精细化工中间体

固定化 c-ω-转氨酶催化合成(4S)-四氢萘酮

高嵩1,邵小芙1,果波1,李前1,王佩2,曹阳1*

(1. 江苏海洋大学 江苏省海洋药物活性分子筛选重点实验室,江苏 连云港 222005;2. 南京师范大学 食品与制药工程学院,江苏 南京 210023)

摘要:以 T4 噬菌体衣壳为载体,探索了海绵假弧菌-ω-转氨酶(*P-ω*-TA)的自组装固定化,以将 *P-ω*-TA 与 T4 噬菌体非必需小外壳蛋白(Soc)融合的方式实现了 *P-ω*-TA 在 T4 噬菌体衣壳上的亲和固定及较高的位点结合数。对固定化 *P-ω*-TA 的适应性、回收性能、(S)-型异构体选择性拆分及(1S,4S)-去甲基舍曲林的催化能力进行了测试。结果表明,固定化的 *P-ω*-TA 保持了完整的活性及适应性,可通过离心操作轻松地回收,并进行重复使用。在 5 次回收和重复使用过程中,每次酶活回收率均>91%,经 5 次催化,最终酶活保持率约为 84%。固定化 *P-ω*-TA 保持了在底物手性中心处的(S)-型异构体选择性拆分以及对(1S,4S)-去甲基舍曲林的催化能力。 关键词:海绵假弧菌-ω-转氨酶;T4 噬菌体;手性拆分;酶固定化;舍曲林;精细化工中间体中图分类号:TQ463;Q814.2 文献标识码:A 文章编号:1003-5214 (2024) 05-1152-09

Synthesis of (4S)-tetrahydronaphthalone catalyzed by immobilized *Pseudovibrio-ω*-aminotransferase

GAO Song¹, SHAO Xiaofu¹, GUO Bo¹, LI Qian¹, WANG Pei², CAO Yang^{1*}

(1. Jiangsu Key Laboratory of Marine Pharmaceutical Compound Screening, Jiangsu Ocean University, Lianyungang 222005, Jiangsu, China; 2. School of Food Science and Pharmaceutical Engineering, Nanjing Normal University, Nanjing 210023, Jiangsu, China)

Abstract: The self-assembly immobilization of *Pseudovibrio-\omega*-transaminase (*P-\omega*-TA) was explored using bacteriophage T4 capsid as carrier. Fusion of *P-\omega*-TA to the non-essential small outer capsid protein (Soc) of bacteriophage T4 led to the affinity immobilization of *P-\omega*-TA on the T4 capsid with a high copy number. The adaptability, recovery performance, selective resolution of (*S*)-type isomers and the catalytic capacity of (1*S*,4*S*)-demethylsertraline were further evaluated. The results showed that the immobilized *P-\omega*-TA retained its full activity and adaptability, with easy recovery through centrifugation for repeated uses. In a five-round recovery and re-use process, the recovery rate of enzyme activity was greater than 91% for each round. After five times of catalysis, the final enzyme activity retention rate was about 84%. The immobilized *P-\omega*-TA maintained the (*S*)-type selective resolution at the chiral center of the substrate and the catalytic capacity of (1*S*,4*S*)-demethylsertraline.

Key word s: *Pseudovibrio-\omega-transaminase*; bacteriophage T4; chiral resolution; enzyme immobilization; sertraline; fine chemical intermediates

抑郁症已经成为全球最严重的医疗和公共卫生 负担之一^[1-2]。由辉瑞公司(美国康涅狄格州格罗顿) 研发的舍曲林是抗抑郁症治疗的 5 种主要药物之 一,其为全球对抗抑郁症的努力提供了强有力的支 持^[3]。作为一种选择性 5'-羟色胺再摄取抑制剂 (SSRI)型抗抑郁药,舍曲林结构中具有两个手性 中心,在普通化学路线中难以合成,需通过不对称 合成及异构体分离才能获得特定的异构体^[4-5]。(4S)-

收稿日期: 2023-05-17; 定用日期: 2023-08-07; DOI: 10.13550/j.jxhg.20230398

基金项目: 江苏省研究生科研与实践创新计划项目(KYCX2022-31)

作者简介:高 嵩(1980—),男,教授, E-mail: gaos@jou.edu.cn。**联系人:** 曹 阳(1990—),男,讲师, E-mail: 202000088@ jou.edu.cn。

四氢萘酮是舍曲林合成中的关键中间体,如果能准确地进行手性拆分,那么可以通过简单、非立体选择性的步骤将(4*S*)-四氢萘酮转化为舍曲林,反应式如下^[4,6]:



然而,目前仍缺乏操作简单、环境友好的(4S)-四氢萘酮合成和手性拆分化学路线^[6-8]。酶在生物 催化中表现出天然的立体选择性,并在绿色化学 技术中提供立体化学解决方案^[9]。海绵假弧菌-ω-转氨酶(*P*-ω-TA)是一种发现于海绵 *Pseudovibrio* sp. WM33 (GenPept accession No. WP_063301853)、 依赖于吡哆醛-5'-磷酸盐(PLP)的转氨酶,通过 底物远端手性中心的(S)-型异构体选择性,表现出 良好的可将(1*S*,4*S*)-去甲基舍曲林进行手性拆分转 化为(4*S*)-四氢萘酮的性能,反应式如下^[8]:



