微生物学报 Acta Microbiologica Sinica 2021, 61(3): 631-643 http://journals.im.ac.cn/actamicrocn DOI: 10.13343/j.cnki.wsxb.20200280



Research Article 研究报告

## 华癸根瘤菌外膜孔蛋白编码基因 MCHK\_1326 突变株的构建与 共生固氮表型分析

梅伶俐,曾小波,李友国\*,陈大松\*

华中农业大学农业微生物学国家重点实验室,湖北 武汉 430070

**摘要**:【目的】*Mesorhizobium huakuii* 7653R的*MCHK\_1326*基因编码一种外膜孔蛋白,可能参与根瘤菌 侵染宿主植物以及结瘤固氮过程,本研究旨在探索该基因在共生固氮中的功能。【方法】生物信息学分 析*MCHK\_1326*蛋白的结构特征及生物学功能,启动子原位表达技术检测*MCHK\_1326*共生时空表达特 征,利用Cre-loxp系统构建*MCHK\_1326*缺失突变株,考察其共生固氮表型及早期侵染事件,通过植物盆 栽并额外添加无机氮源,检测突变株接种紫云英后的共生固氮表型变化。【结果】*MCHK\_1326*基因在侵 染早期如侵染线的延伸等过程中表达,在成熟根瘤的侵染区表达,与野生型相比,突变体Δ*1326*侵染线 和根瘤原基数量显著减少;植株地上部分鲜重与固氮酶活性极显著降低,根瘤数量和根瘤重量显著降低; 额外添加无机氮源能恢复其共生缺陷表型。【结论】*MCHK\_1326*基因参与根瘤菌早期侵染和结瘤,在根 瘤发育与共生固氮过程中发挥作用。

关键词: 华癸中慢生根瘤菌 7653R, 外膜孔蛋白, 突变体, 共生固氮

革兰氏阴性菌的细胞壁由外膜层和肽聚糖 层组成,连同细胞膜一起,形成 3 个亚细胞间 隔<sup>[1]</sup>:内膜(inner membrane, IM)、肽聚糖细胞壁 和外膜(outer membrane, OM),其中外膜是革兰氏 阴性细菌与外界环境接触的第一道屏障。外膜上 镶嵌着多种蛋白质,称为外膜蛋白(outer membrane proteins, OMPs),执行着细胞内外物质 运输、决定侵染性等多种功能。其中孔蛋白(porins) 是一种充满水的开放通道,覆盖在细菌外膜上。 细菌致病性在很大程度上取决于其表面结构<sup>[2-4]</sup>。

Henderson 等<sup>[5]</sup>将孔蛋白定义为允许溶质通 过或有助于包膜稳定性的外膜 β-桶状蛋白,其包 括 OmpA 家族的结构孔蛋白<sup>[6-7]</sup>、OmpW 家族的 小孔蛋白(8 个 β-折叠)<sup>[8-10]</sup>和带有 18 个 β-折叠的

基金项目: 国家重点研发计划子课题(2019YFA0904704); 国家自然科学基金(31970267, 31772401) <sup>\*</sup>通信作者。Fax: +86-27-87280670; E-mail: 陈大松, chendasong@mail.hzau.edu.cn, 李友国, youguoli@mail.hzau.edu.cn 收稿日期: 2020-04-30; 修回日期: 2020-05-23; 网络出版日期: 2020-06-02

扩散孔蛋白<sup>[11]</sup>。孔蛋白具有免疫调节特性,可作为 PAMPs (病原体相关分子模式)被宿主细胞的模式识别受体(pattern recognition receptors, PRRs)如 TLRs (Toll-like receptors)等分子识别<sup>[2,12]</sup>,诱导信号通路,进而影响免疫应答。

根瘤菌侵染宿主的方式与病原菌入侵植物高度相似<sup>[13]</sup>,研究表明外膜蛋白在病原菌侵染植物的过程中起着重要作用,黄单胞菌(*Xanthomonas axonopodis* pv. *glycines*)中的 OmpA 突变后降低了大豆的病害严重程度,表明 OmpA 介导的侵染在大豆致病机理中的蛋白分泌中发挥功能<sup>[14]</sup>;苜蓿根瘤菌(*Sinorhizobium meliloti*)中的外膜蛋白NsrA 突变后导致植物的过度侵染表型,表明该基因在 *S. meliloti-Medicago* 相互作用过程中参与跨膜信号转导进而控制共生中的继发性侵染<sup>[15]</sup>,因此我们推测根瘤菌的某些外膜蛋白在侵染过程中也可能起着重要作用。

