶活力中应

用最广泛而有效的诱变剂有：紫外线 (UV)、X 射线和 γ 射线、N-甲基-N'-硝基-N-亚硝基胍 (MNNG)、甲基磺酸乙酯 (EMS) 等。此外还有 DNA 转化方法。

Bunji 等将 α -淀粉酶活力只有 10u/ml 的野生型原始菌株 6160 经 MNNG 处理和 DNA 转化的反复诱变，最后获得的一支抗环丝氨酸的新菌株 T2N26，酶活力达到了 16000u/ml。新菌株 T2N26 含有六个或六个以上遗传因子控制酶的形式^[2]。Andreeva 等将枯草杆菌 103 菌株的孢子悬浮液经 50℃ 加热 30 分钟处理后，酶合成速度提高了 2—2.7 倍^[3]。Septer 等用亚硝基胍和甲基磺酸乙酯诱变处理枯草杆菌菌株，获得了高产胞外 α -淀粉酶和 β -葡聚糖酶的新菌株^[4]。东条敬等从野生型原始菌株 6160，通过 DNA 转化和突变，获得新菌株 2633， α -淀粉酶活力从 10u/ml 增加至 40000—50000u/ml。 α -淀粉酶活力是用兰值法测定的^[5]。无锡酶制剂厂等以枯草杆菌 06-11 为出发菌株，经热处理、UV 照射、亚硝基胍处理反复交叉进行和 Co⁶⁰- γ 射线照射，获得 11-12 号新菌株，经车间生产扩试，提高了 α -淀粉酶活力约 30%。进一步以甲基磺酸乙酯处理 11-12 号菌株，得到了新菌株 209。在摇瓶试验中，新菌株 209 比原始生产菌株 06-11 提高了发酵单位 30% 左

表 I 枯草杆菌 α -淀粉酶发酵培养基组份、培养条件及结果

配方	发酵培养基组份(%)	培养条件及结果
1	小麦粉 2, 淀粉 2, 黄豆粉 1.5, $(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$ 2.25—2.5, $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 0.05, $\text{CaCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$ 0.02, 葡萄糖或蔗糖或麦芽糖或乳糖 0.5—2	在 30℃, 培养 70h, 摆瓶发酵以乳糖乳最佳, 麦芽糖次之, 葡萄糖最差 ^{[1][2]}
2	利用工业副产品: 碳源为废糖蜜 3, 氮源为酒糟酵母粉 3.5	在 30—35℃, pH 5.5—8.0 有最高酶活力 ^{[1][2]}
3	小麦粉 3.5, 大麦粉 3.5, 淀粉 2, 大豆粉 2.5, $(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$ 2.5, KCl 0.15, $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 0.08	谷类和淀粉先用 α -淀粉酶进行部分液化, 培养 32h, α -淀粉酶活力达到 10000u/ml ^[3]
4	可溶性淀粉 10, 肉汁 1, 聚蛋白胨 2, 酵母膏 0.4, NaCl 0.4	2 L 发酵罐装培养基 1 L, 通气量 3 L/min, 转速 800r/min, 新菌株 2633 在 72h 产 α -淀粉酶 40000—50000u/ml ^[4]
5	用 IMETB 49 菌株生产低蛋白酶的 α -淀粉酶: 小麦粉 2, 淀粉 2, 小麦下脚料 0.3, 黄豆粉 1.5, $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 1.5, KCl 0.15, $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 0.05	培养 34h, α -淀粉酶活力 4000u/ml, 含酪氨酸 1—2u/ml ^[4]
6	土豆淀粉废液提取的土豆蛋白质 2.95, 麦芽糊精 3.75, NH_4NO_3 0.3	35℃培养 67h, α -淀粉酶活力 1300u/ml, 如用等量黄豆饼粉代土豆蛋白质, 酶活力为 700u/ml ^[5]
7	糖化淀粉 3, 黄豆饼粉 5, $(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$ 1	37℃摇瓶培养 2 天, 枯草杆菌 Y08 α -淀粉酶活力 1500u/ml ^[6]
8	淀粉 10, 肉汁 1, 酵母膏 0.4, 聚蛋白胨 2, NaCl 0.4	分别接种由胱氨酸突变体新菌株 CS 108, TM23, 630T, 和 T ₁ N26, 在 30℃通气培养 48h, α -淀粉酶活力分别为 50, 1200, 7000 和 16000u/ml ^[7]
9	土豆淀粉 6, 黄豆饼粉 2, $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 1, $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 0.02, CaCl_2 0.07	接入菌株 IAM 1522, 静态培养 25h, 然后加入 1mM 鸟苷, 继续培养 72h, α -淀粉酶活力为 2050u/ml, 未加鸟苷的为 1326u/ml ^[8]
10	大麦芽汁(干重 72.7%) 0.9—1.0 或饲料酵母水解产物 0.4—0.5, 可代替玉米浆(干重 50%) 1.2	不影响 α -淀粉酶产量 ^[9]
11	脱脂大米糠 10, 玉米浆 1.5, 过磷酸盐 0.1	接种量 1%, 通气量 1v.v.m., 在 30℃ 和初 pH 7.0 时经 72h 发酵后, α -淀粉酶活力为 10000u/ml ^[20]

