

肽基载体蛋白结构功能的研究进展

朱晨阳,吴欣园,薛永常*

大连工业大学生物工程学院, 辽宁 大连 116034

朱晨阳, 吴欣园, 薛永常. 肽基载体蛋白结构功能的研究进展[J]. 微生物学通报, 2022, 49(7): 2778-2788 Zhu Chenyang, Wu Xinyuan, Xue Yongchang. Advances in structure and function of peptidyl carrier protein[J]. Microbiology China, 2022, 49(7): 2778-2788

摘 要: 肽基载体蛋白(peptidyl carrier protein, PCP)是非核糖体肽合成酶(non-ribosomal peptide synthetase, NRPS)的核心结构域。根据 NRPS 的装配机制,每个模块都至少包含一个 PCP, PCP 对于非核糖体肽合成中氨基酸残基及多肽在不同催化结构域中的传递起着重要作用,并为氨基酸 残基和多肽向模块内其他修饰酶的转移提供一个平台。本文主要对 PCP 的结构功能、与其他催化 结构域的相互作用及重组模块活性降低的问题等方面进行了综述,期望为重组 NRPS 模块的构建 提供理论依据。

关键词: 肽基载体蛋白; 非核糖体肽合成酶; 催化结构域

Advances in structure and function of peptidyl carrier protein

ZHU Chenyang, WU Xinyuan, XUE Yongchang^{*}

School of Biological Engineering, Dalian Polytechnic University, Dalian 116034, Liaoning, China

Abstract: Peptidyl carrier protein (PCP) is a core module in non-ribosomal peptide synthetase (NRPS). According to the assembly mechanism, each module of NRPS contains at least one PCP domain. PCP plays a role in the delivery of amino acid residues and polypeptides in different catalytic domains, and it serves as a platform to transfer amino acid residues and polypeptides to other internal modification enzymes. This paper reviews the structure, function, interaction with other catalytic domains, and the reduction of recombinant module activity of PCP, aiming to provide a theoretical basis for the construction of recombinant NRPS modules.

Keywords: peptidyl carrier protein; non-ribosomal peptide synthetase; catalytic domain

基金项目: 辽宁省自然科学基金(20180550858)

Supported by: Natural Science Foundation of Liaoning Province (20180550858) *Corresponding author: E-mail: xueych@dlpu.edu.cn

Received: 2021-11-29; Accepted: 2022-01-11; Published online: 2022-02-07

非核糖体肽合成酶(non-ribosomal peptide synthetase, NRPS)是微生物采用非核糖体催化 多肽合成的一类酶系,参与多种具有特殊生物活 性的天然非核糖体多肽(non-ribosomal peptides, NRPs)的生物合成^[1],目前天然 NRPs 已在生物 医药领域得到广泛的应用,如抗癌药物博莱霉 素、抗生素万古霉素、抗真菌药物棘球菌素和 免疫抑制剂环孢菌素等^[2]都是细菌^[3-4]、真菌^[5] 及海绵^[6]等通过 NRPS 合成的非核糖体多肽。

NRPS 是由多个模块组成的大型多功能蛋白,其基础模块包括起始模块、延伸模块和终止模块,不同模块的催化结构域在催化单体结合到天然多肽产物的过程中发挥特定作用^[7]。 肽基载体蛋白(peptidyl carrier protein, PCP)又称硫代化结构域(thiolation domain, T),是 NRPS的核心结构域,负责在各催化结构域和后修饰酶之间转移产物中间体。NRPS 系统的流水线式装配机制(图 1)^[7-9]主要包括:(1)在起始模块 (A-PCP 模块)中,PCP 被磷酸泛酰巯基乙胺转移酶(PPT transferase, PPTase)识别,从非激活的 apo 态变为激活的 holo 态;(2) 腺苷化结构 域(adenylation domain, A),负责选择、激活 并将特定氨基酸腺苷化后加载到 holo-PCP 上; (3)延伸模块(C-A-PCP 模块)中的缩合结构域 (condensation domain, C),负责催化腺苷化的 氨基酸与下游氨基酸之间的肽键形成;(4)当全 长的多肽链到达终止模块,PCP 下游的 C 结构 域通常被硫酯酶结构域(thioesterase, TE)取代, 将多肽链水解释放或者环化。目前,对 A 结构 域及 C 结构域研究较多,但对 PCP 及运用 PCP 构建重组模块的研究较少。本文通过对 PCP 的结构、功能及与其他结构域的相互作用等进 行综述,为研究 PCP 与上下游催化结构域的 特异性识别及重组 NRPS 模块的构建提供理 论依据。