根瘤菌在根瘤中与豆科植物共生,固定 N<sub>2</sub> 供宿主植物吸收利用<sup>[16]</sup>,植物则为根瘤菌提供生 长 所 必 需 的 碳 源 <sup>[17]</sup>。华 癸 中 慢 生 根 瘤 菌 (*Mesorhizobium huakuii* 7653R)与紫云英有着专 一共生关系<sup>[18]</sup>,共生互作形成不定型根瘤。本研 究室前期工作所做的 *M. huakuii* 7653R 全基因组 测序<sup>[19]</sup>和共生全局转录组测序<sup>[20]</sup>为外膜蛋白基 因的研究提供了便利,共生全局转录组测序的结 果表明,外膜蛋白基因 MCHK\_1326 在根瘤中的 表达量相对于自生状态呈下调表达<sup>[20]</sup>,表明其可 能在共生固氮中发挥一定作用。本研究通过生物 信息学分析 MCHK\_1326 蛋白的结构特征和生物 学功能、启动子原位表达技术检测该基因共生时 空表达特征、利用 Cre-loxp 系统构建 MCHK\_1326 缺失突变株,考察其早期侵染事件以及晚期共生 表型,以期阐明 MCHK\_1326 基因在共生固氮中 的功能,为深入研究孔蛋白家族在共生固氮信号 通路中的功能机制奠定一定基础。

## 1 材料和方法

#### 1.1 材料

**1.1.1 植物材料:**紫云英(*Astragalus sinicus*):河 南信阳农科院提供的"信紫一号"。

**1.1.2 菌株和质粒:**本实验所用供试菌株和质粒 见表 1。

1.1.3 主要试剂及试剂盒:限制性核酸内切酶为 Fermentas公司产品; *Taq* DNA聚合酶、*Ex Taq* DNA聚合酶、dNTPs购自东胜科技公司;核酸电 泳 Marker购自诺唯赞公司;抗生素、培养基相关 等分子生物学试剂均购自中国国药集团; PCR产 物凝胶回收试剂盒购自上海华舜(Watson)生物公 司,本研究所用 PCR 引物的合成和 DNA 的测序 工作由武汉天一辉远有限公司进行。

	Table 1. The strains and plasmids in this study	
Strains and plasmids	Characteristics	Source
<i>E. coli</i> DH5α	Host of recombinant plasmids	This lab
<i>E. coli</i> S17-1	The donor strain used for conjugation	This lab
Mesorhizobium huakuii 7653R	Wide type strain of Mesorhizobium huakuii, Str <sup>r</sup>	This lab
pMD19-T (simple)	TA cloning vector, Amp <sup>r</sup>	TaKaRa
pCM351	Mutant strains construction vector, Gm <sup>r</sup>	This lab
pMP2463	Green fluorescent label carrier, Gmr	This lab
pGD926	Promoter expression vector, Tet <sup>r</sup>	China Agricultural University

表1. 本研究所用菌株和质粒

actamicro@im.ac.cn

1.1.4 引物:本实验所用引物见表 2。

#### 1.2 培养基和培养条件

大肠杆菌(*Escherichia coli*)采用 LB 培养基, 培养温度 37 ℃。根瘤菌(*Mesorhizobium huakuii* 7653R)采用 TY 培养基,筛选突变株采用 AMS 培养基,培养温度均为 28 ℃。

#### 1.3 目标基因的生物信息学分析

NCBI 网站查找目的基因序列,然后通过 NCBI Conserved Domain Search 网页分析靶蛋白 的保守结构域并预测目的蛋白的功能;通过 BLASTp 比对查找同源蛋白,挑选不同种属的同 源蛋白序列,利用 MEGA 6.0 软件的邻位相接法 (bootstrap N-J Tree)构建系统发育树。

#### 1.4 启动子组织表达定位分析

1.4.1 MCHK\_1326 启动子-LacZ 融合表达载体的构建:从 NCBI 数据库中获取 MCHK\_1326 启动子序列,以 7653R 菌株基因组 DNA 为模板、 1326-p-F&1326-p-R 为引物 PCR 扩增目的片段并 连接到载体 pGD926,构建融合表达载体 pGD926-P<sub>1326</sub>-LacZ, 经两亲本接合转移至宿主菌 7653R中。

1.4.2 LacZ 染色观察: pGD926 中 LacZ 编码区 5′端没有启动子,因此将目的基因启动子片段定向克隆后,经含 X-gal 的染色液处理后进行显色观察,进而检测启动子的表达活性,而未连入目的基因的载体因不能表达 LacZ,经含 X-gal 的染色液处理后不会有显色反应。挑选紫云英种子,经表面消毒灭菌后,平铺于素琼脂平板中,于22 ℃ 光照培养 2 d,将幼苗移植于无菌沙中,接菌 7653R (pGD926-P<sub>1326</sub>-LacZ),分别收取接菌后 5、7、15、20 dpi 的植物根部组织或根瘤组织,经含 X-gal 的染色液处理后,在显微镜下观察并 拍照。

#### 1.5 △1326 突变株的构建与筛选

利用 Cre-loxp 系统构建 *MCHK\_1326* 缺失突 变株Δ*1326*<sup>[21]</sup>。以 7653R 菌株基因组 DNA 为模 板,分别用 *1326*-up-F&*1326*-up-R 和 *1326*-down-F&*1326*-down-R 两对引物扩增目的基因上下游 同源交换臂,获取目的片段。经核酸内切酶酶切

