

DOI:10.13656/j.cnki.gxkx.20180528.003

韦柳静,卢磊芳.两株氧化葡萄糖酸杆菌静息细胞的催化性能比较[J].广西科学,2018,25(3):339-342.

WEI L J, LU L F. Comparison of the catalytic property by the resting cells of two *Gluconobacter oxydans* strains[J]. Guangxi Sciences, 2018, 25(3): 339-342.

两株氧化葡萄糖酸杆菌静息细胞的催化性能比较*

Comparison of the Catalytic Property by the Resting Cells of Two *Gluconobacter oxydans* Strains

韦柳静**, 卢磊芳

WEI Liujing, LU Leifang

(华东理工大学, 生物反应器工程国家重点实验室, 上海 200237)

(State Key Laboratory of Bioreactor Engineering, East China University of Science and Technology, Shanghai, 200237, China)

摘要:【目的】氧化葡萄糖酸杆菌是一种严格好氧的革兰氏阴性菌,能够立体选择性氧化多种羟基化合物生成相应的醛、酮或酸。【方法】本文将比较两株氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 和 621H 的静息细胞对甘油、乙二醇及乙醇的催化能力,并研究了溶氧对催化反应的影响。【结果】两株氧化葡萄糖酸杆菌氧化甘油的能力较相似,溶氧对这两株菌的甘油催化能力都有较大影响;氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 能够将乙二醇几乎全部氧化为羟基乙酸,副产物少,而 621H 转化相同量的底物只生成少量的羟基乙酸,副产物多。氧化葡萄糖酸杆菌 621H 生产乙酸的能力也很低。【结论】两株氧化葡萄糖酸杆菌催化甘油生成二羟基丙酮的能力相当,但在催化醇生成酸的反应中,氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 更具优势。

关键词:氧化葡萄糖酸杆菌 醇 生物催化

中图分类号:Q939.97 文献标识码:A 文章编号:1005-9164(2018)03-0339-04

Abstract:【Objective】*Gluconobacter oxydans* is a strictly aerobic gram-negative bacterium that can stereo selectively oxidize a variety of hydroxy compounds to produce the corresponding aldehydes, ketones or acids. 【Methods】The purpose of this study was to compare the oxidation ability of glycerol, glycol and ethanol by resting cells of *G. oxydans* DSM 2003 and 621H, and the influence of dissolved oxygen on catalytic reaction. 【Results】Two strains of oxidized *G. oxydans* have similar ability to oxidize glycerol. Dissolved oxygen has a great influence on the glycerol catalytic ability of the two strains. *G. oxydans* DSM 2003 can almost completely oxidize ethylene glycol to glycolic acid with few by-products. While 621H transformed the same amount of substrate, only a smaller amount of glycolic acid was produced, with many by-products. Oxidized *G. oxydans* 621H also has low acetic acid production. 【Conclusion】The two strains of oxidized *G. oxydans* have similar ability to oxidate glycerol to dihydroxyacetone, whereas, *G. oxydans* DSM 2003 shows more advantages in the reactions of alcohols to generate acids.

Key words: *Gluconobacter oxydans*, alcohols, biocatalytic reaction

收稿日期:2018-04-25

作者简介:韦柳静(1978—),女,副研究员,主要从事代谢工程及合成生物学研究, E-mail: weilijing@ecust.edu.cn.

*上海市自然科学基金项目(11ZR1408100)和生物反应器工程国家重点实验室专项基金项目(2060204)资助。

**通信作者。

0 引言

【研究意义】氧化葡萄糖酸杆菌(*Gluconobacter oxydans*)是一种严格好氧的革兰氏阴性菌,属于醋酸菌科^[1-2]。其最大的特点之一就是细胞膜上含有许多脱氢酶,可将羟基化合物不完全氧化生成相应的