基于该酶的手性拆分作用可以显著简化舍曲林的合成, *P-ω*-TA 在这种重要抗抑郁药物的合成中具有良好的应用潜力^[6-8]。典型的舍曲林合成路线反应 式如下^[5]:



酶的生物催化应用往往受制于高成本,这是由 酶的制备复杂、一次性使用和不稳定性所引起的。 这个问题可以通过酶固定化来解决。通过酶的固定 化, 酶的稳定性通常会增加, 并且酶的回收和重复 使用也更方便^[10]。T4 噬菌体衣壳是一个 80 nm×110 nm 的长二十面体蛋白质外壳,由 930 个基因产物 23 (gp23 蛋白,相对分子质量 49000,以下简称分 子量)组成,并装饰有2个非必需蛋白:小外壳蛋 白(Soc, 分子量 9000, 每壳体 870 拷贝) 和高抗 原性外壳蛋白(Hoc,分子量 39000,每壳体 155 拷 贝)^[11-12],可以作为理想的酶固定化载体。作为一 种纳米级颗粒,T4 噬菌体衣壳具有天然的大比表面 积,可有效进行酶固定化^[13],且相较于以往的纳米 级材料, T4 噬菌体衣壳基于其天然生物材料的性 质,材料颗粒均匀,目经改造后的酶可基于自组装 的方式实现定向固定,无需复杂的载体活化操作,

并且可减少由于蛋白空间构象改变造成的活性损失。当将酶以适当的方式改造成 Soc 或 Hoc 的融合 蛋白时,2 个非必需蛋白数量众多的结合位点可用 于酶的亲和固定化,而亲和固定化有利于保留酶的 活性。此外,T4 噬菌体衣壳的组装是一个精确的生 物过程^[14],这保证了均匀的颗粒大小和有序排列的 酶固定化位点。T4 噬菌体衣壳作为疫苗输送载体的 成功应用已经证明了外源蛋白在 T4 噬菌体衣壳体 上的稳定组装和良好的活性持久性^[15-17]。

本研究通过工程设计将 *P-ω*-TA 和 Soc 改造为 融合蛋白实现了 *P-ω*-TA 在 T4 噬菌体衣壳上的高数 量位点结合自组装固定化,并对固定化后 *P-ω*-TA 的 pH 及温度适应性、固定化酶回收能力、选择能 力与(1*S*,4*S*)-去甲基舍曲林的催化能力进行了测试。 本研究可提高 *P-ω*-TA 的使用效率,从而为舍曲林 的生产降低成本。

1 实验部分

• 1154 •

1.1 试剂与仪器

α-甲基苄胺、(S)-α-甲基苄胺、PLP、三乙胺、 乙腈、磷酸二氢钠、三羟甲基氨基甲烷盐酸盐 (Tris-HCl)、NaCl、MgSO₄、氯仿、Na₂HPO₄、DMSO, AR,上海麦克林生化科技股份有限公司;丙酮酸钠、 乙酰氯,AR,上海阿拉丁生化科技股份有限公司; 苯乙酮,AR,河南郑州阿尔法化学有限公司; (1S,4S)-4-(3,4-二氯苯基)-1,2,3,4-四氢萘-1-胺盐酸 盐,AR,湖北黄石永信医药科技有限公司;无水 Na₂SO₄、乙酸乙酯、二氯甲烷,AR,上海毕得医药 科技股份有限公司;DNase I (AR)、二乙基氨乙 基(DEAE)离子交换柱,生工生物工程 (上海) 股份有限公司。

10-amber *13*-amber *hoc*-del *soc*-del T4 噬菌体 突变体、大肠杆菌 P301 菌株,美国华盛顿特区 美国天主教大学 VENIGALLA B. RAO 博士实验 室赠送。

Centrifuge 5424R 高速冷冻离心机,德国 Eppendorf 股份公司; JN-02C 低温超高压连续流破 碎机,广州聚能纳米生物科技股份有限公司; AKTA 蛋白纯化系统,英国 GE Healthcare 公司; LC-20型 高效液相色谱仪,日本 Shimadzu 公司; T100 基因 扩增仪,伯乐生命医学产品有限公司。

1.2 酶的重组表达

将优化后的原核表达蛋白编码序列(GenBank accession No. WP_063301853) 插入 pET-28a(+)载体 的 T7 启动子下游, 原核重组表达 P-ω-TA, 重组质 粒表达的 P-ω-TA 序列 N-端进行 his-标签标记。为 了实现 Soc-P-ω-TA 的重组融合表达,将 soc 基因 (GenBank accession No. NP_049644.1) 插入上述构 建的重组质粒 $P-\omega$ -TA 序列同一编码阅读框上游, 使 Soc 与 P-ω-TA 的 N-端融合。序列的准确性得到 了验证。DNA 合成、分子克隆和测序由安徽合肥通 用生物有限公司完成。P-ω-TA 在大肠杆菌 BL21-CodonPlus(DE3)-RIPL 菌株中通过异丙基 -β-D-硫代半乳糖苷诱导过表达, Soc-P-ω-TA 在 BL21(DE3) pLysS 菌株中表达通过异丙基-β-D-硫代 半乳糖苷诱导过表达,并通过 AKTA Prime Plus 系 统(GE Healthcare Life Sciences, Boston, MA, USA) 实现镍基质亲和层析纯化。纯化后的 P-ω-TA 保存 在 pH 为 8 的 20 mmol/L Tris-HCl、500 mmol/L NaCl 和体积分数为10%的甘油中。