右,而在车间(10吨和20吨罐)扩试中,发酵单位提高了一倍^[10]。高定华等用X射线和 γ 射线处理枯草杆菌 BF-7658 菌株,获得正结果变种的增值分别为 46.3% 和 21.6%^[11]。又先后用 X、 γ -射线, 氮氯激光处理, 获得高产变异菌株 K211, 在 500L 罐一级发酵, α -淀粉酶活力达 315u/ml, 5000L 罐二级发酵, 酶活力达 420u/ml, 在 23 吨发酵罐上, 酶活力平均达 430u/ml, 最高达 500u/ml。何继春等以枯草杆菌 209 菌株为出发菌株, 经 UV 照射和亚硝基胍复合诱变处理, 获得了高产新菌株 8a5, 在摇瓶试验中, 比原菌株 209, α -淀粉酶活力提高了 17—

35%; 中型试验和生产规模试验, α -淀粉酶活力平均分别达到了 529u/ml 和 505u/ml^[12—14]。国内酶活力均根据《工业用液化型淀粉酶、蛋白酶质量标准测定方法》测定。

总之诱变育种仍是今后国内外获得高产菌株的主要方法之一。一般以物理因素和化学因素交叉进行为好,最好选用抗药性菌株,如抗衣霉素突变株,可使细胞膜结构通透性改善;抗利福平突变株可延迟发酵孢子形成,均可能提高酶产量。诱变剂剂量,以前倾向大剂量和高死亡率,现在改用低或适中剂量;实践证明,正变率在低或适中剂量较多。DNA 转化的重组技

术，国内已开始研究，也已取得一定成绩。关于细胞融合，国内也开始研究，但对提高酶活，国内外尚无明显进展。

2. 发酵培养基和发酵过程控制

目前国内枯草杆菌 α -淀粉酶生产的发酵培养基主要成份为玉米粉和黄豆饼粉，固形物总量在 15—18%（包括补料）。 Na_2HPO_4 0.8%， $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 0.4%， NH_4Cl 和 CaCl_2 为酌量。

国外粗料玉米粉均经精加工成淀粉后使用，或用淀粉的各级水解产物如糊精、麦芽糖和葡萄糖，还有用蔗糖和乳糖作碳源。

国外常用蛋白胨、玉米浆、黄豆（饼）粉和酵母膏等作为有机氮源；铵盐作为无机氮源。在细菌 α -淀粉酶生产中，总氮量的 40% 左右转变成了 α -淀粉酶蛋白^[10]。