醛、酮或酸等。【前人研究进展】其中膜结合山梨醇脱氢酶(mSLDH)负责氧化甘油生产二羟基丙酮(DHA),负责编码该酶的基因 *slcAB* 的过表达,可提高二羟基丙酮的产量和对高浓度底物产物的耐受性。当敲除了膜结合乙醇脱氢酶编码基因 *adh*,上述现象更加明显^[3]。膜结合乙醇脱氢酶(mADH)和膜结合乙醛脱氢酶(mALDH)共同参与了将一系列醇,如甲醇、乙醇、正丙醇、正丁醇、乙二醇、1,4-丁二醇等氧化成相应醛最后得到相应的酸的反应,这两个酶基本不能氧化3个以上羟基的多元醇,如仲醇、多羟基醇等,随底物碳链长度的增加催化活性减小^[4]。氧化葡萄糖酸杆菌是严格好氧微生物,周质空间发生的脱氢反应普遍需要消耗大量氧气,因此在很多产物的生产过程中都需保证较高的溶氧水平^[5]。【本研究切入点】氧化葡萄糖酸杆菌有多种菌株,不同菌株之间的生理特性和催化性质不尽相同。氧化葡萄糖酸杆菌 621H 是一株模式菌株,并于 2005 年完成了基因组测序^[6]。氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 常见于各种有机酸的生产^[7-9]。目前国内外尚未有针对这两株菌对不同醇的催化性能进行比较。【拟解决的关键问题】本研究将比较氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 和 621H 静息细胞对甘油、乙二醇及乙醇的催化能力,并比较溶氧对催化反应的影响,为改进氧化葡萄糖酸杆菌发酵生产二羟基丙酮、羟基乙酸等打下基础。

1 材料与方法

1.1 材料

1.1.1 菌种

氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 和氧化葡萄糖酸杆菌 621H(DSM 2343)购至购自德国 DSM 菌种保藏中心(DSMZ)。

1.1.2 培养基

山梨醇培养基:山梨醇 80 g/L,酵母粉 20 g/L, KH_2PO_4 1.5 g/L, $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 1.5 g/L 和 $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 0.5 g/L。

1.2 方法

1.2.1 细胞培养

将氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 和 621H 在山梨醇培养基中活化,以 1% 的接种量分别转接到 50 mL 新鲜的山梨醇培养基中,30℃ 摇床培养,转速 220 r/min,每份 3 瓶作为平行样品。

1.2.2 静息细胞制备

氧化葡萄糖酸杆菌生长到指数生长末期(约 20 h),在 4℃ 下 12 000 r/min 离心 10 min,倒掉上清液,

收集菌体。用 pH=6.0 的磷酸缓冲液悬浮菌体,在 4℃ 下 12 000 r/min 离心 10 min,回收菌体,重复洗涤 3 遍。最后用 pH=6.0 的磷酸缓冲液重悬菌体。

1.2.3 静息细胞催化反应

每个 50 mL 锥形瓶中的催化反应体系包括菌体 1.0 g DCW/L ($OD_{600} = 3.0$),甘油或乙二醇 10 g/L 和 pH=6.0 的磷酸缓冲液共 10 mL,每个反应作 3 个平行样品。催化反应条件:30℃,转速 220 r/min。每隔一定时间取样 1 mL 于 1 mL EP 管中,样品在 4℃ 下 12 000 r/min 离心 10 min,取上清于 1 mL EP 管中。样品保存于 4℃ 冰箱中,并于 12 h 内进行检测。

1.2.4 甘油浓度的测定

甘油浓度的测定使用上海科欣生物技术研究所的甘油三酯试剂盒。

1.2.5 二羟基丙酮、羟基乙酸及乙酸浓度的测定

二羟基丙酮、羟基乙酸及乙酸浓度的测定采用高压液相色谱(HPLC)检测。具体色谱条件:反相色谱柱-ZorbaxRR SBAq (4.6 mm×250 mm,5 μm);流动相:0.1%(V/V)稀磷酸;流速:1.0 mL/min;柱温:30℃;紫外检测波长:210 nm;进样体积:10 μL。

1.2.6 乙二醇浓度的测定

乙二醇和内标 1,4-丁二醇的浓度使用气相色谱仪(Agilent 6890)检测。具体色谱条件为:DB-WAX 毛细管柱,氮气为载气,流速为 20 mL/min;进样口温度为 250℃;氢火焰离子检测器;色谱柱升温程序为初始温度为 100℃ 维持 1 min,以 20℃/min 升温至 180℃ 维持 3 min;分流比 20:1,进样体积:1 μL。

2 结果与分析

2.1 氧化葡萄糖酸杆菌转化甘油生成二羟基丙酮的研究

氧化葡萄糖酸杆菌最大的特点之一是其细胞膜上具有丰富的脱氢酶,能够直接氧化一系列的醇生成酮、醛、酸等,底物不需要通过透膜运输而直接在胞外进行反应,极大地促进了催化效率。其中,氧化葡萄糖酸杆菌膜上山梨醇脱氢酶(mSLDH)能够将甘油转化为二羟基丙酮,该酶还具有其他底物活性,如甘露醇、山梨醇、阿拉伯醇、5-酮基-葡萄糖酸等。本研究考察了氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 和 621H 在不同转速下氧化甘油生成二羟基丙酮的情况。