Table 2. Trimers used in this study					
Sequences of primers( $5' \rightarrow 3'$ )	Characteristic				
GGCCGCCGGACTGATTGATC	The forward primer of 1326 exchange fragment				
CTAATTGGCTTGCATTGTTCTTTACTCCTT	The reverse primer of 1326 exchange fragment				
TCGGCCTCGGTATGAAGTTCTAA	The forward primer of 1326 exchange fragment				
CACCTCAACCGGATTTCGAAGA	The reverse primer of 1326 exchange fragment				
CAAGGCGCGGGGCGAAATTCT	The verification forward primer of 1326 mutant				
TCGCAAGTGCCTGTCCAGTCAAC	The verification reverse primer of 1326 mutant				
GCGAAGATGCAACGTCAAGGT	The verification forward primer of 1326 ORF				
GCAGGATTTCCGGGGGTCACG	The verification reverse primer of 1326 ORF				
GGCCGCCGGACTGATTGATC	The forward promoter primer of 1326				
AGATTGGCTTGCATTGTTCTTTAC	The reverse promoter primer of 1326				
	Sequences of primers(5'→3') GGCCGCCGGACTGATTGATC CTAATTGGCTTGCATTGTTCTTTACTCCTT TCGGCCTCGGTATGAAGTTCTAA CACCTCAACCGGATTTCGAAGA CAAGGCGCGGGGCGAAATTCT TCGCAAGTGCCTGTCCAGTCAAC GCGAAGATGCAACGTCAAGGT GCAGGATTTCCGGGGTCACG GGCCGCCGGACTGATTGATC AGATTGGCTTGCATTGTTCTTTAC				

表 2. 实验所用引物 Table 2 Primers used in this study

后与相同内切酶线性化的 pCM351 载体连接并转 化至 *E. coli* DH5α,测序,比对正确后,获得含 目的基因 *MCHK\_1326* 上下游同源交换臂的重组 质粒 pCM351-1326-up+down,转化至 *E. coli* S17-1, 通过两亲本接合转移,稀释涂布于 AMS+Str+Gm 平板上,以引物 *1326*-CRmap-F&*1326*-CRmap-R 筛选转化子,同时以野生型 7653R 为对照,获得 突变体后,以*1326*-map-F&*1326*-R 为引物验证所 获得的突变体为不含目的基因 ORF 的完全缺失 突变株。

#### 1.6 植物盆栽实验及共生表型测定

1.6.1 植物盆栽实验: 75%乙醇清洗紫云英种子 表面 5 min, 2% (*V*/*V*) NaClO溶液表面消毒 10 min, 再以无菌水清洗 8–10 次,彻底洗去 NaClO 残留, 种子吸水膨胀 4–8 h后铺于素琼脂平板表面,于
22 °C 培养箱(16 h 光照, 8 h 黑暗)中培养 2 d 催 芽。将幼苗移植到无菌沙盆,每组处理 4 株,待长 出第一片真叶后,分别接种野生型 7653R 和突变体
7653RΔ1326,以不接菌紫云英为阴性对照,光照 培养箱培养 28–30 d,收取植株测定各项共生表型。
1.6.2 共生表型测定:分别统计野生型和突变体 植株的地上部分鲜重、根瘤数量、根瘤重量及固 氮酶活变化。

## 2 结果和分析

#### 2.1 MCHK\_1326 生物信息学分析

2.1.1 *MCHK\_1326* 基因编码蛋白的结构域和功 能分析: 生物信息学分析表明, *MCHK\_1326* 基 因全长 657 bp, 编码 218 个氨基酸。其编码蛋白 属于孔蛋白家族(porin family protein),包含 LomR 和 OMP-β\_barrel 两个结构域(图 1)。其中 LomR 是外膜蛋白中的常见结构域,能帮助蛋白形成跨 膜的 β-桶状结构,有利于外膜稳定;OMP-β\_barrel 为外膜蛋白 β-桶状结构域,广泛存在于外膜蛋白 中;对 *MCHK\_1326* 所编码蛋白进行 SWISS-MODEL 同源建模分析,发现其与 OmpA 蛋白三 维结构相似,具有典型的 β-桶状结构。由此推测 该基因可能与 OmpA 蛋白有着相似的生物学功 能,在病原菌与宿主细胞相互作用中有利于菌体 定殖<sup>[22]</sup>。

2.1.2 MCHK\_1326 同源性比对和系统发育分析:经BLASTp和BLASTn检索发现,MCHK\_1326 的同源蛋白广泛存在于中慢生根瘤菌属中(Mesorhizobium),且相似度较高(>75%),在其他根瘤菌属如慢生根瘤菌属(Bradyrhizobium)中相似度较低(<45%),同时,该基因同源蛋白在



#### 图 1. MCHK\_1326 蛋白保守结构域分析以及三维结构预测

Figure 1. Putative conserved domains of *MCHK\_1326* protein and three-dimensional structure prediction. A: Putative conserved domains of *MCHK\_1326* protein; B: Three-dimensional structure prediction of *MCHK\_1326*.

