微生物学报 Acta Microbiologica Sinica 2020, 60(1): 106–117 http://journals.im.ac.cn/actamicrocn DOI: 10.13343/j.cnki.wsxb.20190102



Research Article

红树林源白骨壤链霉菌中多环稠合大环内酰胺类化合物的结构 多样性研究

翁静怡1,步绪亮2,徐俊2,徐岷涓1*

1上海交通大学系统生物医学教育部重点实验室,系统生物医学研究院,上海 200240

2上海交通大学微生物代谢国家重点实验室,生命科学技术学院,上海 200240

摘要:【目的】通过基因组挖掘的方法,研究红树林来源白骨壤链霉菌 Streptomyces avicenniae 9-9 中多环 稠合大环内酰胺(PTMs)类化合物的结构多样性。【方法】通过生物信息学分析白骨壤链霉菌基因组序列, 寻找 PTMs 类化合物的生物合成相关基因;利用 UPLC-MS/MS 技术对该菌的次级代谢产物进行分析。【结果】在白骨壤链霉菌基因组中发现 PTMs 生物合成基因簇(aviA-D);从菌液提取物中鉴定出 5 个 PTMs 类 化合物,其中包括 ikarugamycin (化合物 1)和 capsimycin B (化合物 2);基于 PTMs 类化合物 5-6-5 环类型的 MS/MS 碎裂规律,对化合物 3-5 的结构进行了推测。【结论】红树林来源白骨壤链霉菌 S. avicenniae 9-9 具有产生 5-6-5 环类型的 PTMs 类化合物的能力。

关键词: 红树林, 白骨壤链霉菌, 次级代谢产物, 多环稠合大环内酰胺, 生物合成

红树林是生长于热带和亚热带海岸潮间带的 木本植物群落,是高生产力、高盐度和高湿度特 征的近海生态系统中的生产者。已报道从红树林 放线菌中发现的天然产物有 122 个,其中新天然 产物有 73 个^[1-4],这些化合物具有抗菌、抗病毒、 抗肿瘤、抗氧化等多种显著的生物活性^[5-6]。

多环稠合大环内酰胺化合物(polycyclic tetramate macrolactams,简称 PTMs)是一类独特的天然产物。这类化合物由大环内酰胺环(macrolactam

ring)和多环稠合的三环结构(carbocyclic ring)两部 分组成,依据碳环的不同环合方式,可主要分为 5-6-5、5-5-6、5-4-6和5-5环等四种类型^[7-8]。此 类化合物具有多个手性中心,结构变化多样,天 然来源的新结构层出不穷。Ikarugamycin是首个被 报道的 PTMs 类化合物,属于5-6-5环结构^[9]。随 后不断有 PTMs 类化合物被发现,如图1所示。 例如,从海洋异壁放线菌 WH1-2216-6发酵产物 中分离得到16-hydroxymaltophilin等6个5-5-6环

基金项目:上海交通大学"转化医学交叉研究基金"(ZH2018ZDB08)

^{*}通信作者。Tel: +86-21-34207540; Fax: +86-21-34206059; E-mail: minjuanxu@sjtu.edu.cn 收稿日期: 2019-03-13; 修回日期: 2019-04-10; 网络出版日期: 2019-04-22



Figure 1. Chemical structures of selected PTMs compounds.

PTMs 类化合物^[10];从海洋来源 Streptomyces pactum SCSIO 02999 发现了 6 个新的 PTMs 类化 合物 pactamides A-F^[11]; 从链霉菌 SCSIO 40060 中分离得到 3 个新化合物 hydroxyikarugmycins A-C^[12]; 通过 Umezawaea sp. RD066910 和 Tsukamurella pulmonis TP-B0596 的联合培养可以 得到 2 个新化合物 umezawamides A-B^[13]; 陆地来 源链霉菌 S10 可以产生 5-5 环结构的化合物 combamides A-D^[14]; 我们也从红树林源厦门链 霉菌 318 分离得到 5-6-5 环系列化合物 capsimycin C-D^[15]。目前, 共报道了 50 多个 PTMs 类化合 物[8,10-15],发现其具有抗原生动物[9]、抗真菌[9,16]、 抗细菌^[16]和抗病毒^[17]多种生物活性,还可抑制多 种肿瘤细胞的生长,如 MCF-7、HepG2、Huh7、 HL-60 及 PANC-1^[8,15,18-20],因此 PTMs 类化合物 不仅结构多样,而且生物活性显著。

PTMs 类化合物虽然具有复杂的骨架结构,但 是其生物合成途径由简洁的聚酮合成酶和非核糖 体肽合成酶(PKS/NRPS)的杂合基因簇编码^[8]。张 长生等将链霉菌 ZJ306 菌株中*ika* 基因簇导入变铅 青链霉菌^[21], Antosch 等将链霉菌 Tue6239 菌株中 *ika* 基因簇导入大肠杆菌中^[22],分别实现了 PTMs 类化合物 ikarugamycin 在异源宿主中的生物合成。 这些结果显示了 *ikaABC* 这 3 个基因是负责 PTMs 骨架结构形成的充分条件,其中 *ikaB* 和 *ikaC* 基因 决定了 PTMs 类化合物的环合方式。