1 PCP——非核糖体肽合成酶的核心 结构域

PCP 是由 80-100 个氨基酸残基构成的载体 蛋白,约 10 kDa,与聚酮合酶(polyketide synthase, PKS)和脂肪酸合成酶(fatty acid synthase, FAS)



图 1 NRPS 的流水线装配式模块化结构 A: 腺苷化结构域; PCP: 肽基载体蛋白; C: 缩合结构域; E: 异构化结构域; TE: 硫酯酶结构域。PCP 的下标指示下游结构域。在一个 4 模块 NRPS 中, 蓝色 代表启动模块(A-PCP), 黄色代表 2 个延伸模块(C-A-PCP), 其中 1 个附加异构化结构域, 紫色代表终 止模块(C-A-PCP-TE)

Figure 1 The assembly line-like modular structure of NRPS. A: Adenylation domain; PCP: Peptidyl carrier protein; C: Condensation domain; E: Epimerisation domain; TE: Thioesterasedomain. The additional subscript label in the PCP domains indicates the downstream domain. Domain architecture of a four module NRPS containing an initiation module (A-PCP domain, blue), two elongation modules, one with an additional epimerisation domain (C-A-PCP domain, yellow) and a termination module (C-A-PCP-TE domain, purple).

中的酰基载体蛋白(acyl carrier protein, ACP) 具有相似的结构和功能^[10]。在不同的合成系统 中,激活后的载体蛋白发挥着关键作用,将上 游结构域修饰后的氨基酸残基或肽链运输给下 游结构域或其他修饰酶^[10-11]。PCP 的二级结构 (图 2)和三级结构(图 3)比较保守,由4个反向 平行的α螺旋及多个环区构成,其中位于α螺 旋 I 之前的环区上的脯氨酸残基对于 PCP 识 别上下游结构域及维持 PCP 结构的稳定性 有重要作用^[11]。PCP 有 2 种类型,除了在多模



图 2 PCP 结构域二级结构的线性表示

Figure 2 Linear representation of secondary structure of PCP domain.



图 3 肠杆菌素 NRPS 系统中 PCP 结构域的晶体 结构

Figure 3 Crystal structure of a PCP domain from enterobactin NRPS system.

块构成的大型蛋白合成酶系中存在 I 型 PCP 外,目前还发现了多种游离的 II 型 PCP,包括 Blm I ^[12]、PltL^[13]和 ColA1a^[14]。I 型 PCP 在 α 螺旋 II 和III之间含有 2 个酸性氨基酸残基, 而 II 型 PCP 则含有 5–6 个氨基酸残基,两类 PCP 在 α 螺旋 II 的 N 末端都有保守的 LGGXS 基序,其中 Ser 是结合磷酸泛酰巯基乙胺基 (4'-phosphopantetheinyl, Ppant)进而激活 PCP 的关键残基^[15-17]。

2 PCP 结构域的激活及构象变化

PCP 的激活需要 PPTase 将 CoA 的 Ppant 辅基硫酯化(图 4),然后与 PCP 中高度保守的丝 氨酸残基的羟甲基侧链连接^[1,18]。PPTase 超家 族主要分 3 类, Ⅰ型 PPTase (AcpS 型)、Ⅱ型 PPTase (sfp 型)和III型 PPTase (结构域型)。目前 对于III型 PPTase 的研究较少, 通常以结构域形 式融合在 FAS 或 PKS 生物合成系统中,位于酶 复合体 C 端^[19-20]。如表 1 所示, AcpS 型和 sfp 型 PPTase 的序列长度、高级结构、保守基序和 底物谱有较大差异^[19,23]。因为 sfp 对于来自多个 系统的 PCP 广泛的底物识别能力,有助于重组 NRPS 系统中对不同来源 PCP 的激活,所以在 NRPs 生物合成中通常研究 sfp 与 PCP 的相互作 用^[24]。在枯草芽孢杆菌 sfp/PCP 晶体中¹⁰⁷Asp、 ¹⁰⁹Glu 和 ¹⁵¹Glu 与 Mg²⁺配位, ⁹⁰His 与 CoA 结合, 而¹¹²Lys、¹¹⁷Glu 和¹²⁰Lys 形成 PCP 结合口袋的 环区^[25]。Beld 等^[26]对 sfp 和 NRPS 中 PCP 的多 序列比对显示 sfp 形成了一个小的疏水空腔, 由第1个α螺旋和前一个环以及第3个α螺旋 和随后的环组成, PCP 的 α 螺旋 II 上的 ⁴⁶Leu 和⁴⁹Met 的侧链基团能在这个空腔中与 sfp 发生 疏水相互作用, 证实 sfp 和 PCP 形成相互作用 的疏水位置是高度保守的。



图 4 PPTase 催化 apo-PCP 生成 holo-PCP

Figure 4 PPTase catalyzes the formation of holo-PCP from apo-PCP.