*Escherichia*、*Agrobacterium* 等非根瘤菌属中也存 在,但相似度较低(<42%),这些蛋白均属于孔蛋 白家族或包含外膜蛋白 β-桶状结构域。系统进化 树结果显示(图 2),*MCHK\_1326*在中慢生根瘤菌 属中保守性较高,且与 *Mesorhizobium intechi* (WP 143976456.1)亲缘关系最近。

2.2 *MCHK\_1326* 启动子在共生条件下的时空表达特征

将启动子与报告基因 LacZ 融合,导入野生

型 *M. huakuii* 7653R,观察该基因在共生过程中的时空表达特征。结果显示(图 3),*MCHK\_1326* 在侵染早期(根毛卷曲)以及侵染线中正常表达(图 3-A、B),随着侵染线的延伸,直到根瘤原基中根瘤菌释放、增殖过程中都检测到持续表达,在 15-20 dpi 根瘤中,可见蓝色信号主要集中在侵染区,固氮区中则未见表达信号(图 3-C、D),这一结果表明 *MCHK\_1326* 可能参与了根瘤菌早期侵染过程。



#### 图 2. MCHK\_1326 及其同源蛋白的系统发育分析

Figure 2. Phylogenetic analysis of the *MCHK\_1326* and homologous proteins. Numbers in bracket represent the sequences accession number in GenBank. The number at each branch points is the percentage supported by bootstrap. Bar, 0.2 sequence divergence.





Figure 3. Detection of spatiotemporal expression of *MCHK\_1326* promoter during symbiosis based on *LacZ* staining. Roots or nodules were observed at 5 dpi (A), 7 dpi (B), 15 dpi (C), 20 dpi (D), respectively. Bars=200 μm.

#### 2.3 MCHK\_1326 突变株的构建和筛选鉴定

将构建好的同源重组载体 pCM351-1326up+down 导入野生型 *M. huakuii* 7653R,基因通 过同源重组将质粒整合到染色体上,进而使目的 基因缺失。由于 *Gm* Cassette 比 *MCHK\_1326* 的 ORF 片段短 123 bp,因此以引物 *1326*-CRmap-F&*1326*-CRmap-R 筛选突变体时,对照组野生型 7653R 扩增出的产物片段大小为 2167 bp,突变体 的扩增产物片段为 2471 bp (图 4-B), PCR 扩增产 物经测序比对分析表明突变体中的 *MCHK 1326* 





Figure 4. The construction of *MCHK\_1326* deletion mutant based on Cre-loxp system. A: The diagram of strategy for *MCHK\_1326* knockout, DNA flanks upstream and downstream of the target gene are amplified by PCR with using primer pair up-F & up-R and down-F & down-R, and then cloned into pCM351; B: The products of PCR distinguish between mutant and wide-type by using primer CR-map-F and CR-map-R, due to the difference size of *MCHK\_1326* and the *Gm* Cassette. Lane marked "A1" to "A8" refer to 8 clones picked out a purification from a mutant identified in preliminary screening; C: The products of PCR distinguish between mutant and wide-type by using primer 1326-map-F & 1326-R. Lane marked "B1" to "B8" refer to 8 clones picked out a purification from a mutant identified in preliminary screening.

actamicro@im.ac.cn

ORF 被 Gm 片段取代,将测序比对正确的突变体 进一步划线分离,获得单菌落后,以 1326-map-F&1326-R 为引物,其中 1326-R 位于 MCHK\_1326 ORF 里面,因此以该对引物扩增突变体时无条带 出现,进一步表明目的基因的 ORF 已消失(图 4-C), MCHK 1326 缺失突变株(7653RΔ1326)构建成功。

## 2.4 突变体根瘤菌 7653R∆1326 早期侵染事件 观察

为了观察突变体在共生过程中的动态侵染特征,将含有报告基因 GFP 的质粒分别导入突变体和野生型中,获得 GFP 标记菌株,分别接种紫云英,先后选取 3、6、9、13、18 dpi 时间点观察和统计侵染事件。

结果如图 5 所示,突变体的侵染线均能正常 形成,形成根瘤原基的过程与野生型没有明显差 异,表明该基因突变后,并不影响根瘤菌进入植 物细胞,完成根瘤早期形成。从接菌后 18 d 可以 看出,根瘤菌仅分布在突变体的侵染区,固氮区 没有荧光,表明突变体根瘤菌在根瘤中演变为类 菌体后,提前衰败,无法行使固氮功能,这与突 变体在后期表现出明显的缺氮表型一致。分别选 取10株长势一致的接菌后9d的植株统计早期侵 染事件(根毛弯曲、侵染线和根瘤原基)。结果表 明(图 6),与野生型相比,突变体的侵染线和根瘤 原基数量显著减少。根毛卷曲的数量也减少,但 没有达到显著性水平,说明 MCHK\_1326 突变后 影响侵染线与根瘤原基的形成数量,但形成的侵 染线表现正常。

#### 2.5 共生固氮表型检测和分析

将筛选获得的突变株进行盆栽实验,以野生型 7653R 和 7653RΔ*l326* 为接种菌株,不接菌为 对照,考察突变体与紫云英的共生表型。结果如 图 7 所示,接种突变体的植株同未接种根瘤菌的 植株长势一样整体植株矮小、叶片发黄,表现出



#### 图 5. GFP 标记的 WT-7653R 和 7653R △1326 突变体接种紫云英后的侵染观察

Figure 5. Observation of infection process of GFP-labeled 7653R-wild type and 7653R $\Delta$ *1326* mutant after inoculation with *Astragalus sinicus*. The figure shows the different processes of infection of plants by rhizobia, including root hair curling, elongation of infection threads, entry into cortical cells, formation of nodule primordia and differentiation of bacteroids in mature nodules, bars=100 µm in A-4, bars=50 µm in the remaining figures.