此外,PTMs 基因簇中还包括羟化酶(sterol desaturase),可以对大环进行羟基修饰,将 ikarugamycin 转化为butremycin^[23]。在前期研究中, 我们测定了红树林来源的厦门链霉菌(*Streptomyces xiamenensis* 318)的全基因组序列,通过生物信息 学分析预测并确定其具有合成 PTMs 类化合物的 能力^[24]。我们还发现 P450 细胞色素氧化酶 IkaD 在厦门链霉菌 318 中发挥环氧化和羟基化两种后 修饰作用,负责 ikarugamycin 和 capsimycin 在体 内的生物转化和降解^[15]。

白骨壤链霉菌 S. avicenniae 9-9 是本课题组 从福建漳江口红树林沉积物样本中分离和鉴定 的新种^[25]。本文通过基因组信息挖掘发现白骨壤 链霉菌具有 PTMs 生物合成基因簇,对该菌的发

1 材料和方法

1.1 实验材料

1.1.1 菌株:本研究使用的白骨壤链霉菌 9-9 菌 株保藏于中国海洋微生物菌种保藏管理中心,索 取号 MCCC 1A01535 (=NRRL B-24776)。

1.1.2 培养基:固体平板培养基(g/L):燕麦粉 20, 琼脂 18,FeSO4·7H₂O 0.001,MnCl₂·4H₂O 0.001, ZnSO4·7H₂O 0.001,pH 7.3。种子培养基 TSB:胰 蛋白胨大豆肉汤 30 g/L。发酵培养基 GYM 培养基 (g/L):葡萄糖 4,酵母提取物 4,麦芽提取物 10, pH 7.3;ISP3 培养基(g/L):燕麦粉 20,FeSO4·7H₂O 0.001,MnCl₂·4H₂O 0.001,ZnSO4·7H₂O 0.001, pH 7.3;ISP4 培养基(g/L):可溶性淀粉 10,K₂HPO4 1,MgSO4·7H₂O 1,NaCl 1,(NH4)₂SO4 2,CaCO₃ 2,FeSO4·7H₂O 0.001,MnCl₂·4H₂O 0.001, ZnSO4·7H₂O 0.001,pH 7.3。1×10⁵ Pa 灭菌 30 min。 痕量元素溶液组成为FeSO4·7H₂O 0.1 g/L, MnCl₂·4H₂O 0.1 g/L,ZnSO4·7H₂O 0.1 g/L,0.2 µm 滤膜过滤除菌,获得无菌痕量盐溶液,接种前再 分别加入到培养基中。

1.1.3 试剂: 甲醇、乙酸乙酯,购自上海凌峰化 学试剂公司;色谱级乙腈(Acetonitrile, ACN)、三 氟乙酸(TFA),购自 Sigma-Aldrich 公司;ZORBAX Extend-C₁₈柱(4.6 mm×250 mm, 5 μm),购自 Agilent 公司。化合物标准品 ikarugamycin 和 capsimycin B 是本课题组前期从厦门链霉菌 318 的发酵产物中 分离得到^[15]。

1.1.4 仪器:隔水式恒温培养箱,购自上海一恒

actamicro@im.ac.cn

科学仪器有限公司;恒温培养摇床,购自上海智 诚仪器设备有限公司;旋转蒸发仪,购自日本 EYELA 东京理化器械株式会社;模块化高效液相 色谱仪(high performance liquid chromatography, HPLC),购自日本 Shimadzu 公司;液质联用 ACQUITY[™] UPLC、Q-TOF MS Premier,购自 Waters 公司。

1.2 生物信息学分析

利用 AntiSMASH 数据库^[26],预测白骨壤链霉 菌 9-9 全基因组序列中与次级代谢合成相关的基 因簇。在 NCBI (http://www.ncbi.nlm.nih.gov/)上使 用 BLASTP 对 PTMs 生物合成基因簇编码的蛋白 进行比对分析。

1.3 菌株的培养与发酵

将菌种划线接种于固体平板,30°C恒温培养 箱培养7-8d,挑选长势良好的单菌落接入100mL 种子培养基中,30°C、220r/min振荡培养72h。 活化后的种子液,按8%接种量接种于100mL发 酵培养基,30°C、220r/min振荡培养7d,每种 发酵培养基设置3个平行,每个平行发酵100mL, 期间保持对发酵情况的观察和记录。

1.4 代谢产物的提取

将发酵后的菌液分别分装在 50 mL 的离心管中,8000 r/min 离心 10 min,取上清。上清液与等体积的乙酸乙酯充分混匀,室温静置 24 h 后,用 500 mL 分液漏斗进行反复萃取 3 次。3 次萃取后的乙酸乙酯合并,于 37 °C 水浴减压旋转蒸干,去除有机溶剂,得到发酵粗提物。GYM 培养基 3 个平行发酵粗提物分别为 13.2、12.7 和 12.9 mg; ISP3 培养基 3 个平行发酵粗提物分别为 20.5、23.1 和 21.8 mg; ISP4 培养基 3 个平行发酵粗提物分别为 20.5、23.1 和 21.8 mg; ISP4 培养基 3 个平行发酵粗提物分别为 20.6、29.8 和 28.1 mg。