图 1 可见,两株氧化葡萄糖酸杆菌氧化甘油的能力受溶氧影响非常明显,随着转速提高二羟基丙酮的生成速率明显加快。经过 3 h,转速为 300 r/min 下

两株菌的甘油氧化反应基本结束,底物几乎完全转化为二羟基丙酮,转化率接近 100%(图 1b)。200 r/min 转速下的反应需经 4 h 才能结束,而此时转速为 100 r/min 下的静息细胞只氧化了大约 50%底物。实验说明氧化葡萄糖酸杆菌氧化甘油的反应会消耗大量氧气,溶氧是影响反应速率的重要因素之一。尽管两种静息细胞在 300 r/min 的转速下生产二羟基丙酮的能力几乎相同,但是氧化葡萄糖酸杆菌 621H 在 100 r/min 和 200 r/min 下的反应速率略高于氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003(图 1a)。实验说明了氧化葡萄糖酸杆菌 621H 在低溶氧水平下比氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 拥有较强的催化甘油的能力,可能是由于氧化葡萄糖酸杆菌 621H 结合氧气的能力更强。

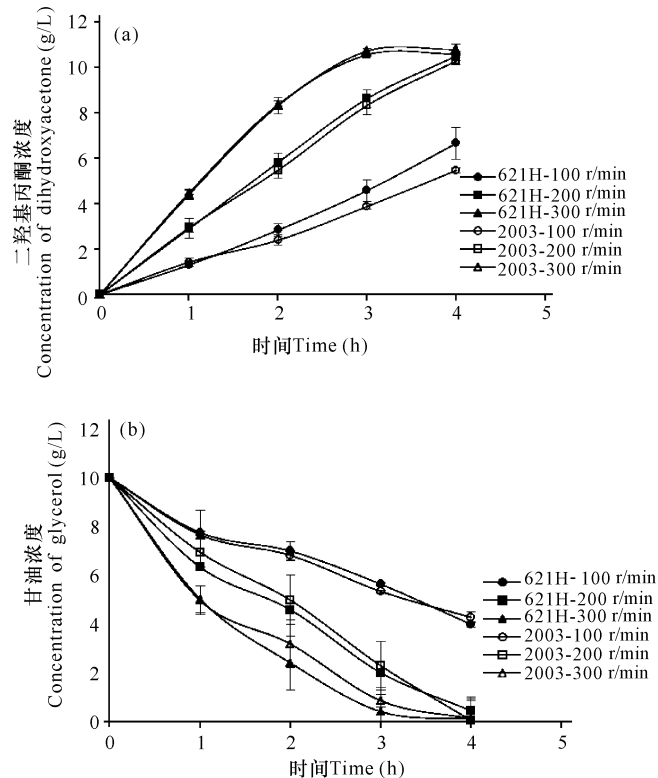


图 1 氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 和 621H 的静息细胞在不同转速下二羟基丙酮的生成曲线(a)与甘油的消耗曲线(b)

Fig. 1 Comparison of DHA production curve(a) and glycerol consumption curve(b) among *G. oxydans* DSM 2003 and 621H with different rotate speed

2.2 氧化葡萄糖酸杆菌转化乙二醇生成羟基乙酸的研究

利用醋酸菌氧化乙醇酿造醋主要依靠膜结合 PQQ 依赖型乙醇脱氢酶(mADH)和膜结合 PQQ 依赖型乙醛脱氢酶(mALDH)参与的两步连续反应。mADH 能够将乙醇氧化为乙醛,乙醛进一步被 mALDH 氧化为乙酸。这类酶与呼吸链相耦连,氧

化底物过程中使膜上的泛醌(Q)还原(通过泛醌氧化酶再次氧化),能量主要来自与细胞色素 b_o_3 泛醌氧化酶相关的呼吸链,一小部分能量来自氰化物不敏感的氧化酶 CioAB 呼吸链,两者均能还原氧气生成水。mADH 也参与氰化物不敏感的呼吸链^[10]。本研究探讨了两种氧化葡萄糖酸杆菌对乙二醇催化的不同效果。