表 1	AcpS 型	与 sfp 彗	🖞 PPTase	的区别
-----	--------	---------	----------	-----

Table 1	The difference	between type	e AcpS and	l type sfr) PPTase
		~ 1		~	

Differences	Type AcpS	Type sfp	References
Length of amino acid sequence	120 aa	240 aa	[21]
Conserved motif	P2 (GxD)	P1 (PxxP)	[19]
	P3 [(F/W)(S/T/A)xKE(S/A)xxK]	P2 (GxD)	
		P3 [(F/W)(S/T/A)xKE(S/A)xxK]	
Mg ²⁺ binding site	1	2–3	[19,22]
Spatial structure	A homo-trimeric structure with	A pseudo-dimeric fold with one active site,	[16,22]
	active sites	each monomer resembles AcpS	
Substrate	Apo-ACP in type II PKS and	Apo-PCP in NRPS	[19-20,22]
	type II FAS	Apo-ACP in type II PKS and type II FAS	
		Apo-ACP in type I PKS and type I FAS	

PCP 在被激活后通常会发生构象的变化, Koglin 等^[27]研究获得了 TycC3-PCP 蛋白,发现 PCP 有未被激活的 apo 形态(A 构型)和已被激活 的 holo 形态(H 构型)等 2 种稳定构型及不稳定 的中间构型(A/H 构型); A 构型的 PCP 处于最 灵活的构象,α 螺旋 I 和 II 呈展开的状态,环 III伸展并位于α螺旋 II 和IV之间;当 Ppant 最 终连接在 PCP 呈现 H 构型时,α螺旋 II 与活性 位点丝氨酸残基被重新定位,使 Ppant 能够在 PCP 表面大范围移动。此外,Tufar 等^[25]发现 在 sfp/PCP 蛋白复合物中只有 A/H 构型和 H 构 型的 PCP 能够与 sfp 发生相互作用,A 构型的 PCP 仅显示出能够被 sfp 磷酸化的趋势。

3 PCP 结构域与催化结构域的相互 作用

在 NRPS 系统中, NRPs 的生物合成需要 PCP 将氨基酸残基或肽链等中间体在上、下游 结构域之间转运。有研究表明, PCP 由 sfp 激 活后, HS-Ppant 结合到 α 螺旋 II 高度保守的 Ser 的侧链上, 但 Ppant 未明显地与 PCP 的核心 相互作用, PCP 的三级结构也未发生显著变 化,无法解释 PCP 转运中间体的机制^[28]。目 前, 解释 PCP 转运中间体的机制(图 5)通常采 用"摆臂假说",认为 PCP 仅充当一个化学惰性 的平台,氨基酸残基或肽链等中间体可以通过 以反应性硫酯的形式临时负载到 holo-PCP 的



图 5 PCP 结构域转运氨基酸的机制 A: 氨基酸单体的腺苷化是由 A 结构域催化: 经 ATP 选择和 腺苷化后,活化的单体通过硫酯化反应被负载到 PCP 的 Ppant 上; B; C 结构域催化多肽键的形成,并 具有 2 个 PCP 结合位点,即供体和受体位点,当 2 个位点都被同源的 PCP 占据时,C 结构域就能够催 化 2 个底物之间的肽键的形成; C: E 结构域催化 PCP 结合多肽的 C 末端残基的异构化, 再由相邻的 C 结构域完成后续肽链的延长; D: TE 负责多肽链的释放, 将结合在 PCP 的 Ppant 上的多肽链水解释放 Figure 5 The mechanism of amino acid transfer of PCP domain. A: The adenylation of amino acid monomers is catalyzed by the A domain: after ATP selection and adenylation, the activated monomers are loaded onto the Ppant of PCP through a thiolation reaction; B: The C domain catalyzes the formation of polypeptide bonds and has two PCP binding sites, donor and acceptor sites. When both sites are occupied by homologous PCPs, the C domain can catalyze the formation of peptide bonds between the two substrates; C: The E domain catalyzes the epimerisation of the C-terminal residue of the PCP-binding polypeptide. The neighbouring C domain completes the subsequent extension of the peptide chain; D: TE domain is responsible for the release of the polypeptide chain, and hydrolyzes the polypeptide chain of Ppant bound to PCP to release it.