1.5 代谢产物的 HPLC 分析

使用 HPLC 对发酵粗提物进行检测, 分离柱 为 Agilent ZORBAX Extend-C₁₈柱(4.6 mm×250 mm, 5 μm), 柱温为 40 °C, 流动相 A 为含 0.5‰ TFA 的超纯水,流动相 B 为含 0.5‰ TFA 的乙腈,洗 脱梯度为 25%-90% B, 总时长 43 min, 流速为 1 mL/min。上样量为 10 µL, 检测波长为 190-800 nm。 使用 LC Solution 工作站查看和分析数据。

1.6 代谢产物的 UPLC-MS 分析

使用上海交通大学分析测试中心 UPLC-QTOF-MS 对发酵粗提物进行检测。色谱分离柱为 ACQUITY BEH C₁₈柱(2.1 mm×100 mm, 1.7 μm), 柱温为45℃,流动相A为1‰甲酸水溶液,流动 相 B 为含 1‰甲酸的乙腈,洗脱梯度为 5%-100% B, 流速为 0.40 mL/min。使用搭载 ESI 源的 Q-TOF 质谱仪进行质量分析,根据化合物的不同性质采 用正离子模式,离子源温度设定为120℃,毛细 管和锥形电压分别设置为 3000 V 和 35 V。MS 扫 描的碰撞能量为 6 eV, MS/MS 扫描的碰撞能量为 15-30 eV。扫描持续时间为 0.2 s,锁定喷射频率 为 30 s, 质荷比为 100-1500。质谱数据使用 Metabolynx™和 Masslynx 4.1 软件进行分析。

结果和分析 2

2.1 白骨壤链霉菌 9-9 中 PTMs 生物合成基因簇 (avi)的生物信息学分析

白骨壤链霉菌 9-9 菌株分离自红树林沉积物 样本,该菌株的全基因组测序已经完成^[27],基因 组大小为 6.48 Mb。基于 AntiSMASH 数据库,从 白骨壤链霉菌基因组中预测出与次级代谢相关的 基因簇,包括萜类、硫肽类抗生素、PKS-NRPS、 肽类、四氢嘧啶等类型,其中包括一个被推测为 编码 PTMs 类化合物的生物合成基因簇(表 1)。

我们将白骨壤链霉菌中的 PTMs 基因簇与链霉 菌 ZJ306 及厦门链霉菌 318 中已经证实的 ika 基因 簇进行比较发现:白骨壤链霉菌中存在的 aviA-D 与 PTMs类化合物的生物合成基因簇 ikaA-D 是一一对 应的。其特点在于,从基因排列上来看,白骨壤链 霉菌中 aviD 基因位于 aviC 的直接下游, 而在另两 种链霉菌 ZJ306 及厦门链霉菌 318 中, ikaC 和 ikaD 被多个不相关基因隔开。进一步对 aviA-D 分别进 行 BLASTP 分析发现,这4个蛋白与 IkaA-D 均具 有较高的序列相似性,相似性值从 53%到 75%不 等,覆盖率为99%-100%(表2)。因此,白骨壤链 霉菌 9-9 具有产生 PTMs 类化合物的潜能。

表 1. 白骨壤链霉菌 9-9 基因组中次级代谢生物合成基因簇的预测

Cluster No.	Product type	Length/bp	Putative function	Cluster blast similarity/%*
1	Terpene	21823	Hopene biosynthetic gene cluster	30
2	Siderophore	8980	Desferrioxamine B biosynthetic gene cluster	60
3	Siderophore	13803	Ficellomycin biosynthetic gene cluster	10
4	Type II PKS	58686	Galbonolides biosynthetic gene cluster	33
5	NRPS	85645	Pacidamycin biosynthetic gene cluster	31
6	NRPS/PKS	49276	Ikarugamycin biosynthetic gene cluster	20
7	Lanthipeptide	22580	SAL-2242 biosynthetic gene cluster	100
8	Thiopeptide	40215	Diisonitrile antibiotic biosynthetic gene cluster	11
9	Ectoine	10405	Ectoine biosynthetic gene cluster	100

Table 1.	Predicted gene clusters	involving in the	biosynthesis of	secondary metabolites	in S. avicenniae 9-9
----------	-------------------------	------------------	-----------------	-----------------------	----------------------

PKS: polyketide synthase; NRPS: non-ribosomal peptide synthetase. *: Threshold level >10%

75

66

53

Table 2. BLASTp analysis of major proteins encoded by the PTMs biosynthetic gene clusters in S. avicenniae 9-9					
Drotain nama	Access No.	Amino acid numbers	Identity of homologue in	Identity of homologue in	
Protein name			Streptomyces sp. ZJ306/%*	S. xiamenensis 318/%*	
AviA	WP 052848987.1	3091	70	70	