如图 2a 所示,不同转速对静息细胞催化乙二醇生成羟基乙酸的影响并不是特别明显,说明溶氧并非这两株菌催化此反应的关键因素。氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 生产羟基乙酸的能力明显强于氧化葡萄糖酸杆菌 621H。经过 42 h,氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 生产羟基乙酸约 6 g/L,是氧化葡萄糖酸杆菌 621H 的 3 倍。虽然氧化葡萄糖酸杆菌 621H 生产的羟基乙酸远少于氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003,但是氧化葡萄糖酸杆菌 621H 消耗的底物很多(约 4.3 g/L),与氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 消耗约 4.8 g/L 乙二醇差别不大(图 2b),说明氧化葡萄糖酸杆菌 621H 消耗的乙二醇并没有完全转化为羟基乙酸而是产生了其他副产物,也可能是由于 621H 膜上的 mADH 及 mALDH 特异性不及 DSM 2003 的强。用氧化葡萄糖酸杆菌生成羟基乙酸的反应速率较生成二羟基丙酮的反应速率慢,其中一个原因可

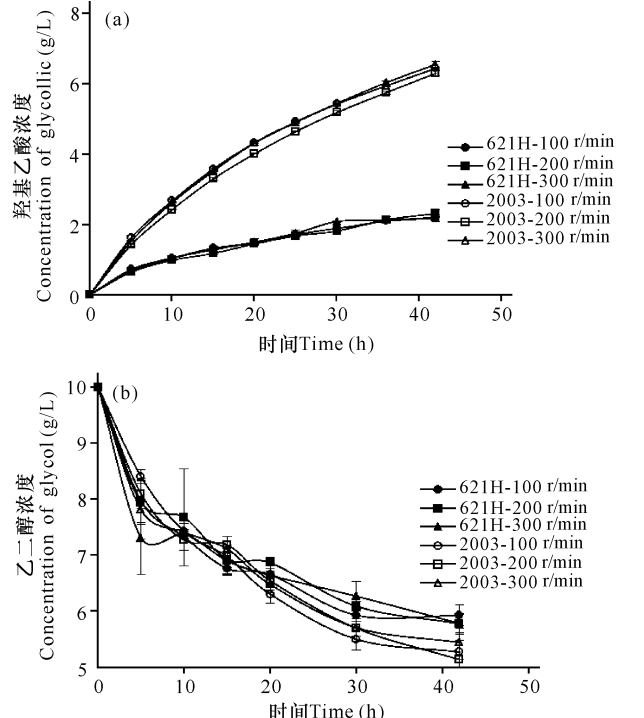


图 2 氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 和 621H 的静息细胞在不同转速下羟基乙酸的生成曲线(a),乙二醇的消耗曲线(b)

Fig. 2 Comparison of glycollic acid production curve (a), glycol consumption curve (b) among *G. oxydans* DSM 2003 and 621H with different rotate speed

能是产物的积累使环境 pH 降低导致 mADH 及 mALDH 的活性降低。以前的研究发现敲除了膜结合乙醇脱氢酶的氧化葡萄糖酸杆菌不能氧化乙二醇,但敲除了膜结合乙醛脱氢酶的菌株仍然能够转化乙二醇为羟基乙酸,说明存在一些其他的同工酶能够使与乙醛脱氢酶相同的作用,但是其催化能力不及乙醛脱氢酶,致使羟基乙酸产量不如野生型菌株高^[9]。

2.3 氧化葡萄糖酸杆菌转化乙醇生成羟基乙酸的研究

如图 3 所示,与催化乙二醇相比,氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 对乙醇催化反应的进行速率要快得多,到 15 h 转速为 200 r/min 和 300 r/min 的底物氧化反应基本结束。而转速为 100 r/min,DSM 2003 催化乙醇生成乙酸的能力变弱,说明低溶氧不利于 DSM 2003 催化乙醇生成乙酸。同样地,621H 催化乙醇生成乙酸的能力较 DSM 2003 弱很多,但溶氧对此菌株的催化能力影响不大。从乙二醇及乙醇的催化反应可以看出,氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 催化醇生成酸的能力要比 621H 强很多。