HS-Ppant 臂上, HS-Ppant 作为柔性臂, 可以将 结合的中间体转移至 NRPS 系统内对应催化结 构域的活性位点^[16]。

3.1 PCP 结构域与 A 结构域的相互作用

NRPS 系统中 A 结构域由 2 个不同的亚结 构域组成:约 400 个残基的 N 末端亚结构域 A_{core} 和约 100 个残基的 C 末端亚结构域 A_{sub} , 2 个亚结构域由一个铰链状的环区连接^[29]。A 结构域在 Mg²⁺存在的条件下, 水解 ATP 催化 底物氨基酸,形成活化的氨酰-AMP 中间体 (图 5A),中间体转移到 PCP 上的过程中,需要 防止活性中间体的释放导致非特异性的蛋白质 修饰^[16,30]。从 A-PCP 双结构域复合物 PA1221^[30] 和 EntF^[31]晶体结构发现 A-PCP 复合蛋白中的 一般结合模式(图 6), PCP 结构域的α螺旋Ⅱ以 疏水及离子相互作用, 通过 Acore 的第 11 个 α 螺旋与 PCP 的保守 Ser 上的 Ppant 共价连 II之间的环区与 Asub 的末端基序构成静电相互 作用^[33]。Alfermann 等^[18]利用米氏硫胺素芽孢 杆菌(Aneurinibacillus migulanus)的 NRPS 模块 GrsA 中 A-PCP 双结构域设计荧光探针,以 (fluorescence resonance energy transfer, FRET) 来检测A结构域和PCP在产物生成时的构象变 化,通过突变 PCP 结构域上高度保守的 Ser 获 得 PCP (S573A), Native-PAGE 显示氨基酸残基 能结合到探针 apo-A-PCP (S573A)的 A 结构域 上,但 apo-A-PCP (S573A)与野生型 holo-A-PCP 的 FRET 有显著差异,表明突变后 A 结构域和 PCP (S573A)未发生相互作用。此外, Alfermann 等^[18]通过将野生型 holo-A-PCP 中结合在 PCP 上的 HS-Ppant 的末端巯基去除而构建脱巯基 探针,脱巯基探针与野生型 holo-A-PCP 也有 显著差异,氨酰-AMP无法由A结构域转移到 PCP结构域,这与多项研究^[30-31]的结果一致。因



图 6 PCP 与 A 结构域的复合物的晶体结构 Figure 6 Crystal structure of complex formed between PCP and A domain.

此, 氨酰-AMP 由 A 结构域向 PCP 的转移需要 PCP 的激活, sfp 以 CoA 为底物通过硫酯化反 应将 HS-Ppant 结合在 PCP 的保守 Ser 的侧链, 然后由 HS-Ppant 与氨酰-AMP 结合完成转移。

3.2 PCP 结构域与下游结构域的相互作用

在顺式结构中, C 和 TE 结构域以及其他 修饰酶, 如环化结构域(cyclization domain, Cy)、甲基转移酶(methyl-transferase, Mt)、异构 化结构域(epimerization domain, E)等,都能与 PCP 发生相互作用, 共同参与 NRPs 的合成^[24]。

3.2.1 PCP 结构域与 TE 结构域的相互作用

TE 结构域在 NRPS 系统的生物合成过程中 负责催化完整肽链的释放(图 5D),确保 NRPS 系统能够执行后续的多个催化循环。TE 结构 域可以分为两类, I型 TE 结构域通常是终止 模块的最终结构域, II型 TE 结构域是负责识 别错误加载的 PCP 的游离酶^[34-35]。TE 结构域 的晶体结构为一个 7 链 β 折叠被 8 个 α 螺旋包 围,其中 2 个 α 螺旋构成自由度较高的"盖子" 结构并包含保守基序 GxSxG^[7]。TE 结构域与 PCP 结构通过表面疏水相互作用网络保证结构 域之间的有效通信,PCP 位于"盖子"区域与TE 核心形成的空腔中,"盖子"区域覆盖了 PCP 和 TE 结构域的催化位点(图 7)^[7,9]。Zhou 等^[36]通 过突变肠杆菌素合成系统中 EntF 模块内 PCP 的保守氨基酸研究 PCP 与 TE 结构域之间的相 互作用,发现位于 PCP 的α螺旋Ⅲ的2个残 基¹⁰²⁷Gly和¹⁰³⁰Met 是识别下游 TE 结构域的关 键因子,PCP-TE 双域结构围绕接触区域会发 生较大的结构变化,这表明"盖子"区域对 PCP 的保守 Ser 和底物特异性的识别有重要作用。

3.2.2 PCP 结构域与 C和 E 结构域的相互作用

C 结构域蛋白一般呈 V 字形构象,由形似脑叶的两部分构成,分别为 N 末端瓣叶和 C 末端瓣叶。两部分的核心都为一个 β 折叠,两侧为大的 α 螺旋。催化位点基序 HHxxxDG 位于 N 末端瓣叶中β链6和α螺旋4之间的环区上,这一基序暴露在由 2 个瓣叶形成的通道的中心(图 8);当供体和受体的氨酰基结合到对应位点时,HHxxxDG 基序增强了受体 PCP 上氨基酰的亲核性,受体上氨酰基的羰基受到亲核攻击;当肽键形成时,供体上的肽链转移到受体 PCP (图 5B)^[1,16]。E 结构域与 C 结构域同源性



图 7 PCP 与 TE 结构域复合物的晶体结构 Figure 7 Crystal structure of complex formed between PCP and TE domain.