75

66

53

表 2. 白骨壤链霉菌 9-9 中 PTMs 类化合物生物合成基因簇的 BLASTp 分析结果

*•	Coverage	>98%
•	Coverage	- 10/0

AviB

AviC

AviD

2.2 多环稠合大环内酰胺类化合物的分析

WP 052848986.1

WP 052848985.1

WP_052848984.1

586

352

397

基于以上生物信息学分析,我们对白骨壤链 霉菌 9-9 的代谢产物进行分析。采用 UPLC-OTOF-HRMS 的分析方法,对其中具有 PTMs 类化合物 特征紫外吸收的多个成分进行分析,并对目标峰 二级质谱(MS/MS)的碎裂规律进行归纳,快速分 析并推测 PTMs 类化合物的结构。

首先,我们选择了3种不同的发酵培养基, 即GYM培养基、ISP3培养基和ISP4培养基,对 其进行发酵培养。发酵培养3d后,观察到ISP3 组和 ISP4 组发酵液颜色明显加深,均由灰白色变 为深绿色, GYM 组发酵液颜色由金黄色变为棕 色。发酵培养7d后, ISP3组和ISP4组发酵液完 全变为黑褐色, GYM 组发酵液呈现深棕色。随即 对其进行产物提取,通过 HPLC-UV 初步分析发 现,在 PTMs 类的特征吸收 325 nm 波长下^[12,15], 3组培养基均能产生5个明显的PTMs类特征峰, 即化合物 1-5(图 2)。与标准品比对后发现,化合 物1的保留时间与 ikarugamycin 一致, 化合物2 的保留时间与 capsimycin B 一致。进一步通过 UPLC-HRMS 验证,如图 3 所示,在正离子模式 下, 化合物 1 中准分子离子峰为 m/z 479.2910 [M+H]⁺, 分子组成为 C₂₉H₃₈N₂O₄, 可确定化合物 1 为 ikarugamycin; 化合物 2 中准分子离子峰为 *m/z* 495.2859 [M+H]⁺, 分子式为 C₂₉H₃₈N₂O₅, 可 确定化合物 2 为 capsimycin B。

此外,不同培养基条件下,白骨壤链霉菌 9-9 中不同 PTMs 类化合物的产量有明显变化。我们 建立了 ikarugamycin 和 capsimycin B 的定量标准 曲线,5个样品浓度分别为0.0125、0.025、0.05、 0.1 和 0.2 mg/mL, 如图 4-A 所示。对化合物 1 和 2 的产量进行定量分析可得,在 GYM 培养基中, ikarugamycin 和 capsimycin B 的产量分别为 20 和 32 mg/L; ISP3 培养基中, ikarugamycin 产量明显 提高,达到 103 mg/L,为 GYM 培养基的 5.15 倍; 在 ISP4 培养基中, 情况正好相反, capsimycin B 成为主量化合物,产量达到 166 mg/mL,比 GYM 培养基提高 5.19 倍(图 4-B)。



图 2. 不同培养基条件下白骨壤链霉菌发酵粗提物 HPLC 色谱图

Figure 2. HPLC profiles of extracts from Streptomyces avicenniae 9-9 cultured in different media.



图 4. 不同培养基对化合物 1、2 产量的影响

Figure 4. The production of compounds **1** and **2** in different cultures. A: Standard curves of compounds; B: The production of compounds in different cultures. The error bars in the figure indicate the standard deviations from three independent samples.

2.3 多环稠合大环内酰胺类化合物的二级质谱 分析

在前期工作中,我们建立了一种根据 MS/MS 阳离子碎裂规律快速判断 PTMs 类化合物的方法,可以用于分析 5-6-5 环类型 PTMs 类化合物的结构,特别是 C-13、C-14 和 C-30 的取代情况^[15]。 由此我们总结了化合物 1–5 的二级质谱碎裂规律,结果如表 3 所示。

化合物 1 的主要子离子峰有 m/z 461.2791、 323.1992、281.1893、181.0977 和 139.0868,如表 3 所示。其中离子强度最高的峰 m/z 461.2791 是由 结构中大环内酰胺环中的酰胺键断裂、重排形成, 随后进一步断裂成为 m/z 281.1893 和五元酰亚胺 环 m/z 181.0977 两部分碎片。化合物 1 的质谱裂 解规律与 ikarugamycin 一致^[15], 如图 5 所示。

化合物 2, 主要的碎片离子 *m/z* 477.2757、 459.2645 、321.1845 、279.1742 、181.0982 和 139.0873, 质谱裂解规律与 capsimycin B 一致^[15], 如图 6 所示。

化合物 3,在 HR-MS 正离子模式下其准分子 离子峰为 *m*/z 511.2806 [M+H]⁺,计算分子式为 C₂₉H₃₈N₂O₆。*m*/z 511.2806、493.2692 和 475.2586 三个主要的碎片推测是发生了两步脱水。其碎片 离子中存在与化合物 2 一致的 *m*/z 321.1839 和