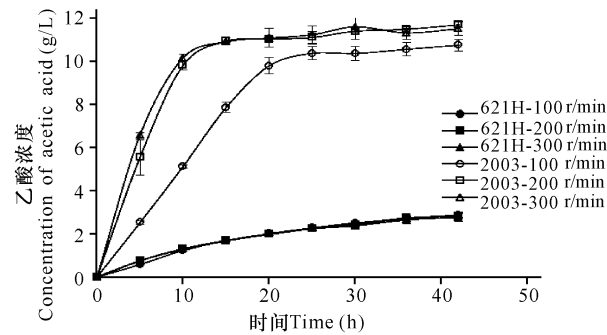


图 3 氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 和 621H 的静息细胞在不同转速下乙酸的生成曲线

Fig. 3 The curve of acetic acid production among *G. oxydans* DSM 2003 and 621H with different rotate speed

3 结论

本文研究了氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 和 621H 静息细胞对甘油、乙二醇及乙醇的催化能力,以及比较了供氧对催化反应的影响。氧化葡萄糖酸杆菌菌株之间酶的性质有所不同。相较乙醇脱氢酶和乙醛脱氢酶氧化醇生成酸的反应而言,溶氧对山梨醇脱氢酶氧化甘油成二羟基丙酮反应影响比较明显。

两株氧化葡萄糖酸杆菌氧化甘油生成二羟基丙酮的能力相似,而催化醇生成酸的反应却大不相同。几乎消耗相同量的底物,氧化葡萄糖酸杆菌 621H 生产羟基乙酸和乙酸的能力都很低,氧化过程中产生了很多其他的副产物;氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 在

催化醇生成酸的反应中特异性强,底物基本完全转化成了羟基乙酸和乙酸。

参考文献:

- [1] FLICKINGER M, PERLMAN D. Application of oxygen-enriched aeration in the conversion of glycerol to dihydroxyacetone by *Gluconobacter melanogenus* IFO 3293 [J]. Applied and Environmental Microbiology, 1977, 33(3): 706-712.
- [2] DE M C, PEREIRA C S, NAESENS M, et al. The genus *Gluconobacter oxydans*: Comprehensive overview of biochemistry and biotechnological applications[J]. Critical Reviews in Biotechnology, 2007, 27(3): 147-171.
- [3] LI M H, WU J, LIU X, et al. Enhanced production of dihydroxyacetone from glycerol by overexpression of glycerol dehydrogenase in an alcohol dehydrogenase-deficient mutant of *Gluconobacter oxydans* [J]. Bioresource Technology, 2010, 101(21): 8294-8299.
- [4] 韦柳静, 林金萍, 杨雪鹏, 等. 氧化葡萄糖酸杆菌 DSM 2003 膜结合乙醇脱氢酶的纯化鉴定和性质研究[J]. 食品科学. 2010, 31(13): 164-168.
WEI L J, LIN J P, YANG X P, et al. Purification, identification and characterization of membrane-bound alcohol dehydrogenase from *Gluconobacter oxydans* DSM 2003 [J]. Food Science, 2010, 31(13): 164-168.
- [5] SILBERBACH M, MAIER B, ZIMMERMANN M, et al. Glucose oxidation by *Gluconobacter oxydans*: characterization in shaking-flasks, scale-up and optimization of the pH profile[J]. Applied Microbiology and Biotechnology, 2003, 62(1): 92-98.
- [6] PRUST C, HOFFMEISTER M, LIESEGANG H, et al. Complete genome sequence of the acetic acid bacterium *Gluconobacter oxydans* [J]. Nature Biotechnology, 2005, 23(2): 195-200.
- [7] WEI G D, YANG X P, GAN T, et al. High cell density fermentation of *Gluconobacter oxydans* DSM 2003 for glycolic acid production[J]. J Ind Microbiol Biotechnol, 2009, 36(8): 1029-1034.
- [8] WEI G D, YANG X P, ZHOU W Y, et al. Adsorptive bioconversion of ethylene glycol to glycolic acid by *Gluconobacter oxydans* DSM 2003[J]. Biochemical Engineering Journal, 2009, 47(1): 127-131.
- [9] WEI L J, ZHOU J L, ZHU D N, et al. Functions of membrane-bound alcohol dehydrogenase and aldehyde dehydrogenase in the bio-oxidation of alcohols in *Gluconobacter oxydans* DSM 2003 [J]. Biotechnology and Bioprocess Engineering, 2012, 17(6): 1156-1164.
- [10] YAKUSHI T, MATSUSHITA K. Alcohol dehydrogenase of acetic acid bacteria: structure, mode of action, and applications in biotechnology [J]. Applied Microbiology and Biotechnology, 2010, 86(5): 1257-1265.

(责任编辑:陆雁符支宏)