图 6. GFP 标记的 WT-7653R 和 7653RA1326 突变体接种紫云英后的早期侵染统计分析

Figure 6. Statistical analysis of early infection processes after inoculation of GFP-labeled 7653R-wild type and 7653R $\Delta$ *l326* mutant. A, B and C show the number of infected threads, the number of root hair curls, and the number of nodules about 7653R-wild type and 7653R $\Delta$ *l326* mutant, respectively. \*: compared with the wild-type control group, the mutant group showed significant difference at *P*<0.05; \*\*: compared with the wild-type control group, the mutant group showed significant difference at *P*<0.01; the error bars represent the standard deviations of three independent experiments.



图 7. 7653R△1326 突变体植株盆栽共生表型观察

Figure 7. Symbiotic phenotype of  $7653R\Delta I326$  mutant tested on *Astragalus sinicus*. A, B, C: from left to right are plants inoculated with CK,  $7653R\Delta I326$  and 7653R-wild type. A, B: appearances of plant growth; C: morphological observation of roots and nodules in the plant. Bars=1 mm.

明显的缺氮状态,同时突变体植株所结根瘤较 小,且为白色圆形根瘤,无固氮能力,并不同于 野生型的红色长瘤。对植株地上部分鲜重、瘤数、 瘤重及固氮酶活性进行生物学统计分析(图 8),结 果发现相较于野生型,突变体Δ1326 地上部分鲜 重与固氮酶活性极显著降低,根瘤数量和根瘤重 量显著降低,表明该基因突变失活后,显著影响 了根瘤发育和固氮过程进而导致植株出现明显 的缺陷表型(P<0.01, n=9)。

## 2.6 额外添加无机氮源可恢复7653R△1326的共 生固氮缺陷表型

在 盆 栽 中 额 外 补 充 无 机 氮 源 (5 mmol/L NH<sub>4</sub>NO<sub>3</sub>)以验证突变体植株所表现出的缺陷表型 确实是由于目标基因的功能缺失所致,同时观察 接种 7653RΔ*1326* 28 dpi 后植株的长势并拍照, 以接种 7653R 的植株为阳性对照。结果如图 9 所 示,接种 7653R 植株的根瘤为正常红色根瘤,额



图 8. 植株地上部分鲜重、瘤数、瘤重及固氮酶活的比较测定

Figure 8. Comparative quantification of the fresh weight of plant, number of nodules, fresh weight of nodules, and nitrogenase activity induced by  $7653R\Delta I326$  mutant. A, B, C and D show the fresh weight of the aerial parts of the mutant plants, the number of nodules, fresh weight of the nodules, and the nitrogenase activity of each plant, respectively. \*\*: compared with the wild-type control group, the mutant group showed significant difference at P<0.01; the error bars represent the standard deviations of three independent experiments.

外添加无机氮源后,突变株所结根瘤仍为白色无效瘤,但植物叶片恢复绿色;瘤数、瘤重及固氮酶活与野生型相比仍表现出显著性差异,但地上部分鲜重与野生型相比无显著性差异(表 3)。由此可见补充无机氮源能够弥补由于根瘤共生固氮缺陷造成的植物氮素养分不足,使得植物此时能够正常生长,进而地上部分叶片颜色以及长势恢复到野生型的状态。

## 3 讨论

革兰氏阴性细菌的外膜是细胞与外界环境

进行物质交换、信号交流的界面,其外膜中的孔 蛋白可诱导信号传递、核因子激活、基因启动子 激活,并最终释放细胞因子。通过孔蛋白调节转 录因子和亚基组成可能会影响适应性免疫机制, 进而调节生物活性蛋白质或多肽的产生<sup>[12]</sup>。细菌 外膜孔蛋白参与细菌侵染的致病过程与外膜内 的成孔通道或各种裸露的结合位点活性有关<sup>[2]</sup>。 其表面暴露区是噬菌体和大肠杆菌素的受 体<sup>[23-24]</sup>。这暗示着外膜孔蛋白可能在病原菌侵染 宿主初期发挥重要功能。在细菌与植物相互作用 过程中,植物根的分泌物引起细菌转录组的广泛 变化,如编码转运蛋白和酶相关基因的上调。同



图 9. 补加无机氮源处理条件下突变体植株盆栽共生 表型观察

Figure 9. Symbiotic phenotype changes of the mutant plants under the supplemental inorganic nitrogen source. A, B: Appearances of plant growth, 7653R-wild type (left, no nitrogen addition) and 7653R $\Delta$ *1326* mutant (right, with nitrogen addition); C: Morphological observation of nodules in the plant, 7653R-wild type (left, no nitrogen addition) and 7653R $\Delta$ *1326* mutant (right, with nitrogen addition) and 7653R $\Delta$ *1326* mutant (right, with nitrogen addition). Bars=1 mm.