1.3 (S)-α-甲基苄胺的脱氨反应

反应液共计 40 mL, 其中含有 10 mmol/L (S)-α-

甲基苄胺、10 mmol/L 丙酮酸钠、1 mmol/L PLP、3 µmol/L 的酶、体积分数 10%的 DMSO 和 50 mmol/L 的磷酸钠 (pH=8)。30 ℃下反应 1 h 后,加入 20 mL 乙酸乙酯淬灭反应,并以乙酸乙酯萃取 3 次 (20 mL×3),合并有机相,并用无水 Na₂SO₄ 干燥,旋干溶剂得到粗产品。收率为 88%。¹HNMR (500 MHz, CDCl₃), δ : 7.98~7.92 (m, 2H, ArH), 7.56 (t, *J* = 7.4 Hz, 1H, ArH), 7.46 (t, *J* = 7.6 Hz, 2H, ArH), 2.60 (s, 3H, —CH₃)。

酶活曲线反应体系同上,体积共计 1 mL。30 ℃ 下反应 20 min 后,加入乙酸乙酯[V(反应液): V(乙酸乙酯)=1:1]提取反应混合物,取 100 µL 乙酸 乙酯相用乙腈稀释 3 倍,经高效液相色谱仪检测。 HPLC 外标法制作苯乙酮标准曲线,定量计算苯乙 酮的生成量。检测色谱条件: Agilent ZORBAX Extend-C18 色谱柱(4.6 mm×150 mm×5 µm,),流 动相 V(乙腈): V(三乙胺水溶液, pH=10.3) = 28:72,流速 0.8 mL/min, UV 检测器波长 245 nm, pH=10.3,保留时间(R_t) =11.1 min。经乙腈稀释 后的样品过滤制样,进样体积为 10 µL,检测时间 为 20 min。

1.4 Soc 蛋白缺失的 T4 衣壳的制备

Soc 蛋白缺失的 T4 农壳依据 TAO 等^[18]报道方 法,使用 10-amber 13-amber hoc-del soc-del T4 噬菌 体突变体感染大肠杆菌 P301(sup-)细胞制备。将 被 T4 噬菌体突变体感染的 500 mL 大肠杆菌细胞 进行离心收集,在 40 mL pH 为 7.5 的 26 mmol/L Na₂HPO₄、68 mmol/L NaCl、22 mmol/L KH₂PO₄、 1 mmol/L MgSO₄溶液中裂解,溶液中包含质量浓度 10 mg/L DNase I和 2 mL 氯仿。裂解液 37 ℃孵育 1 h,分别以 6000 r/min 离心 10 min 和 15000 r/min 离心 45 min 进行 2 次离心,最终沉淀中的 T4 衣壳 悬浮在 200 µL pH 为 7.5 的 10 mmol/L Tris-HCl、 50 mmol/L NaCl和 5 mmol/L MgCl₂溶液中,DEAE 离子交换层析进一步纯化。制备的 Soc 蛋白缺失的 T4 衣壳采用十二烷基硫酸钠-聚丙酰胺凝胶电泳 (SDS-PAGE)定量分析。

1.5 酶固定化

将 Soc-P-ω-TA 融合酶与 Soc 蛋白缺失的 T4 衣 壳在 pH 为 7.5 的 10 mmol/L Tris-HCl、50 mmol/L NaCl及5 mmol/L 200 μL MgCl₂缓冲液中 16 ℃孵育 1 h。将衣壳颗粒在 15000 r/mim 下离心 70 min,并 用上述相同的缓冲液洗涤两次去除未结合的酶。酶 固定衣壳颗粒在小体积缓冲液中以离心机涡旋重 悬,并通过 SDS-PAGE 进行定量分析。通过在 SDS-PAGE 凝胶上量化融合酶(分子量 62150)对 应的条带强度来计算固定酶在衣壳上的结合数,并 与 gp23(分子量 49000,每衣壳 930 拷贝)在同一 通道上的条带强度进行比较。将融合酶的条带强度 转换为融合酶结合数的计算依据 gp23 的分子量和 位点数进行。

1.6 固定化酶适应性及比活力测试

固定化 *P*-ω-TA 的适应性及比活力测试以天然 *P*-ω-TA 为参照,固定化及天然 *P*-ω-TA 的测试质量 为 39 μg,温度适应性测试选取 20、30、40、50、 60 ℃共 5 组温度, pH 为 8; pH 适应性测试选取 6、 7、8、9、10、11、12 共 7 组梯度,温度为 30 ℃, 测试及检测体系同(*S*)-α-甲基苄胺的脱氨反应测试。 将 30 ℃下 1 min 内将底物转化为 1 nmol 苯乙酮所 需酶量定义为 1 U。将每 mg 酶含有的酶活性单位数 定义为比活力 U/mg。相对比活力定义为某温度下测 得的比活力与一系列不同温度下测得的最高比活力 的比率。