	Table 3.	Fragment ions of compounds $1-5$ in the positive mode			
Compound	Observed m/z	Relative abundance/%	Formula	Mass error (mDa)	Mass error (ppm)
Compound 1	479.2901	100	$C_{29}H_{39}N_2O_4$	-0.8	-1.7
(ikarugamycin)	461.2791	58	$C_{29}H_{37}N_2O_3$	-1.2	-2.6
	443.2685	31	$C_{29}H_{35}N_2O_2$	-1.5	-3.4
	323.1992	14	$C_{22}H_{27}O_2$	-1.2	-3.7
	281.1893	51	$C_{20}H_{25}O$	-1.3	-4.6
	181.0977	25	$C_9H_{13}N_2O_2$	0.0	0.0
	139.0868	40	$C_7H_{11}N_2O$	-0.3	-2.2
Compound 2	495.2871	100	$C_{29}H_{39}N_2O_5$	0.6	1.2
(capsimycin B)	477.2757	70	$C_{29}H_{37}N_2O_4$	0.0	0.0
	459.2645	28	$C_{29}H_{35}N_2O_3$	-0.4	-0.9
	321.1845	9	$C_{22}H_{25}O_2$	-1.0	-3.1
	279.1742	26	$C_{20}H_{23}O$	-0.7	-2.5
	181.0982	51	$C_9H_{13}N_2O_2$	0.2	1.1
	139.0873	32	$C_7H_{11}N_2O$	0.1	0.7
Compound 3	511.2806	100	$C_{29}H_{39}N_2O_6$	-0.4	-0.8
	493.2692	52	$C_{29}H_{37}N_2O_5$	-0.8	-1.6
	475.2586	30	$C_{29}H_{35}N_2O_4$	-1.0	-2.1
	321.1839	24	$C_{22}H_{25}O_2$	-1.2	-3.7
	279.1738	27	$C_{20}H_{23}O$	0.6	-2.1
	179.0826	11	$C_9H_{11}N_2O_2$	-0.7	-3.3
	137.0713	10	$\mathrm{C_8H_7N_2O_2}$	-0.2	-1.0
Compound 4	493.2693	100	$C_{29}H_{37}N_2O_5$	-0.8	-1.6
	475.2585	62	$C_{29}H_{35}N_2O_4$	-1.2	-2.5
	457.2478	20	$C_{29}H_{33}N_2O_3$	-1.3	-2.8
	319.1679	19	$C_{22}H_{23}O_2$	-1.0	-3.1
	277.1579	55	$C_{20}H_{21}O$	-1.1	-4.0
	181.0986	41	$C_9H_{13}N_2O_2$	0.4	2.2
	139.0867	54	$C_7H_{11}N_2O$	-0.3	-2.2
Compound 5	495.2847	100	$C_{29}H_{39}N_2O_5$	-1.5	-3.0
	477.2740	81	$C_{29}H_{37}N_2O_4$	-1.5	-3.1
	459.2631	43	$C_{29}H_{35}N_2O_3$	-1.7	-3.7
	321.1835	18	$C_{22}H_{25}O_2$	-1.0	-3.1
	279.1736	77	$C_{20}H_{23}O$	-0.4	-1.4
	181.0981	32	$C_9H_{13}N_2O_2$	0.4	2.2
	139.0868	46	$C_7H_{11}N_2O$	-0.4	-2.9

表 3. 化合物 1-5 的碎片离子数据(正离子模式) 3. Fragment ions of compounds 1-5 in the positive me

actamicro@im.ac.cn



图 5. 化合物 1 的(+) MS/MS 碎裂规律 Figure 5. (+) MS/MS fragmentation pattern of compound 1.

m/z 279.1738, 推测化合物 **3** 的 C-13/14 位上存在 三元氧环。而另一部分 *m/z* 137.07139 和 *m/z* 179.0826 均比化合物 **2** 少 2 个原子质量单位,推 测是由于在大环内酰胺环断裂后的五元环结构部 分中多了 1 个不饱和度。PTMs 类化合物可以在固 醇去饱和酶(sterol desaturase,简称 SD)的作用下 在大环 C-3 位置上加载羟基,如 5-6-5 环的 butremycin或 5-5-6 环的 HSAF^[23,28]。我们在白骨 壤链霉菌下游 16685-17599 区域也发现存在 SD 基 因,由此可推测在化合物 **3** 为 C-3 羟基取代 epoxyikarugamycin。

化合物 4,在 HR-MS 正离子模式下其准分子 离子峰为 *m/z* 493.2693 [M+H]⁺,计算分子式为 C₂₉H₃₆N₂O₅。其碎片离子*m/z* 181.0986 和*m/z* 139.0867 与化合物1和2是一致的,则大环部分没有改变。 而 m/z 475.2585、457.2478、319.1679和277.1579 均比化合物2少2个原子质量单位,推测是在化 合物2的基础上侧链上形成双键的结构,双键的 位置可能在C-16、C-30之间或C-30、C-31之间。

化合物 5,在 HR-MS 正离子模式下其准分子 离子峰为 *m*/z 495.2847 [M+H]⁺,计算分子式为 C₂₉H₃₈N₂O₅,与化合物 2 的分子组成相同,但是保 留时间不同。主要子离子峰 *m*/z 477.2740、 459.2631、321.1835、279.1736、181.0981 和 139.0868 均与化合物 2 一致,可知化合物 5 大环 内酰胺环部分与化合物 2 是保守的。推测化合物 5 是保留了 ikarugamycin 的基本结构,在侧链的 C-30 位羟基取代。



Figure 6. (+) MS/MS fragmentation pattern of compound 2.