图 8 PCP 与 C 结构域复合物的晶体结构 Figure 8 Crystal structure of complex formed between PCP and C domain.

很低,但也采取近似 C 结构域的 V 字型构象 (图 9), 与 PCP 结构域的结合位点同样位于 2 个 瓣叶构成的凹槽之间,负责将附加在肽链末端 的氨基酸残基由 L 型异构化为 D 型(图 5C)^[1,7-8]。 Samel 等^[37]在研究酪氨酸合成酶 TycC 中模块 5 的 PCP 和模块 6 的 C 结构域结合的复合蛋白 PCP-C 的晶体结构时发现,供体和受体 PCP 结 合位点位于距离表面约 15 Å 的凹槽两侧末端 处,并且在PCP-C的复合蛋白中发现了2个蛋 白簇上的氨基酸侧链之间发生了氢键相互作 用。另外 PCP 的催化残基⁴³Ser 和 C 结构域 的²²⁴His之间距离为47Å,远超HS-Ppant柔性 臂可以接触的范围(约 20 Å),这一结果与 Lai 等^[38]对肠杆菌素生物合成簇中 EntB 载体蛋白 的研究结果一致, PCP 都处于 A/H 型构象可 以结合肽链,但是 HS-Ppant 连接位点 Ser 附 近的基序远离C结构域无法完成肽链的转运。 在 Lai 等^[38]的研究中,终止模块中 PCP 上的 HS-Ppant 臂与 C 结构域上与缩合活性具有关 键作用的氨基酸残基的距离仅为 16 Å, 能够 发生疏水相互作用。这些研究表明 PCP 转运



图 9 PCP 与 E 结构域复合物的晶体结构 Figure 9 Crystal structure of complex formed between PCP and E domain.

由 C 结构域缩合的肽链需要 PCP 处于 A/H 型 或 H 型构象以及 PCP 和 C 结构域之间的特异 性识别。

Chen 等^[39]纯化了短杆菌素 S 合成酶 GrsA 启动模块中 A-PCP-E 的 PCP-E 蛋白,其中 PCP 以 A/H 构型结合在 E 结构域上,连接子区域 $(^{608}$ Ile $-^{627}$ Thr)嵌入 E 结构域表面凹槽。此外, PCP 结合的 Ppant 臂以一定角度向 E 结构域 2个亚基的活性中心延伸,连接子区域20个氨 基酸残基中靠近 PCP 结构的 3 个残基与 E 结 构域表面解离, Chen 等^[39]认为这有助于 PCP 朝向 E 结构域活性中心的取向调整; E 结构 域表面有 2 个盐桥, 分别由 ⁶¹³Arg/⁷⁸⁸Asp 和 ⁶¹⁴Arg/⁷⁸⁵Glu 形成,提供了静电相互作用将连 接子区域定位在 E 结构域上, 这与对 EntB^[29,38] 的 PCP 的研究结果一致, PCP 的 α 螺旋 II 和 α 螺旋III完成大多数与 E 结构域的相互作用。 尽管 C 和 E 结构域的结构相似,都可以与 PCP 有效发生结合,但是在 E 结构域中相互作用方 式与 C 结构域不同, C 结构域是通过可伸缩的 环区与 PCP 发生相互作用, 而 E 结构域与 PCP 的相互作用的本质是通过结构域表面的静电相 互作用发生结合。