1.7 固定化 *P*-ω-TA 的回收

脱氨反应结束后,反应混合物中固定的 *P-ω*-TA 在4 ℃下,15000 r/min 离心 70 min 回收。 用 pH 为 8 的 20 mmol/L Tris-HCl、500 mmol/L NaCl 1 mL 缓冲液对离心沉淀进行 2 次洗涤,去除 残留的反应组分。将沉淀中回收的酶重悬在上述 缓冲液中进行下一次脱氨反应。产物为苯乙酮的 固定化 *P-ω*-TA 的回收测试体系及测试方法同 (*S*)-α-甲基苄胺的脱氨反应。将酶回收后进行下一 次反应测得的酶活与上一次反应总酶活的比率定 义为酶活回收率。将酶回收后进行下一次反应测 得的酶活与上一次反应总酶活和除噬菌体衣壳离 心回收造成的酶损失后的理论保持酶活的比率定 义为酶活保持率。

1.8 (4 S)-四氢萘酮目标产物酶活回收

目标产物为(4S)-四氢萘酮的脱氨反应酶活回 收测试中(1S,4S)-去甲基含曲林底物浓度为 1 mmol/L,反应总体积为 7 mL,反应其他物质及 浓度与苯乙酮目标产物的酶活回收测试体系保持 一致。反应后体系回收方式同苯乙酮目标产物酶 活回收。离心上层反应液以乙酸乙酯萃取 3 次(7 mL× 3),萃取有机相旋干后通过 ¹HNMR 确定 3 次反 应酶活回收比例,每组反应体系加入 0.5 μL 苯乙 酮作为内标物,计算每组反应生成产物的单一氢 特征峰面积与苯乙酮单一氢特征峰面积的比值, 将每组第 2 次及第 3 次反应产物与苯乙酮的比例 与第 1 次反应进行比较,换算出的百分比即为酶 活回收比例。

1.9 (S)-型异构体选择性验证

以外消旋 *a*-甲基苄胺为底物进行转氨反应, 30 ℃下反应 1 h 后,以乙酸乙酯萃取 3 次(30 mL× 3),合并有机相,无水 Na₂SO₄干燥,旋干溶剂得残 留物;残留物用 30 mL 二氯甲烷溶解,依次加入乙 酰氯 229 µL(253 mg)、三乙胺 460 µL(335 mg),薄 层色谱法(TLC)跟踪[*V*(石油醚):*V*(乙酸乙酯)=1: 3〕反应;反应以水淬灭,二氯甲烷萃取 3 次 (10 mL×3),无水 Na₂SO₄干燥,旋干溶剂,柱层 析[*V*(石油醚):*V*(乙酸乙酯)=1:3〕纯化,得到 *N*-(1-苯乙基)乙酰胺。用正己烷溶解纯化后的产品,通过 HPLC 检测,进样量为 10 µL,检测时间为 20 min。 对映体过量值为 94%。HPLC 检测条件:大赛璐 Chiracel AD-H(10 mm×250 mm×5 µm),*V*(正己烷): *V*(异丙醇)=90:10,1 mL/min,检测温度 30 ℃,检 测波长 210 nm,(*R*)-型 R_{t} =9.8 min,(*S*)-型 R_{t} =12.4 min。

1.10 (4 S)-四氢萘酮制备活性验证

以 1.93 μmol/L 固定 P-ω-TA 和 1 mmol/L (1S,4S)-4-(3,4-二氯苯基)-1,2,3,4-四氢萘-1-胺盐酸盐 为底物进行 30 mL 的脱氨反应。在 30 ℃下反应 1 h, 反应结束后以乙酸乙酯萃取产物。粗产品经柱层析 〔V(石油醚):V(乙酸乙酯)=1:3〕纯化,纯化后旋 蒸除溶剂得到产品。以正已烷溶解纯化后的产品, 通过 HPLC 检测,进样量为 10 μL,检测时间为 15 min。HPLC 测定条件:大赛璐 Chiracel OJ-H (4.6 mm×250 mm×5 µm), V(正己烷): V(异丙醇)=80: 20, 1 mL/min, 245 nm, (4R)-型 R_i=7.93 min, (4S)-型 R_t =8.65 min。以 CDCl₃溶解产品, 经 ¹HNMR、 ¹³CNMR、HRMS 验证产品结构。收率为 73.5%。 ¹HNMR (500 MHz, CDCl₃), δ : 8.09 (dd, J = 7.8, 1.5 Hz, 1H, ArH), 7.44 (td, J = 7.5, 1.6 Hz, 1H, ArH), 7.39~7.32 (m, 2H, ArH), 7.21 (d, *J* = 2.1 Hz, 1H, ArH), 6.97~6.91 (m, 2H, ArH), 4.26 (dd, *J* = 8.2, 4.6 Hz, 1H, $-CH_2$), 2.24 (dtt, J = 13.4, 9.3, 4.5 Hz, 1H, $-CH_2$); ¹³CNMR (126 MHz, CDCl₃), δ: 196.96, 144.63, 143.85, 133.59, 132.52, 132.48, 130.69, 130.38, 130.30, 129.05, 127.76, 127.28, 127.12, 44.29, 36.30, 31.43。HRMS (ESI), *m*/Z: [M+H]⁺理论值 291.0343; 测试值 291.0341。对映体过量值 > 99%。