3 讨论

白骨壤链霉菌 9-9 中存在的 PTMs类化合物主 要是 5-6-5 环的类型,以 ikarugamycin 和 capsimycin B 为代表,这两个化合物结构上的区别 只在于 13 位和 14 位的取代不同。前期从厦门链 霉菌 318 中还分离得到其他 5 个 5-6-5 环类型的 PTMs 类化合物。这些化合物都是在 ikarugamycin 基础上,在 C-13/14 位被环氧化,或者分别被羟基、 甲基、甲氧基或氯取代,以及侧链的 C-30 位被羟 基或甲氧基取代。体外抗肿瘤活性筛选发现, ikarugamycin、capsimycin 和 capsimycin B 能够显 著抑制胰腺癌细胞 PANC-1 的生长, IC₅₀ 为 1.30–3.37 μmol/L^[15]。初步构效关系分析可知, C-13/14 位为双键或者环氧结构时,抗肿瘤活性相 当;而 C-13/14 位的三元氧环开环后形成双羟基的 结构,则活性消失。而 IkaD 在 PTMs 合成基因簇 中决定了 C-13/14 位环氧结构的形成,因此在白骨 壤链霉菌 9-9 中通过对 aviD 的改造可以实现靶向 生产抗肿瘤活性较高的 PTMs 类化合物。

从西非加纳红树林沉积物分离的小单胞菌产 生的 butremycin 也是 5-6-5 环 PTMs 类化合物,其 结构中 C-13/14 位为双键,并在大环 C-3 位有羟基 取代。构效关系研究显示在大环结构中 C-3 位的 羟基化能显著提高化合物的细胞毒活性,IC₅₀ 在 0.26-4.10 μmol/L^[8]。本研究中的化合物 **3** 经推测 C-13/14 位为环氧结构并在大环 C-3 位也有羟基取 代,因此该类 C-3 位羟基化类型的化合物对于后 期构效关系的研究具有重要意义。

PTMs 类化合物的生物合成基因簇广泛存在

于多种链霉菌中^[7]。虽然 PTMs 类化合物的生物合成基因簇在序列相似性和基因排列方式上都较为保守,但在不同链霉菌菌株中激活沉默的 PTMs 基因簇的表达不乏获得新的 PTMs 结构类似物的例子,如 Olano 等在 *S. albus* J1074 菌株中获得 2 类新的 PTMs 类化合物^[29]; Saha 等将来源于 *S. pactum* SCSIO 02999 菌株的 PTMs 基因簇在体外重构后导入异源表达宿主,获得了 6 个新的 PTMs 类化合物^[11]。因此,基于合成生物学理念,将红树林源的链霉菌基因组中的 PTMs 基因簇置 于通用强启动子控制下,导入遗传背景清晰的链霉菌宿主中进行表达,有可能获得新的 PTMs 类

此外,大多数链霉菌细胞膜中主要的甲基萘 醌(menaquinone)都是 MK-9,而白骨壤链霉菌 9-9 菌株细胞膜的甲基萘醌组成较为特殊,主要成分 为 MK-10。迄今为止,已报道具有此类异常醌 型的链霉菌只有 *S. specialis* GW41-1564^[30]菌株 和 *S. hainanensis* YIM 47672 菌株^[31]。这两株菌和 白骨壤链霉菌在 16S rRNA 基因系统发育亲缘关 系最近,可能代表了一类生理特性独特的链霉菌。 以此类"稀有"链霉菌基因组序列预测的潜在次生 代谢产物生物合成基因簇信息为指导,展开系统 的化学分离鉴定,有望发现新的天然产物。

参 考 文 献

- Xu DB, Ye WW, Han Y, Deng ZX, Hong K. Natural products from mangrove actinomycetes. *Marine Drugs*, 2014, 12(5): 2590–2613.
- [2] Fu SN, Wang F, Li HY, Bao YX, Yang Y, Shen HF, Lin B, Zhou GX. Secondary metabolites from marine-derived *Streptomyces antibioticus* strain H74-21. *Natural Product Research*, 2016, 30(21): 2460–2467.
- [3] Motohashi K, Izumikawa M, Kagaya N, Takagi M, Shin-Ya K. JBIR-76 and JBIR-77, modified naphthoquinones from

Streptomyces sp. RI-77. The Journal of Antibiotics, 2016, 69(9): 707–708.