时伴随着细菌细胞壁性质的变化,细菌粘附在根 表面,由菌毛、血凝素和卷曲介导完成侵染<sup>[25]</sup>, 如 *Rahnella aquatilis* 中的孔蛋白 OmpC 参与小麦 根的粘附<sup>[26]</sup>。

本文以 MCHK 1326 为研究对象, 对其进行 生物信息学分析发现, MCHK 1326 编码蛋白属 于孔蛋白家族(porin family protein),包含有利于 外膜稳定的 LomR 结构域。对该基因启动子在共 生条件下的时空表达分析发现其在侵染早期表 达; MCHK 1326 基因的缺失导致紫云英的侵染 线和根瘤原基数量显著减少,该基因编码蛋白与 OmpA蛋白三维结构相似,有研究表明 OmpA参 与大肠杆菌中生物膜的形成,利于菌体附着<sup>[22]</sup>; 而在苯酚胁迫时,其表达量显著升高以增强 E. coli 的抵抗能力<sup>[27]</sup>; 牙龈卟啉单胞菌 (Porphyromonas gingivalis)中的 OmpA 同源蛋白 能协助宿主菌株抵抗外界对于菌株生长不利的 环境,进而提高定殖效率<sup>[28]</sup>。由此推测 MCHK 1326 突变后降低了根瘤菌外膜稳定性, 不能维持菌体结构,进而降低根瘤菌在紫云英上 的定殖效率,亦或影响了根瘤菌与紫云英之间的 部分信号通路,使紫云英对根瘤菌作出了错误的 应答,导致紫云英的侵染线减少,进一步影响其 后期固氮表型,导致植株矮小,出现提前衰老的 现象。

菜豆根瘤菌 *Rhizobium etli* CFN42 中一编码与 根瘤菌中铜转运有关的孔蛋白 *ropAe* 基因突变后 增加了突变体的铜耐受性,导入野生型基因后, 互补恢复了野生型对铜敏感性,其在铜含量充足 时维持较低的基础转录水平,但在铜缺乏时上调, 进一步证实了其可能参与铜的运输<sup>[29]</sup>; MspA

表 3. 7653R△1326 共生固氮缺陷表型的恢复测定

Table 3.	Restoration	of the syn	nbiotic nitrogen	fixation d	lefect phenotype	of 7653R∆ <i>1326</i>
----------	-------------	------------	------------------	------------	------------------	-----------------------

Treatments	Fresh weight of orginal part/(g/plant)	Number of nodule/plant	Nodule weight/(g/plant)	Nitrogenase activity
	Fresh weight of areiar part/(g/plant)			[µmol·g/(nodule·h)]
WT-7653R	0.30±0.07	34.26±8.04	0.07±0.01	4.24±0.48
Δ <i>1326</i> +N	0.39 <sup>a</sup> ±0.12	9.16 <sup>a</sup> ±3.18	$0.01 \ ^{b}\pm 0.00$	2.74 <sup>a</sup> ±0.43

The data is average of three replicates. a: compared with the wild-type control group, the mutant group showed significant difference at P < 0.05; b: compared with the wild-type control group, the mutant group showed significant difference at P < 0.01.

actamicro@im.ac.cn

作为耻垢分枝杆菌(Mycobacterium smegmatis)中 的主要孔蛋白,参与小麦的亲水性营养物质<sup>[30]</sup> 的摄取,与其旁系同源物 MspB、MspC 和 MspD 等孔蛋白介导营养物质和 β-内酰胺类抗生素的 吸收<sup>[31-32]</sup>。其孔蛋白突变体在微量硫酸铜的条件 下生长很差。本研究中当额外添加无机氮源后能 恢复突变体植株因为缺氮引起的表型,地上部分 长势与叶片颜色与野生型无差异,但根瘤发育仍然 受阻,不能进行固氮作用。由此推测 MCHK\_1326 在形成根瘤后的共生阶段,可能介导了根瘤菌营 养物质的吸收。

本文首次研究了根瘤菌中外膜孔蛋白对 *M. huakuii-A. sinicus* 共生体系的影响。我们通过 生物信息学及一系列实验结果分析,认为根瘤菌 中外膜孔蛋白可能参与根瘤菌的早期侵染过程 以及介导了共生过程中营养物质的吸收。但本研 究中的表型变化是单一还是多种蛋白协同作用 还有待深入探索。后续可利用 RT-PCR 的方法检 测其他外膜孔蛋白在 *MCHK\_1326* 突变后的表达 情况或作为调控因子调控固氮相关基因,来探究 孔蛋白在根瘤菌早期侵染以及结瘤过程中的作 用机制,以深入了解孔蛋白在生物固氮体系中如 何进行信号传导以及介导营养物质的运输。

### 参考文献

- Silhavy TJ, Kahne D, Walker S. The bacterial cell envelope. Cold Spring Harbor Perspectives in Biology, 2010, 2(5): a000414.
- [2] Achouak W, Heulin T, Pagès JM. Multiple facets of bacterial porins. *FEMS Microbiology Letters*, 2001, 199(1): 1–7.
- [3] Galdiero M, Vitiello M, Galdiero S. Eukaryotic cell signaling and transcriptional activation induced by bacterial porins. *FEMS Microbiology Letters*, 2003, 226(1): 57–64.