2 结果与讨论

2.1 固定化 *P*-ω-TA 的回收及重复催化原理

固定化 *P-ω*-TA 可回收生物催化原理示意图见 图 1。通过固定化 *P-ω*-TA 实现酶的回收及重复进行 生物催化的原理是:固定化 *P-ω*-TA 正常催化外消 · 1156 ·

旋胺底物的对映选择性脱氨,并在生物催化反应完成后,通过简单的离心步骤从反应混合物中回收该固定化酶(图1a、b)。离心回收的步骤并不复杂,因为酶的固定化载体 T4 噬菌体衣壳是一种纳米颗粒,与催化反应混合物中的其他组分在沉降速度上有很大不同,易于通过差速离心分离^[19]。回收的 *P-ω*-TA 被重复应用于生物催化反应(图1c),而离心后的上清液中含有手性分离的产物酮,可以按照需要在后续的合成步骤中加工处理(图1d)。



- R 代表常见团能团
- 图 1 固定化 P-ω-TA 可回收生物催化原理示意图:固定
 化 P-ω-TA 催化脱氨反应(a);离心回收固定化酶
 (b);循环利用固定化酶(c);产品加工(d)
- Fig. 1 Schematic diagram of principle of recoverable biocatalysis by immobilized *P*-ω-TA: Immobilized *P*-ω-TA catalyzing deamination reaction (a); Centrifugal recovery of immobilized enzymes (b); Recycling of immobilized enzymes (c); Product processing (d)

2.2 Soc-*P*-ω-TA 融合酶的制备

Soc-P-ω-TA 融合酶的表达和活性见图 2。





6xHis Tag 为组氨酸纯化标签; T7_transl_en_RBS 为核糖体结合 位点; lacO reg 为乳糖操纵子调节因子; T7 prom 为 T7 启动子; Marker 为相对分子质量标准;将洗脱液中竞争性洗脱化合物咪 唑 0~400 mmol/L 定义为咪唑梯度 0~100%,下同

- 图 2 Soc-P-ω-TA 融合酶的表达和活性:表达 Soc-P-ω-TA 融合酶的重组质粒谱图 (a); Soc-P-ω-TA 的镍基质亲和层析紫外吸收曲线 (b); Soc-P-ω-TA 表达和纯化的 SDS-PAGE 凝胶验证图 (c)
- Fig. 2 Expression and activity of Soc-*P*- ω -TA fusion enzyme: Recombinant plasmid map expressing Soc-*P*- ω -TA fusion enzyme (a); UV absorption curve of Soc-*P*- ω -TA by nickel matrix affinity chromatography (b); SDS-PAGE gel validation image of Soc-*P*- ω -TA expression and purification (c)

本研究中的酶固定化方法利用了 T4 噬菌体衣 壳上的 Soc 结合位点。Soc 的高结合位点数(每个 衣壳 870 结合位点)可以用于 P-ω-TA 的高密度固 定化。通过 DNA 重组技术,将 Soc 与 P-ω-TA 的融 合基因构建到 pET-28a(+)载体上,用于 N-末端带有 His 标签的 Soc-P-ω-TA 融合酶的重组表达(图 2a)。 之所以将 Soc 融合到 P-ω-TA 的 N 端,是因为 C 端 融合破坏了 P-ω-TA 酶的结构,使其变得不可溶。 通过镍亲和层析技术制备了 Soc-P-ω-TA 融合酶,根 据 SDS-PAGE 分析判断其纯度约为 95%(图 2b、c)。 融合酶上的 Soc可以通过 Soc 结合位点自组装到 Soc 蛋白缺失的 T4 衣壳上^[20]。

2.3 Soc- *P*-ω-TA 融合酶的活性

为了确定 Soc-*P*-ω-TA 融合酶是否保留了完整的活性,使用脱氨反应定量测试了酶活,将(*S*)-α-甲基苄胺转化为苯乙酮,反应式如下:



通过¹HNMR 和 HPLC 分析反应产物,确认了 苯乙酮的生成(图 3a~b),并建立了反应产物苯乙 酮与紫外吸收峰面积之间关系的标准曲线,用于 定量分析(图 3c)。



- 图 3 脱氨产物苯乙酮分析结果:脱氨产物苯乙酮的 ¹HNMR 谱图(a);脱氨产物苯乙酮保留时间 HPLC 谱图(b);苯乙酮浓度与紫外吸收峰面积标准曲 线(c); *P-ω*-TA 及 Soc-*P-ω*-TA 脱氨活性的定量 曲线(d)
- Fig. 3 Analysis results of deamination product acetophenone: Analysis of ¹HNMR spectrum (a); HPLC profile of deamination product acetophenone retention time (b); Standard curve of acetophenone concentration and UV absorption peak area(c); Quantitative curves of deamination activity of *P*-ω-TA and Soc-*P*-ω-TA (d)