- [4] Ye XW, Chai WY, Lian XY, Zhang ZZ. Novel propanamide analogue and antiproliferative diketopiperazines from mangrove *Streptomyces* sp. Q24. *Natural Product Research*, 2017, 31(12): 1390–1396.
- [5] Xu J. Bioactive natural products derived from mangrove-associated microbes. *RSC Advances*, 2015, 5(2): 841–892.
- [6] Xu MJ, Liu XJ, Zhao YL, Liu D, Xu ZH, Lang XM, Ao P, Lin WH, Yang SL, Zhang ZG, Xu J. Identification and characterization of an anti-fibrotic benzopyran compound isolated from mangrove-derived *Streptomyces xiamenensis*. *Marine Drugs*, 2012, 10(3): 639–654.
- [7] Blodgett JAV, Oh DC, Cao SG, Currie CR, Kolter R, Clardy J. Common biosynthetic origins for polycyclic tetramate macrolactams from phylogenetically diverse bacteria. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*, 2010, 107(26): 11692–11697.
- [8] Zhang GT, Zhang WJ, Saha S, Zhang CS. Recent advances in discovery, biosynthesis and genome mining of medicinally relevant polycyclic tetramate macrolactams. *Current Topics in Medicinal Chemistry*, 2016, 16(15): 1727–1739.
- [9] Jomon K, Kuroda Y, Ajisaka M, Sakai H. A new antibiotic, ikarugamycin. *The Journal of Antibiotics*, 1972, 25(5): 271–280.
- [10] Mei XG, Wang LP, Wang DY, Fan J, Zhu WM. Polycyclic tetramate macrolactams from the marine-derived Actinoalloteichus cyanogriseus WH1-2216-6. Chinese Journal of Organic Chemistry, 2017, 37(9): 2352-2360. (in Chinese) 梅耳書 玉克巫 玉久阳 英本 生住田 海送导路始线菌

梅显贵,王立平,王冬阳,范杰,朱伟明.海洋异壁放线菌 WH1-2216-6 产生的多环含特特拉姆酸大环内酰胺. 有机 化学, 2017, 37(9): 2352-2360.

- [11] Saha S, Zhang WJ, Zhang GT, Zhu YG, Chen YC, Liu W, Yuan CS, Zhang QB, Zhang HB, Zhang LP, Zhang WM, Zhang CS. Activation and characterization of a cryptic gene cluster reveals a cyclization cascade for polycyclic tetramate macrolactams. *Chemical Science*, 2017, 8(2): 1607–1612.
- [12] Zhang WJ, Zhang GT, Zhang LP, Liu W, Jiang XD, Jin HB, Liu ZW, Zhang HB, Zhou AH, Zhang CS. New polycyclic tetramate macrolactams from marine-derived *Streptomyces* sp. SCSIO 40060. *Tetrahedron*, 2018, 74(47): 6839–6845.
- [13] Hoshino S, Wong CP, Ozeki M, Zhang HP, Hayashi F, Awakawa T, Asamizu S, Onaka H, Abe I. Umezawamides, new bioactive polycyclic tetramate macrolactams isolated

from a combined-culture of *Umezawaea* sp. and mycolic acid-containing bacterium. *The Journal of Antibiotics*, 2018, 71(7): 653–657.

- [14] Liu Y, Wang HX, Song RT, Chen JN, Li TH, Li YY, Du LC, Shen YM. Targeted discovery and combinatorial biosynthesis of polycyclic tetramate macrolactam combamides A–E. *Organic Letters*, 2018, 20(12): 3504–3508.
- [15] Yu HL, Jiang SH, Bu XL, Wang JH, Weng JY, Yang XM, He KY, Zhang ZG, Ao P, Xu J, Xu MJ. Structural diversity of anti-pancreatic capsimycins identified cancer in mangrove-derived Streptomyces xiamenensis 318 and post-modification via cytochrome P450 а novel monooxygenase. Scientific Reports, 2017, 7: 40689.
- [16] Lacret R, Oves-Costales D, Gómez C, Díaz C, de La Cruz M, Pérez-Victoria I, Vicente F, Genilloud O, Reyes F. New ikarugamycin derivatives with antifungal and antibacterial properties from *Streptomyces zhaozhouensis*. *Marine Drugs*, 2015, 13(1): 128–140.
- [17] Luo TC, Fredericksen BL, Hasumi K, Endo A, Garcia JV. Human immunodeficiency virus type 1 Nef-induced CD4 cell surface downregulation is inhibited by ikarugamycin. *Journal* of Virology, 2001, 75(5): 2488–2492.
- [18] Cao SG, Blodgett JAV, Clardy J. Targeted discovery of polycyclic tetramate macrolactams from an environmental *Streptomyces* Strain. *Organic Letters*, 2010, 12(20): 4652–4654.
- [19] Elkin SR, Oswald NW, Reed DK, Mettlen M, MacMillan JB, Schmid SL. Ikarugamycin: a natural product inhibitor of clathrin-mediated endocytosis. *Traffic*, 2016, 17(10): 1139–1149.
- [20] Xie YX, Wright S, Shen YM, Du LC. Bioactive natural products from *Lysobacter*. *Natural Product Reports*, 2012, 29(11): 1277–1287.
- [21] Zhang GT, Zhang WJ, Zhang QB, Shi T, Ma L, Zhu YG, Li SM, Zhang HB, Zhao YL, Shi R, Zhang CS. Mechanistic insights into polycycle formation by reductive cyclization in ikarugamycin biosynthesis. *Angewandte Chemie International Edition*, 2014, 53(19): 4840–4844.
- [22] Antosch J, Schaefers F, Gulder TAM. Heterologous reconstitution of ikarugamycin biosynthesis in *E. coli*. *Angewandte Chemie International Edition*, 2014, 53(11): 3011–3014.
- [23] Greunke C, Antosch J, Gulder TAM. Promiscuous

hydroxylases for the functionalization of polycyclic tetramate macrolactams-conversion of ikarugamycin to butremycin. *Chemical Communication*, 2015, 51(25): 5334–5336.