4 问题及展望

PCP 作为 NRPS 系统中的核心结构域,负 责将底物和中间体运输到其他 NRPS 结构域, 在恢复重组 NRPS 模块作用方面起着重要作 用。然而有效地构建 NRPS 的重组模块不仅是 各结构域简单的重新排列,需要对不同结构域 有更深入的了解。构建 NRPS 的重组模块仍然 存在很多问题,非同源重组和同源重组中不同 上、下游模块之间特异性识别均会导致重组模 块的活性降低甚至丧失。Owen 等^[40]将 2 个不 同色素 NRPS 系统中的 PCP 进行替换重组,异 源 PCP 的取代使重组 NRPS 模块活性丧失。 Linne 等^[41]发现重组模块中 E 结构域的活性受 到 PCP 的 HS-Ppant 结合位点附近的保守基序的 影响。Calcott 等^[42]构建了 PCP-C-A 重组质粒, 发现 PCP 对下游结构域有特异性识别, 原本位 于 TE 和 E 结构域上游的 PCP 在重组模块中与 下游重组的 C 结构域发生相互作用时活性较 低。此外,C结构域进行缩合反应时对受体 PCP 上的氨基酸残基表现出很强的选择性, 阻止用 于替代的氨基酸残基被装配到肽链上^[43]。目前 非同源重组造成的活性丧失可通过提供合适的 正选择压力来恢复部分活性,对结构域之间的 特异性识别导致活性降低可以通过对 PCP 的单 点突变来解决^[40,42]。随着 CRISPR/Cas 基因组编 辑技术在放线菌、丝状真菌等的成功应用, 深入 了解 PCP 与其他结构域相互作用的机制,运用全 新的高通量合成大 DNA 片段和基因组编辑技术 使重组 NRPS 的构建效率大幅提高^[44],利用人 工构建的(DNA-templated NRPS, DT-NRPS)组 装到 NRPS 支架主体上的技术有效提高了 NRPs 的合成^[45]。随着这些技术的发展,利用 PCP 等 结构域构建重组模块将成为提高 NRPs 生物合 成产量的有效策略。

REFERENCES

- Süssmuth RD, Mainz A. Nonribosomal peptide synthesis-principles and prospects[J]. Angewandte Chemie: International Ed in English, 2017, 56(14): 3770-3821
- [2] Newman DJ, Cragg GM. Natural products as sources of new drugs over the nearly four decades from 01/1981 to 09/2019[J]. Journal of Natural Products, 2020, 83(3): 770-803
- [3] Roongsawang N, Washio K, Morikawa M. Diversity of nonribosomal peptide synthetases involved in the biosynthesis of lipopeptide biosurfactants[J]. International Journal of Molecular Sciences, 2010, 12(1): 141-172
- [4] Esmaeel Q, Chevalier M, Chataigné G, Subashkumar R, Jacques P, Leclère V. Nonribosomal peptide synthetase with a unique iterative-alternative-optional mechanism catalyzes amonabactin synthesis in *Aeromonas*[J]. Applied Microbiology and Biotechnology, 2016, 100(19): 8453-8463
- [5] Zhang JR, Liu N, Cacho RA, Gong Z, Liu Z, Qin WM, Tang C, Tang Y, Zhou JH. Structural basis of nonribosomal peptide macrocyclization in fungi[J]. Nature Chemical Biology, 2016, 12(12): 1001-1003
- [6] Woodhouse JN, Fan L, Brown MV, Thomas T, Neilan BA. Deep sequencing of non-ribosomal peptide synthetases and polyketide synthases from the microbiomes of Australian marine sponges[J]. The ISME Journal, 2013, 7(9): 1842-1851
- [7] 郑宗明,顾晓波,俞海青,梁凤来,刘如林. 非核糖 体肽合成酶主要结构域的研究进展[J]. 中国抗生素 杂志,2005,30(2):120-124
 Zheng ZM, Gu XB, Yu HQ, Liang FL, Liu RL. Advances in main domains of nonribosomal peptide synthetases[J]. Chinese Journal of Antibiotics, 2005, 30(2):120-124 (in Chinese)
- [8] 左佃光,马俊英,王博,黄洪波,刘静,张云,鞠建华. 非核糖体肽类化合物的组合生物合成策略研究进展[J]. 中国抗生素杂志,2012,37(3):168-175 Zuo DG, Ma JY, Wang B, Huang HB, Liu J, Zhang Y, Ju JH. Advances in combinatorial biosynthesis strategies of non-ribosomal peptides[J]. Chinese Journal of Antibiotics, 2012, 37(3): 168-175 (in Chinese)
- [9] 薛永常,李根. 非核糖体肽合成酶装配机制研究进展[J]. 生命的化学, 2018, 38(3): 409-414
 Xue YC, Li G. Research progress on nonribosomal

peptide synthetase assembly mechanism[J]. Chemistry of Life, 2018, 38(3): 409-414 (in Chinese)