确定了不同浓度下 Soc-*P*-ω-TA 融合酶转化 (S)-α-甲基苄胺为苯乙酮的转化率,并与天然酶进行 了比较(图 3d)。结果显示,天然酶和融合酶之间 没有较大差异,表明 Soc-*P*-ω-TA 融合酶保留了完整 的酶活。

2.4 P-ω-TA 在 T4 衣壳上的固定化

Soc-*P*-ω-TA 融合酶在溶液中与 Soc 蛋白缺失的 T4 衣壳结合的固定化反应是自发发生的。这个自组装过程基于融合酶的 Soc 结构域与 T4 衣壳上 Soc 结合位点之间的亲和结合。通过测定 Soc 结合 位点与 Soc-*P*-ω-TA 融合酶的不同物质的量比 [*n*(T4 衣壳):*n*(Soc-*P*-ω-TA)=1:1~11:80]下融 合酶的固定化效率,建立了一个结合曲线,结果见 图 4。图 4显示,T4 噬菌体衣壳上最多能固定的 Soc-*P*-ω-TA 融合酶为 668.5 结合位点,解离常数为 1.155 μmol/L,表明 Soc-*P*-ω-TA 融合酶可在 T4 噬 菌体衣壳上实现高密度的固定化。



图 4 P-ω-TA 的固定化结合比例及结合位点数量确定: SDS-PAGE 凝胶图像显示 T4 噬菌体衣壳上结合位 点与不同比例的结合酶(a);量化结合非线性回归 曲线(b)

Fig. 4 Immobilized binding ratio of P- ω -TA and determination of the number of binding sites: SDS-PAGE gel images showing the binding sites and different proportions of binding enzymes on bacteriophage T4 capsid (a); Quantized combined nonlinear regression curve (b) 根据结合曲线可知,结合位点与融合酶的物质 的量比为1:40时足以实现高效的酶固定化。

2.5 固定化 *P*-ω-TA 适应性及比活力测试

固定化 P-ω-TA 适应性及动力学测试结果见图 5。



- 图 5 固定化 P-ω-TA 适应性及动力学测试:温度适应性 测试(a); pH 适应性测试(b)
- Fig. 5 Stability and kinetic tests of immobilized *P*-ω-TA: Temperature adaptability test (a); pH adaptability test (b)

由图 5 可知,经固定化 *P-ω*-TA 的适应性总体 有所提高,且相应 pH 及温度条件下固定化酶的比 活力及相对比活力总体略高于天然 *P-ω*-TA。

2.6 固定化 P-ω-TA 的回收和再利用

在将(S)-a-甲基苄胺转化为苯乙酮后,通过差 速离心将固定化的 P-ω-TA 从反应混合物中分离, 并重新悬浮以进行下一次的生物催化。整个回收 和再利用步骤重复了 5 次,并对每次的酶活性进 行了测定,结果见图 6。





Area 代表洗脱峰面积,即峰高与保留时间的积分值,Area%代表同一次洗脱中 2 个手性对映体的洗脱峰面积占总洗脱峰面积的百分数

- 图 6 固定化 P-ω-TA 表征:苯乙酮为产物酶活回收测试
 (a);苯乙酮为产物酶活保持率测试(b);(4S)-四氢萘酮为产物酶活回收测试(c);固定化 P-ω-TA 的(S)-型选择性验证(d)
- Fig. 6 Immobilization P- ω -TA characterizations: Enzymatic recovery test for acetophenone as product (a); Acetophenone as product enzyme activity retention rate test (b); Enzymatic recovery test for (4*S*)-tetralone as product (c); Validation of (*S*)-type selectivity for immobilized P- ω -TA (d)

由图 6 可知, 在催化应用中, 每次酶活回收

第5期

率均>91%, 经 5 次催化后, 最终酶活回收率>65% (图 6a)。扣除每次离心回收 T4 噬菌体衣壳损失 造成的酶量损失 5% (以每次回收的衣壳在 SDS-PAGE 上分析测得), 经 5 次催化, 最终酶活 保持率约为 84% (图 6b)。且以(4S)-四氢萘酮为 目标产物的酶活回收测试中, 经 3 次反应后, 酶 活回收率约为 85% (图 6c)。这表明通过 *P-ω*-TA 的固定化成功建立了酶的回收和再利用步骤。

建立的离心回收固定化酶方式由于离心过程中 T4 噬菌体衣壳的损失对于酶活回收造成了一定的 影响,如能对 T4 噬菌体衣壳的回收方式进行优化, 如将 T4 噬菌体衣壳结合与磁珠载体回收方式相结 合等,则可能进一步降低固定化酶损失。

2.7 固定化 *P*-ω-TA 的(S)-型选择性验证

为了验证固定化 *P-ω*-TA 的(*S*)-型选择性,使用 外消旋 α-甲基苄胺作为胺供体。该酶的(*S*)-型选择性 会将(*S*)-α-甲基苄胺转化为苯乙酮,而(*R*)-α-甲基苄 胺则不参加反应。为了确认该酶的生物催化活性只 针对(*S*)-型胺,将催化反应后剩余的胺通过乙酰氯处 理生成 *N*-(1-苯乙基)乙酰胺,并使用 HPLC 分析反 应产物。反应式如下:



(*R*)-*N*-(1-苯乙基)乙酰胺和(*S*)-*N*-(1-苯乙基)乙 酰胺的保留时间分别约为 10 和 12 min。通过固定化 *P*-ω-TA 的生物催化作用,(*S*)-*N*-(1-苯乙基)乙酰胺的 HPLC 峰值显著降低,(*R*)-*N*-(1-苯乙基)乙酰胺的对 映体过量值为 94%,即保留了(*S*)-型转氨酶的立体 选择性。该立体选择性与未固定化的 *P*-ω-TA 一致 (图 6d)。

2.8 固定化 P-ω-TA 催化制备(4S)-四氢萘酮能力验证

¹HNMR、¹³CNMR、HRMS 反应产物分析证实 了(4*S*)-四氢萘酮的产生。通过高效液相检测产物的 对映体过量值>99%,证实了固定化 *P*-ω-TA 对(4*S*)-四氢萘酮的合成能力的保留。

3 结论

本研究证明了 T4 噬菌体衣壳可以作为良好的 酶固定化载体。作为生物纳米颗粒,T4 噬菌体衣壳 具有均匀的粒径和有序的表面酶固定化位点。每个 衣壳表面的 870 Soc 结合位点有利于酶的高密度固 定,而 Hoc 结合位点则提供了额外的灵活性。通过 自组装亲和结合实现酶的固定化,过程温和且方便, 有利于保持酶活。利用 T4 噬菌体衣壳固定化的 P-ω-TA 是一种在重要抗抑郁药舍曲林的合成中具 有重要价值的酶。通过将 P-ω-TA 改造成 Soc 的融 合酶,使 P-ω-TA 成功地通过自组装固定化在 T4 噬 菌体衣壳上,且拷贝数较高。固定化的 P-ω-TA 保 持了完整的活性及适应性,并显示出可回收和再利 用的能力。固定化的 P-ω-TA 具有(S)-型选择性。应 用 T4 噬菌体衣壳固定化的 P-ω-TA 可以降低对(4S)-四氢萘酮进行手性拆分的生物催化成本,有助于建 立更环保的舍曲林合成路线。本研究也为以 T4 噬菌 体衣壳作为酶固定化载体,在合成药物活性成分方 面进行酶的生物催化提供了良好范例。

参考文献:

- STRINGARIS A. What is depression?[J]. Journal of Child Psychology and Psychiatry, 2017, 58(12): 1287-1289.
- [2] PEARCE M, GARCIA L, ABBAS A, et al. Association between physical activity and risk of depression: A systematic review and meta-analysis[J]. JAMA Psychiatry, 2022, 79(6): 550-559.
- [3] HONG F Z, QIU J Q, ZHANG S S, et al. Fetal congenital cardiac and vascular disorders associated with sertraline treatment during pregnancy: Analysis of FAERS data[J]. BioMed Research International, 2022, 2022: 9914931.
- [4] LEE S H, KIM I S, LI Q R, *et al.* Stereoselective amination of chiral benzylic ethers using chlorosulfonyl isocyanate: Total synthesis of (+)-sertraline[J]. The Journal of Organic Chemistry, 2011, 76: 10011-10019.
- [5] SUN W Y, JIN Y, WANG C, et al. Stereoselective separation of isomeric sertraline with analytical countercurrent chromatography[J]. Journal of Chromatography A, 2020, 1617: 460834.
- [6] QUALLICH G J. Development of the commercial process for Zoloft[®]/sertraline[J]. Chirality, 2005, 17: S120-S126.
- [7] FUSTER S, LAZARO R, HERRERA L, et al. Asymmetric allylation/ring closing metathesis: One-pot synthesis of benzo-fused cyclic homoallylic amines. Application to the formal synthesis of sertraline derivatives[J]. Organic Letters, 2013, 15: 3770-3773.
- [8] GAVIN D P, REEN F J, ROCHA-MARTIN J, et al. Genome mining and characterization of a novel transaminase with remote stereoselectivity[J]. Scientific Reports, 2019, 9: 1-15.
- [9] CLOUTHIER C M, PELLETIER J N. Expanding the organic toolbox: A guide to integrating biocatalysis in synthesis[J]. Chemical Society Reviews, 2012, 41(4): 1585-1605.
- [10] MALLIN H, HÖHNE M, BORNSCHEUER U. Immobilization of (*R*)- and (*S*)-amine transaminases on chitosan support and their application for amine synthesis using isopropylamine as donor[J]. Journal of Biotechnology, 2014, 191: 32-37.
- [11] YAP M L, ROSSMANN M G. Structure and function of bacteriophage T4[J]. Future Microbiology, 2014, 9(12): 1319-1327.
- [12] BLACK L W, RAO V B. Structure, assembly, and DNA packaging of the bacteriophage T4 head[J]. Advances in Virus Research, 2012, 82: 119-153.
- [13] GAMKRELIDZE M, DABROWSKA K. T4 bacteriophage as a phage display platform[J]. Archives of Microbiology, 2014, 196(7): 473-479.
- [14] JIANG J, ABU-SHILBAYEH L, RAO V B. Display of a PorA

• 1160 •

peptide from *Neisseria meningitidis* on the bacteriophage T4 capsid surface[J]. Infection and Immunity, 1997, 65 (11): 4770-4777.