- [4] Naumann M, Rudel T, Meyer TF. Host cell interactions and signalling with Neisseria gonorrhoeae. Current Opinion in Microbiology, 1999, 2(1): 62–70.
- [5] Henderson JC, Zimmerman SM, Crofts AA, Boll JM, Kuhns LG, Herrera CM, Trent MS. The power of asymmetry: architecture and assembly of the gram-negative outer membrane lipid bilayer. *Annual Review of Microbiology*, 2016, 70: 255–278.
- [6] Confer AW, Ayalew S. The OmpA family of proteins: roles in bacterial pathogenesis and immunity. *Veterinary Microbiology*, 2013, 163(3/4): 207–222.
- [7] Smith SG, Mahon V, Lambert MA, Fagan RP. A molecular Swiss army knife: OmpA structure, function and expression. *FEMS Microbiology Letters*, 2007, 273(1): 1–11.
- [8] Benz R, Jones MD, Younas F, Maier E, Modi N, Mentele R, Lottspeich F, Kleinekathöfer U, Smit J. OmpW of *Caulobacter crescentus* functions as an outer membrane channel for cations. *PLoS One*, 2015, 10(11): e0143557.
- [9] Catel-Ferreira M, Marti S, Guillon L, Jara L, Coadou G, Molle V, Bouffartigues E, Bou G, Shalk I, Jouenne T, Vila-Farrés X, Dé E. The outer membrane porin OmpW of *Acinetobacter baumannii* is involved in iron uptake and colistin binding. *FEBS Letters*, 2016, 590(2): 224–231.
- [10] Hong H, Patel DR, Tamm LK, van den Berg B. The outer membrane protein OmpW forms an eight-stranded β-barrel with a hydrophobic channel. *The Journal of Biological Chemistry*, 2006, 281(11): 7568–7577.
- [11] Hancock REW, Brinkman FSL. Function of *pseudomonas* porins in uptake and efflux. *Annual Review of Microbiology*, 2002, 56: 17–38.
- [12] Galdiero S, Falanga A, Cantisani M, Tarallo R, Della Pepa ME, D'Oriano V, Galdiero M. Microbe-host interactions: structure and role of Gram-negative bacterial porins. *Current Protein and Peptide Science*, 2012, 13(8): 843–854.
- [13] Via VD, Zanetti ME, Blanco F. How legumes recognize rhizobia. *Plant Signaling & Behavior*, 2016, 11(2): e1120396.
- [14] Athinuwat D, Brooks S. The OmpA gene of Xanthomonas axonopodis pv. glycines is involved in pathogenesis of pustule disease on soybean. Current Microbiology, 2019, 76(7): 879–887.
- [15] Garnerone AM, Sorroche F, Zou L, Mathieu-Demazière C, Tian CF, Masson-Boivin C, Batut J. NsrA, a predicted β-barrel outer membrane protein involved in plant signal perception and the control of secondary infection in

Sinorhizobium meliloti. Journal of Bacteriology, 2018, 200(11): e00019-18.

- [16] Kouchi H, Imaizumi-Anraku H, Hayashi M, Hakoyama T, Nakagawa T, Umehara Y, Suganuma N, Kawaguchi M. How many peas in a pod? Legume genes responsible for mutualistic symbioses underground. *Plant and Cell Physiology*, 2010, 51(9): 1381–1397.
- [17] Desbrosses GJ, Stougaard J. Root nodulation: a paradigm for how plant-microbe symbiosis influences host developmental pathways. *Cell Host & Microbe*, 2011, 10(4): 348–358.
- [18] Hu GY, Li WW, Zhou JC. Incompatibility behavior of a symbiotic plasmid pMH7653Rb in *Mesorhizobium huakuii* 7653R. *Science China Life Sciences*, 2010, 53(6): 738–742.
- [19] Wang SM, Hao BH, Li JR, Gu HL, Peng JL, Xie FL, Zhao XY, Frech C, Chen NS, Ma BG, Li YG. Whole-genome sequencing of *Mesorhizobium huakuii* 7653R provides molecular insights into host specificity and symbiosis island dynamics. *BMC Genomics*, 2014, 15(1): 440..
- [20] Peng JL, Hao BH, Liu L, Wang SM, Ma BG, Yang Y, Xie FL, Li YG. RNA-Seq and microarrays analyses reveal global differential transcriptomes of *Mesorhizobium huakuii* 7653R between bacteroids and free-living cells. *PLoS One*, 2014, 9(4): e93626.
- [21] Marx CJ, Lidstrom ME. Broad-host-range *cre-lox* system for antibiotic marker recycling in gram-negative bacteria. *BioTechniques*, 2002, 33(5): 1062–1067.
- [22] Orme R, Douglas CWI, Rimmer S, Webb M. Proteomic analysis of *Escherichia coli* biofilms reveals the overexpression of the outer membrane protein OmpA. *Proteomics*, 2006, 6(15): 4269–4277.
- [23] Kim YC, Tarr AW, Penfold CN. Colicin import into E. coli cells: a model system for insights into the import mechanisms of bacteriocins. Biochimica et Biophysica Acta (BBA) - Molecular Cell Research, 2014, 1843(8): 1717–1731.
- [24] Rakhuba DV, Kolomiets EI, Dey ES, Novik GI.