国外文献报道的枯草杆菌 α -淀粉酶发酵培养基配方、培养条件及结果择要摘录于表 1。

枯草杆菌 NRRL 3411 与地衣芽孢杆菌 NRRL 1001 和淀粉液化芽孢杆菌相比，在摇瓶发酵中具有最高 α -淀粉酶产率。蛋白胨是最理想氮源， α -淀粉酶形成的最适 pH 值、温度和周期分别为 6.5—7.5、40℃ 和 5 天^[21]。

枯草杆菌 α -淀粉酶工业生产中，菌丝浓度在指数生长期（18—36h）明显增长，并在 39—42h 保持常数，然后出现下降期和细胞自溶。 α -淀粉酶的有效合成时间在 17—45h，放罐单位为 3000u/ml。纯种培养，产量最高^[22]。

枯草杆菌 VTT192 在发酵指数生长期结束时，若将通风量从 1vvm 下降至 0.375 和 0.2vvm 时， α -淀粉酶活力分别提高 140u/ml (9.4%) 和 650u/ml (44%)，同时可以看到 pH 值稍有下降。然而若将通风量从 1vvm 下降至 0.1vvm 时，酶产量明显下降，pH 值跌至 6.0，然后逐渐上升^[23]。

各种氨基酸作唯一氮源对 α -淀粉酶生产的影响，其中 L-天冬酰胺、L-组氨酸和 DL-丝氨酸能刺激 C-1 α -淀粉酶生成，而 L-半胱氨酸和 L-胱氨酸和甘氨酸有抑制作用。甘氨酸浓度达 2—3% 时，会使生长和酶合成全部停止。加入刺激性氨基酸可抵消酶合成的抑制因

素。如蛋氨酸在抵消甘氨酸引起的酶合成抑制方面是极有效的^[24]。

（二）枯草杆菌 α -淀粉酶的纯化和提取

目前国内工业用 α -淀粉酶，是将发酵液加硫酸铵，使 α -淀粉酶连同菌丝体一起析出，经过滤、干燥和粉碎，即得工业用 α -淀粉酶酶粉，也有将发酵液加稳定剂后，直接喷雾干燥制工业用酶粉。后一方法由于严重污染环境，在市内基本已被禁止使用。食品工业用 α -淀粉酶，国内采用工艺，先是加絮凝剂使菌体蛋白尽量沉淀，经板框过滤后，滤液通过真空浓缩或超滤浓缩，下面可分两条路线进行，一是浓缩液加吸附剂（通常用淀粉或变性淀粉）；二是浓缩液加酒精或丙酮进行析，然后经过滤、干燥和磨粉，均能得到食品工业用 α -淀粉酶。

由于发酵液直接盐析，要耗用大量硫酸铵，而且产品中含有大量菌体。因此如将除去菌体蛋白的发酵滤液在真空下于 45—50℃ 浓缩至原体积三分之一，或通过超滤浓缩至原体积三分之一，然后用 60% $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 进行盐析，高速离心机（转数约 5000r/min）分离，收集沉淀物，在真空、室温下干燥^[25]。

将发酵滤液经超滤浓缩至 α -淀粉酶纯度达 45900u/g，在重量为 7055 磅、干物质含量 19% 的超滤浓缩液中，加入淀粉 400 磅、 $\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2$ 525 磅，混合液在空气进口温度 120—180℃、出口温度 68—85℃ 下进行喷雾干燥^[26]。

有人试验，在发酵滤液的浓缩液中，加入变性淀粉，连续振摇 3h，进行静态吸附，分离并干燥，产率 ≤ 83%。最适酶活在 pH 6.0 和温度 55—60℃， Ca^{2+} 、 Mg^{2+} 是最佳稳定剂^[27]。