- [15] WU J M, TU C C, YU X L, et al. Bacteriophage T4 nanoparticle capsid surface SOC and HOC bipartite display with enhanced classical swine fever virus immunogenicity: A powerful immunological approach[J]. Journal of Virological Methods, 2007, 139 (1): 50-60.
- [16] REN Z J, TIAN C J, ZHU Q S, et al. Orally delivered footand-mouth disease virus capsid protomer vaccine displayed on T4 bacteriophage surface: 100% protection from potency challenge in mice[J]. Vaccine, 2008, 26 (11): 1471-1481.
- [17] TAO P, LI Q, SIVACHANDRA S B, et al. Bacteriophage T4 as a nanoparticle platform to display and deliver pathogen antigens:

(上接第 1091 页)

- [35] ZHOU X W, WU G M, WU J D, *et al.* Carbon black anchored vanadium oxide nanobelts and their post-sintering counterpart (V₂O₅ nanobelts) as high performance cathode materials for lithium ion batteries[J]. Physical Chemistry Chemical Physics, 2014, 16(9): 3973-3982.
- [36] KARADE S S, LALWANI S, EUM J H, et al. Coin cell fabricated symmetric supercapacitor device of two-steps synthesized V₂O₅ nanorods[J]. Journal of Electroanalytical Chemistry, 2020, 864: 114080.
- [37] CHENG S Q, WENG X F, WANG Q N, et al. Defect-rich BNsupported Cu with superior dispersion for ethanol conversion to aldehyde and hydrogen[J]. Chinese Journal of Catalysis, 2022, 43(4): 1092-1100.
- [38] LIYM (李艳梅), HAOGD (郝国栋), CUIP (崔平) et al. Research progress of electrode material for supercapacitor[J]. Chemical Industry and Engineering (化学工业与工程), 2020, 37(1): 17-33.
- [39] LI M, AI T T, KOU L J, *et al.* Synthesis and electrochemical performance of V₂O₅ nanosheets for supercapacitor[J]. Aip Advances, 2022, 12(5): 055203.
- [40] SONG W M (宋伟明), XU L Y (徐立洋), SUN L (孙立), et al. Synthesis of MCM-41 mesoporous carbon materials and their electrochemical performance[J]. Fine Chemicals (精细化工), 2017, 34(2): 128-133.
- [41] ZHANG Y L (张亚利), SUN D T (孙典亭), GUO G L (郭国霖),

Construction of an effective anthrax vaccine[J]. Recombinant Virus Vaccines: Methods and Protocols, 2017, 1581: 255-267.

- [18] TAO P, MAHALINGAM M, ZHU J G, et al. A bacteriophage T4 nanoparticle-based dual vaccine against anthrax and plague[J]. American Academy of Microbiology, 2018, 9: e01926.
- [19] CHEN Z G, SUN L, ZHANG Z H, et al. Cryo-EM structure of the bacteriophage T4 isometric head at 3.3 Å resolution and its relevance to the assembly of icosahedral viruses[J]. Proceedings of the National Academy of Sciences, 2017, 114: E8184-E8193.
- [20] TAO P, MAHALINGAM M, KIRTLEY M L, et al. Mutated and bacteriophage T4 nanoparticle arrayed F1-V immunogens from *Yersinia pestis* as next generation plague vaccines[J]. PLoS Pathog, 2013, 9: e1003495.

et al. Transfer rule of equivalent circuits of similar plots on the impedance complex plane and on the capacitance complex plane for an AC impedance measurement (II)[J]. Chemical Journal of Chinese Universities (高等学校化学学报), 2000(7): 1086-1092.

- [42] LIU H L, YU T T, SU D Q, *et al.* Ultrathin Ni-Al layered double hydroxide nanosheets with enhanced supercapacitor performance[J]. Ceramics International, 2017, 43(16): 14395-14400.
- [43] PENG C Y, JIN M M, HAN D, et al. Structural engineering of V₂O₅ nanobelts for flexible supercapacitors[J]. Materials Letters, 2022, 320: 132391.
- [44] JAIN A, MANIPPADY S R, TANG R, et al. Vanadium oxide nanorods as an electrode material for solid state supercapacitor[J]. Scientific Reports, 2022, 12(1): 21024.
- [45] HOU Z Q, YANG Z G, GAO Y P, et al. Synthesis of vanadium oxides nanosheets as anode material for asymmetric supercapacitor[J]. Chemical Papers, 2018, 72(11): 2849-2857.
- [46] KARACA E, PEKMEZ K, PEKMEZ N Ö. Electrosynthesis of polypyrrole-vanadium oxide composites on graphite electrode in acetonitrile in the presence of carboxymethyl cellulose for electrochemical supercapacitors[J]. Electrochimica Acta, 2018, 273: 379-391.
- [47] LIU H J, ZHU W L, LONG D F, et al. Porous V₂O₅ nanorods/ reduced graphene oxide composites for high performance symmetric supercapacitors[J]. Applied Surface Science, 2019, 478: 383-392.