- [10] Finking R, Mofid MR, Marahiel MA. Mutational analysis of peptidyl carrier protein and acyl carrier protein synthase unveils residues involved in protein-protein recognition[J]. Biochemistry, 2004, 43(28): 8946-8956
- [11] Harden BJ, Frueh DP. Molecular cross-talk between nonribosomal peptide synthetase carrier proteins and unstructured linker regions[J]. Chembiochem, 2017, 18(7): 629-632
- [12] Lohman JR, Ma M, Cuff ME, Bigelow L, Bearden J, Babnigg G, Joachimiak A, Phillips GN, Shen B. The crystal structure of BlmI as a model for nonribosomal peptide synthetase peptidyl carrier proteins[J]. Proteins, 2014, 82(7): 1210-1218
- [13] Jaremko MJ, Lee DJ, Opella SJ, Burkart MD. Structure and substrate sequestration in the pyoluteorin type II peptidyl carrier protein PltL[J]. Journal of the American Chemical Society, 2015, 137(36): 11546-11549
- [14] Ma XY, Wang GY, Liu T, Chi CB, Zhang ZY, Yang DH, Liu W, Ma M. Functional characterization and crystal structure of the type II peptidyl carrier protein ColA1a in collismycins biosynthesis[J]. Chinese Journal of Chemistry, 2020, 38(9): 963-969
- [15] Jaremko MJ, Davis TD, Corpuz JC, Burkart MD. Type II non-ribosomal peptide synthetase proteins: structure, mechanism, and protein-protein interactions[J]. Natural Product Reports, 2020, 37(3): 355-379
- [16] Izoré T, Cryle MJ. The many faces and important roles of protein-protein interactions during non-ribosomal peptide synthesis[J]. Natural Product Reports, 2018, 35(11): 1120-1139
- [17] Lai JR, Koglin A, Walsh CT. Carrier protein structure and recognition in polyketide and nonribosomal peptide biosynthesis[J]. Biochemistry, 2006, 45(50): 14869-14879
- [18] Alfermann J, Sun X, Mayerthaler F, Morrell TE, Dehling E, Volkmann G, Komatsuzaki T, Yang H, Mootz HD. FRET monitoring of a nonribosomal peptide synthetase[J]. Nature Chemical Biology, 2017, 13(9): 1009-1015
- [19] 姚黎栋,王月月,樊伟明,张仁炳,江辉,李永泉. 链霉菌磷酸泛酰巯基乙胺基转移酶对载体蛋白的底 物选择性的研究进展[J]. 微生物学通报,2014,41(6): 1188-1194

Yao LD, Wang YY, Fan WM, Zhang RB, Jiang H, Li YQ. Substrate specificity of phosphopantetheinyl transferases to carrier proteins in *Streptomyces*[J]. Microbiology China, 2014, 41(6): 1188-1194 (in Chinese)

- [20] 孟玲宁,刘锦燕,赵珺涛,徐竞竞,项明洁.新靶点 PPTase 抗真菌药物的研究进展[J].中国药物化学杂志,2019,29(1):69-76 Meng LN, Liu JY, Zhao JT, Xu JJ, Xiang MJ. Progress in the research of PPTase, new target for antifungal drugs[J]. Chinese Journal of Medicinal Chemistry, 2019,29(1): 69-76 (in Chinese)
- [21] 刘祚军,张部昌,马清钧. 磷酸泛酰巯基乙胺基转移 酶的研究进展[J]. 中国抗生素杂志,2006,31(6): 335-338,360

Liu ZJ, Zhang BC, Ma QJ. Advances in phosphopantetheinyl transferase[J]. Chinese Journal of Antibiotics, 2006, 31(6): 335-338, 360 (in Chinese)

[22] 孟玲宁,刘锦燕,赵悦,吕婕,林伊静,项明洁.磷酸泛酰巯基乙胺基转移酶在真菌和细菌的研究进展[J].中国真菌学杂志,2018,13(5):305-308
Meng LN, Liu JY, Zhao Y, Lyu J, Lin YJ, Xiang MJ. Phosphopantetheinyl transferases in fungi and bacteria research[J]. Chinese Journal of Mycology, 2018, 13(5):305-308 (in Chinese)

- [23] Quadri LE, Weinreb PH, Lei M, Nakano MM, Zuber P, Walsh CT. Characterization of Sfp, a *Bacillus subtilis* phosphopantetheinyl transferase for peptidyl carrier protein domains in peptide synthetases[J]. Biochemistry, 1998, 37(6): 1585-1595
- [24] Hur GH, Vickery CR, Burkart MD. Explorations of catalytic domains in non-ribosomal peptide synthetase enzymology[J]. Natural Product Reports, 2012, 29(10): 1074-1098
- [25] Tufar P, Rahighi S, Kraas FI, Kirchner DK, Löhr F, Henrich E, Köpke J, Dikic I, Güntert P, Marahiel MA, et al. Crystal structure of a PCP/sfp complex reveals the structural basis for carrier protein posttranslational modification[J]. Chemistry & Biology, 2014, 21(4): 552-562
- [26] Beld J, Sonnenschein EC, Vickery CR, Noel JP, Burkart MD. The phosphopantetheinyl transferases: catalysis of a post-translational modification crucial for life[J]. Natural Product Reports, 2014, 31(1): 61-108
- [27] Koglin A, Mofid MR, Löhr F, Schäfer B, Rogov VV, Blum MM, Mittag T, Marahiel MA, Bernhard F, Dötsch V. Conformational switches modulate protein

interactions in peptide antibiotic synthetases[J]. Science, 2006, 312(5771): 273-276