Friedhelm 等报道，将最初 α -淀粉酶滤液通过透析和/或超滤，接着进行热处理，就可制得一种稳定的高浓度的液体酶制剂。例如将酶溶液以流速 25—30L/h · m²，进行超滤浓缩至原体积的 1/10，90% 水及相等量可溶性低分子量物质被除去，超滤收率大约为 90—95%。然后放至真空迴转式蒸发器中进行浓缩，最终体积为原体积的 1/40，产率大于 90%。上述酶制剂在室温下可稳定几个月，不需加稳定剂，适于

食品和饮料工业使用^[28]。

枯草杆菌 α -淀粉酶发酵液难于进行固液分离,通常要加絮凝剂,使悬浮的菌体和溶解的大分子化合物通过微粒之间形成的“桥接”,使微粒凝聚。目前国内选用聚丙烯酰胺、海藻酸钠、氯化钙加磷酸氢二钠、碱式氯化铝等单一或复合使用,均有良好絮凝作用。

参 考 文 献

- [1] Kindle, K. L.: *Appl. Biochem. and Biotech.*, 8: 153—170, 1983.
- [2] Bunji, M. et al.: *Proc. Jpn. Acad., Ser. B* 54(8), 435—439, 1978.
- [3] Andreeva, M. A. et al.: *Fermentn. Spirit. Prom-st.*, 2: 32—35, 1981.
- [4] Septer, W. et al.: *Abh. Akad. Wiss. DDR, Abt. Math., Naturwiss., Tech.*, 123—136, 1981.
- [5] 东条敬等: *农化*, 57(3): 717—724, 1983。
- [6] 无锡酶制剂厂等: *遗传学报*, 3(3): 216—223, 1976,
- [7] 高定华等: *上海科技大学学报*, 1: 51—55, 1982。
- [8] 何继春等: *微生物学通报*, 13(2): 61—64, 1986。
- [9] 何继春等: *微生物学通报*, 13(5): 203—206, 1986。
- [10] 山本武彦: *淀粉科学*, 32(2): 99—106, 1985。
- [11] Reiner, G. et al.: *Ger. (East) DD*, 161; 181, 1985.
- [12] Ali, M.: *Doga. Bilim Derg., Seri B*, 9(2): 128—134, 1985.
- [13] Johann, H. et al.: *Ger. (East) DD*, 153: 647, 1983.
- [14] Johann, H. et al.: *Ger. (East) DD*, 157: 265, 1982.
- [15] Michel, H. et al.: *Fr.*, 2, 496, 689, 1982.
- [16] Juichiro, F. et al.: *Jpn. Kokai Tokkyo Koho*, 8110029.
- [17] Bunji, M.: *Jpn Kokai Tokkyo Koho*, 8034047.
- [18] Akihiro, Y. et al.: *Jpn. Kokai*, 77: 136,988.
- [19] Spokiene, A. et al.: *Proizvud. Primen. Mikrobu Ferma. Prep.*, 3: 96—104, 1976.
- [20] Abdell-Akher, M. et al.: *Chem. Abt.*, 80: 35799W, 1974.
- [21] Valdeavella, C. V. et al.: *Bull. Philipp. Biochem. Soc.*, 4(1—2): 45—55, 1981.
- [22] Stapeinskiene, E. et al.: *Fermentn. Spirit. Prom-st.*, 8: 16—17, 1981.
- [23] Maekkanen, P. H. et al.: *J. Appl. Chem. Biotechnol.*, 25: 863—865 1975.
- [24] Gupta, V. K. et al.: *J. Res. (Punjab Agric. Univ.)* 17(2): 192—198 1980.
- [25] Hwang Pautsung: *Taiwan Sugar*, 20(5): 189—192, 1973.
- [26] Neubeck, C. E.: US 4,233,405, 1980.
- [27] Dzhavakhiya, G. Y. et al.: *Fermentn. Spirit. Prom-st.*, 5: 28—31, 1977.
- [28] © 中国科学院微生物研究所期刊联合编辑部 <http://journals.im.ac.cn>