Bacteriophage receptors, mechanisms of phage adsorption and penetration into host cell. *Polish Journal of Microbiology*, 2010, 59(3): 145–155.

- [25] Pinski A, Betekhtin A, Hupert-Kocurek K, Mur L A J, Hasterok R. Defining the genetic basis of plant-endophytic bacteria interactions. *International Journal of Molecular Sciences*, 2019, 20(8): 1947.
- [26] Achouak W, Pages JM, De Mot R, Molle G, Heulin T. A major outer membrane protein of *Rahnella aquatilis* functions as a porin and root adhesin. *Journal of Bacteriology*, 1998, 180(4): 909–913.
- [27] Zhang DF, Li H, Lin XM, Wang SY, Peng XX. Characterization of outer membrane proteins of *Escherichia coli* in response to phenol stress. *Current Microbiology*, 2011, 62(3): 777–783.
- [28] Masuda T, Murakami Y, Noguchi T, Yoshimura F. Effects of various growth conditions in a chemostat on expression of virulence factors in *Porphyromonas gingivalis*. *Applied and Environmental Microbiology*, 2006, 72(5): 3458–3467.
- [29] González-Sánchez A, Cubillas CA, Miranda F, Dávalos A, García-de Los Santos A. The *ropAe* gene encodes a porin-like protein involved in copper transit in *Rhizobium etli* CFN42. *MicrobiologyOpen*, 2018, 7(3): e00573.
- [30] Faller M, Niederweis M, Schulz GE. The structure of a mycobacterial outer-membrane channel. *Science*, 2004, 303(5661): 1189–1192.
- [31] Danilchanka O, Pavlenok M, Niederweis M. Role of porins for uptake of antibiotics by *Mycobacterium smegmatis*. *Antimicrobial Agents and Chemotherapy*, 2008, 52(9): 3127–3134.
- [32] Stephan J, Bender J, Wolschendorf F, Hoffmann C, Roth E, Mailänder C, Engelhardt H, Niederweis M. The growth rate of *Mycobacterium smegmatis* depends on sufficient porin-mediated influx of nutrients. *Molecular Microbiology*, 2005, 58(3): 714–730.

# Construction and assignment of symbiotic phenotypes of outer membrane porin encoding gene *MCHK\_1326* in *Mesorhizobium huakuii* 7653R

## Lingli Mei, Xiaobo Zeng, Youguo Li<sup>\*</sup>, Dasong Chen<sup>\*</sup>

State Key Laboratory of Agricultural Microbiology, Huazhong Agricultural University, Wuhan 430070, Hubei Province, China

Abstract: [Objective] The gene MCHK 1326 from Mesorhizobium huakuii 7653R encoding an outer membrane porins may be involved in the process of rhizobial infection, nodulation and symbiotic nitrogen fixation. This study was aimed to explore the function of this gene in legume-rhizobium symbiosis. [Methods] Bioinformatics analysis used to study the structural characteristics and biological functions of MCHK 1326 protein. The spatial and temporal expression characteristics of MCHK 1326 gene was assayed by histochemical staining. The deletion mutant strain (7653R $\Delta 1326$  strain) was constructed by the Cre-loxp system. Early infection events and symbiotic phenotype of wild-type and mutant strain were observed. The symbiotic phenotype of the mutant strain was also measured under the conditions of adding nitrogen source. [Results] The gene MCHK 1326 was highly expressed during the entire early phase of infection and in the infection zone of mature nodules, such as the elongation process of the infected thread. The infection threads and the number of nodules primordium by the mutant were significantly reduced; compared with the controls, the plants inoculated with  $7653R\Delta I326$  strain displayed significant reduction in the fresh weight of the aerial plant, nitrogenase activity, and the amount and weight of nodules of  $7653\Delta 1326$  strain was significantly lower. The defected symbiotic phenotype of plants inoculated with 7653RA1326 strain could be restored to normal by adding inorganic nitrogen source. [Conclusion] The gene MCHK 1326 participates in the early infection and nodulation processes and plays an important role in the development of nodule and symbiotic nitrogen fixation.

Keywords: Mesorhizobium huakuii 7653R, outer membrane porins, mutant, symbiotic nitrogen fixation

(本文责编:张晓丽)

Supported by the National Key Research and Development Program of China (2019YFA0904704) and by the National Natural Science Foundation of China (31970267, 31772401)

<sup>\*</sup>Corresponding authors. Fax: +86-27-87280670; E-mail: Dasong Chen, chendasong@mail.hzau.edu.cn, Youguo Li, youguoli@mail.hzau.edu.cn

Received: 30 April 2020; Revised: 23 May 2020; Published online: 2 June 2020