- [24] Xu MJ, Wang JH, Bu XL, Yu HL, Li P, Ou HY, He Y, Xu FD, Hu XY, Zhu XM, Ao P, Xu J. Deciphering the streamlined genome of *Streptomyces xiamenensis* 318 as the producer of the anti-fibrotic drug candidate xiamenmycin. *Scientific Reports*, 2016, 6: 18977.
- [25] Xiao J, Wang Y, Luo YX, Xie SJ, Ruan JS, Xu J. Streptomyces avicenniae sp. nov., a novel actinomycete isolated from the rhizosphere of the mangrove plant Avicennia mariana. International Journal of Systematic and Evolutionary Microbiology, 2009, 59(10): 2624–2628.
- [26] Blin K, Wolf T, Chevrette MG, Lu XW, Schwalen CJ, Kautsar SA, Duran HGS, De Los Santos ELC, Kim HU, Nave M, Dickschat JS, Mitchell DA, Shelest E, Breitling R, Takano E, Lee SY, Weber T, Medema MH. antiSMASH 4.0—improvements in chemistry prediction and gene cluster boundary identification. *Nucleic Acids Research*, 2017, 45(W1): W36–W41.
- [27] Doroghazi JR, Albright JC, Goering AW, Ju KS, Haines RR, Tchalukov KA, Labeda DP, Kelleher NL, Metcalf WW. A roadmap for natural product discovery based on large-scale genomics and metabolomics. *Nature Chemical Biology*, 2014, 10(11): 963–968.
- [28] Lou LL, Qian GL, Xie YX, Hang JL, Chen HT, Zaleta-Rivera K, Li YY, Shen YM, Dussault PH, Liu FQ, Du LC. Biosynthesis of HSAF, a tetramic acid-containing macrolactam from Lysobacter enzymogenes. Journal of the American Chemical Society, 2011, 133(4): 643–645.
- [29] Olano C, García I, González A, Rodriguez M, Rozas D, Rubio J, Sánchez-Hidalgo M, Braña AF, Méndez C, Salas JA. Activation and identification of five clusters for secondary metabolites in *Streptomyces albus* J1074. *Microbial Biotechnology*, 2014, 7(3): 242–256.
- [30] Kämpfer P, Huber B, Buczolits S, Thummes K, Grün-Wollny I, Busse HJ. Streptomyces specialis sp. nov.. International Journal of Systematic and Evolutionary Microbiology, 2008, 58(11): 2602–2606.
- [31] Jiang Y, Tang SK, Wiese J, Xu LH, Imhoff JF, Jiang CL. Streptomyces hainanensis sp. nov., a novel member of the genus Streptomyces. International Journal of Systematic and Evolutionary Microbiology, 2007, 57(11): 2694–2698.

Study on polycyclic tetramate macrolactam metabolites from mangrove-derived *Streptomyces avicenniae*

Jingyi Weng¹, Xuliang Bu², Jun Xu², Minjuan Xu^{1*}

¹ Key Laboratory of Systems Biomedicine, Ministry of Education, Shanghai Center for Systems Biomedicine, Shanghai Jiao Tong University, Shanghai 200240, China

² State Key Laboratory of Microbial Metabolism, School of Life Sciences and Biotechnology, Shanghai Jiao Tong University, Shanghai 200240, China

Abstract: [Objective] Based on genome mining, we analyzed the secondary metabolites from mangrove-derived *Streptomyces avicenniae* 9-9, targeting on polycyclic tetramate macrolactams (PTMs). **[Methods]** Bioinformatics analysis was carried out to analyze the genome sequence of *Streptomyces avicenniae* 9-9. We searched PTMs by the method of high-performance liquid chromatography and mass spectroscopy. **[Results]** We found four genes, named *aviA-D* involved in PTMs biosynthetic gene clusters in *Streptomyces avicenniae* 9-9. Two PTMs, **1** and **2**, were identified as ikaruganmycin and capsimycin B, respectively. Compound **3** through **5** also belonged to PTMs family, and their structures were proposed based on MS/MS fragmentation pattern. **[Conclusion]** Mangrove-derived *Streptomyces avicenniae* 9-9 can produce PTMs compounds with the 5-6-5 fused tricyclic skeleton.

Keywords: mangrove, *Streptomyces avicenniae*, secondary metabolite, polycyclic tetramate macrolactams, biosynthesis

(本文责编:张晓丽)

Supported by the Medicine and Engineering Interdisciplinary Research Fund of Shanghai Jiao Tong University (ZH2018ZDB08)

^{*}Corresponding author. Tel: +86-21-34207540; Fax: +86-21-34206059; E-mail: minjuanxu@sjtu.edu.cn Received: 13 March 2019; Revised: 10 April 2019; Published online: 22 April 2019