- [28] Goodrich AC, Frueh DP. A nuclear magnetic resonance method for probing molecular influences of substrate loading in nonribosomal peptide synthetase carrier proteins[J]. Biochemistry, 2015, 54(5): 1154-1156
- [29] Drake EJ, Nicolai DA, Gulick AM. Structure of the EntB multidomain nonribosomal peptide synthetase and functional analysis of its interaction with the EntE adenylation domain[J]. Chemistry & Biology, 2006, 13(4): 409-419
- [30] Mitchell CA, Shi C, Aldrich CC, Gulick AM. Structure of PA1221, a nonribosomal peptide synthetase containing adenylation and peptidyl carrier protein domains[J]. Biochemistry, 2012, 51(15): 3252-3263
- [31] Drake EJ, Miller BR, Shi C, Tarrasch JT, Sundlov JA, Leigh Allen C, Skiniotis G, Aldrich CC, Gulick AM. Structures of two distinct conformations of holo-non-ribosomal peptide synthetases[J]. Nature, 2016, 529(7585): 235-238
- [32] 薛永常,张成锁,李根. 非核糖体肽合成酶基因腺苷 酰化结构域序列克隆及分析[J]. 微生物学杂志, 2019, 39(1): 20-25
 Xue YC, Zhang CS, Li G. Cloning and analysis of the adenylation domain of nonribosomal peptide synthetase gene[J]. Journal of Microbiology, 2019, 39(1): 20-25 (in Chinese)
- [33] Sundlov JA, Shi C, Wilson DJ, Aldrich CC, Gulick AM. Structural and functional investigation of the intermolecular interaction between NRPS adenylation and carrier protein domains[J]. Chemistry & Biology, 2012, 19(2): 188-198
- [34] Schneider A, Marahiel MA. Genetic evidence for a role of thioesterase domains, integrated in or associated with peptide synthetases, in non-ribosomal peptide biosynthesis in *Bacillus subtilis*[J]. Archives of Microbiology, 1998, 169(5): 404-410
- [35] 薛永常, 胡泰文. 海洋链霉菌酰基辅酶 A 硫酯酶基因的克隆及分析[J]. 微生物学杂志, 2021, 41(3): 31-36
 Xue YC, Hu TW. Cloning and analysis of acyl-CoA thioesterase II gene from marine *Streptomyces*[J]. Journal of Microbiology, 2021, 41(3): 31-36 (in Chinese)
- [36] Zhou Z, Lai JR, Walsh CT. Interdomain communication between the thiolation and thioesterase domains of EntF explored by combinatorial mutagenesis and selection[J]. Chemistry & Biology, 2006, 13(8): 869-879
- [37] Samel SA, Schoenafinger G, Knappe TA, Marahiel MA,

Essen LO. Structural and functional insights into a peptide bond-forming bidomain from a nonribosomal peptide synthetase[J]. Structure, 2007, 15(7): 781-792

- [38] Lai JR, Fischbach MA, Liu DR, Walsh CT. A protein interaction surface in nonribosomal peptide synthesis mapped by combinatorial mutagenesis and selection[J]. PNAS, 2006, 103(14): 5314-5319
- [39] Chen WH, Li KH, Guntaka NS, Bruner SD. Interdomain and intermodule organization in epimerization domain containing nonribosomal peptide synthetases[J]. ACS Chemical Biology, 2016, 11(8): 2293-2303
- [40] Owen JG, Calcott MJ, Robins KJ, Ackerley DF. Generating functional recombinant NRPS enzymes in the laboratory setting via peptidyl carrier protein engineering[J]. Cell Chemical Biology, 2016, 23(11): 1395-1406
- [41] Linne U, Doekel S, Marahiel MA. Portability of

epimerization domain and role of peptidyl carrier protein on epimerization activity in nonribosomal peptide synthetases[J]. Biochemistry, 2001, 40(51): 15824-15834

- [42] Calcott MJ, Ackerley DF. Portability of the thiolation domain in recombinant pyoverdine non-ribosomal peptide synthetases[J]. BMC Microbiology, 2015, 15: 162
- [43] Belshaw PJ, Walsh CT, Stachelhaus T. Aminoacyl-CoAs as probes of condensation domain selectivity in nonribosomal peptide synthesis[J]. Science, 1999, 284(5413): 486-489
- [44] Tong YJ, Weber T, Lee SY. CRISPR/Cas-based genome engineering in natural product discovery[J]. Natural Product Reports, 2019, 36(9): 1262-1280
- [45] Huang HM, Stephan P, Kries H. Engineering DNA-templated nonribosomal peptide synthesis[J]. Cell Chemical Biology, 2021, 28(2): 221-227.e7