文章编号:1674-5566(2025)01-0044-12

DOI:10.12024/jsou.20241004652

# 海带碳酸酐酶基因 $Sj\alpha$ -CA3的分离与鉴定

翁佳建',许玲',王雯',毕燕会1.2,周志刚1.3

(1. 上海海洋大学 水产种质资源发掘与利用教育部重点实验室,上海 201306; 2. 上海海洋大学 水产科学国家级实 验教学示范中心,上海 201306; 3. 上海海洋大学 海洋生物科学国际联合研究中心,上海 201306)

摘 要:自海带配子体转录组数据库中筛选到一个属于α亚型碳酸酐酶(CA)的表达序列标签(EST)。该序 列与已报道的海带的α-CA家族成员Sjα-CA1和Sjα-CA2的相似度分别为68.02%和77.32%,表明其可能 是该家族的一个新成员,命名为Sjα-CA3。通过RACE技术,获得了*Sjα-CA3*的全长cDNA序列,为1469bp, 其中包含840bp的完整开放阅读框(ORF)、332bp的5'-非编码区(UTR)和297bp的3'-UTR。*Sjα-CA3*基因 编码1个由279个氨基酸残基组成的蛋白质,理论相对分子质量为31.19ku,等电点为4.85。多序列比对表明 Sjα-CA3的功能位点具有高度保守性。系统发育分析结果显示,Sjα-CA3与其他藻类的α-CA以高的置信度 (99/81,NJ/ML)聚类在一起,进一步证实了其属于α-CA家族。通过异源重组技术构建了pET32a-SjαCA3原 核表达载体,将其转入*E. coli* BL21(DE3)感受态细胞。在诱导表达和纯化后,获得了分子量约为45ku的重 组蛋白(rSjα-CA3)。酶活性测定结果显示,rSjα-CA3具有水合酶和酯酶活性,其比活力分别为0.82U/mg和 2.157 U/g。Sjα-CA3的成功分离与鉴定为进一步解析其在海带无机碳储存机制中的作用,以及海带无机碳 浓缩机制CCM的研究提供了重要的数据支持。

关键词:海带;配子体;碳酸酐酶;原核表达;酶活测定

中图分类号: S 917.3 文献标志码: A

碳酸酐酶(Carbonic anhydrase, CA)是一种含 Zn的金属酶,催化CO,的可逆水合反应,促进CO, 和HCO;的转换,在藻类的无机碳浓缩机制(CO,concentrating mechanism CCM)中发挥关键作用。 CA广泛存在于自然界,包括真核生物(动物<sup>[1]</sup>、植 物[2]、藻类[3])和原核生物(如古菌、细菌[4])中。 CA家族分为 $\alpha$ ,  $\beta$ ,  $\gamma$ ,  $\delta$ ,  $\zeta$ ,  $\eta$ ,  $\theta$ ,  $\pi$ ι-8个类型, 各类 型间序列和结构相似度低,表现为功能的趋同演 化<sup>[5]</sup>。目前对模式微藻莱茵衣藻(Chlamydomonas reinhardtii)的CCM和CA研究较深入,其基因组 至少有15个CA基因,分属 $\alpha$ 、 $\beta$ 、 $\gamma$ 3个家族。具 体为3个 $\alpha$ -CAs,9个 $\beta$ -CAs(包括近期发现的 LCIB蛋白家族的3个同源基因),和3个γ-CAs<sup>[6-7]</sup>。在莱茵衣藻的CCM中,不同CA协同 作用,实现无机碳的吸收、转运和在Rubisco附 近的CO<sub>2</sub>浓缩,从而提高光合作用效率<sup>[8]</sup>。但大

型海藻的CCM机制及CA在其中的作用尚未完 全解析。

海带(Saccharina japonica)作为一种大型褐 藻,在中国、日本、韩国等均有大规模栽培,是食品、 饲料、甘露醇和碘的重要来源。其大规模养殖还可 缓解海洋酸化,增加蓝碳储量<sup>[9-10]</sup>,具有重大的经济 和生态价值。已知海带CA家族有11个成员(5个 α-CA、3个β-CA和3个γ-CA)<sup>[11]</sup>,其中5个CA已被 鉴定,包括2个α-CA(Sjα-CA1和Sjα-CA2)、 1个β-CA(Sjβ-CA1)和2个γ-CA(Sjγ-CA1和 Sjγ-CA2)<sup>[12-16]</sup>。本研究通过海带转录组数据库<sup>[11]</sup> 筛选,获得了α-CA的另一个成员(Sjα-CA3)的 cDNA序列,并通过RACE技术克隆了其全长 cDNA。进一步通过异源表达获得Sjα-CA3的重组 蛋白,并进行纯化、质谱分析和酶活性测定。研究 结果为揭示Sjα-CA3在海带无机碳储存中的功能

- 作者简介: 翁佳建(1998—),男,硕士研究生,研究方向为藻类生物技术。E-mail:m1242948000@163.com
- 通信作者: 周志刚, E-mail: zgzhou@shou.edu.cn

收稿日期: 2024-10-06 修回日期: 2024-12-11

基金项目:国家重点研发计划"蓝色粮仓科技创新"专项(2018YFD0901500)

版权所有 © 《上海海洋大学学报》编辑部(CC BY-NC-ND 4.0)

Copyright © Editorial Office of Journal of Shanghai Ocean University (CC BY-NC-ND 4.0)

及进一步解析海带CCM提供了数据支持。

# 1 材料与方法

### 1.1 海带配子体培养

按已报道的方法,在PES培养基中培养海带 配子体。营养生长培养条件:温度为(17±1)℃、 光照强度为40 µmol photons/(m<sup>2</sup>·s)、光照周期为 16 h/8 h(光照/黑暗)。利用Philips直型荧光灯管 提供白色冷光源。每两个星期更换1次培养基。

#### 1.2 RNA提取和 cDNA 的合成

利用 RNAiso 试剂 (TaKaRa) 提取总 RNA。 然后利用 DNase I在37 ℃对总 RNA处理30 min, 以除去基因组 DNA,再加入1 µL 25 mmol/L EDTA,65 ℃处理10 min以灭活 DNase I。采用十 六烷基三甲基溴化铵(Cetyltrimethyl-ammonium bromide, CTAB)法提取海带配子体基因组 DNA。 最后置于-20或-80 ℃保存 DNA或 RNA 备用。

以海带配子体总RNA为模板,利用反转录试 剂盒(TaKaRa)对RNA进行反转录合成cDNA;利 用SMART RACE cDNA 扩增试剂盒(Clontech) 反转录获得5'-和3'-cDNA,反应体系和反应条 件参照试剂盒说明书。反转录产物于-20℃保 存。

# 1.3 海带 Sja-CA3 基因 cDNA 及 DNA 全长克隆

自海带转录组<sup>[11]</sup>中筛到的1条长度为774 bp 的α-CA基因的contig序列,利用NCBI数据库进行 BlastX 搜索,发现其与海带 Sja-CA1(JF827608.1) 及Sjα-CA2(MN661399.1)的序列相似度为68.02% 和77.32%,认为是α-CA家族的另外1个成员,命名 为Sja-CA3。基于此 contig 序列用 Primer 5.0 软件 分别设计5′端和3′端的特异性引物α5G2/α5NG2 和 α3G2/α3NG2(表1),利用 RACE 技术经过两轮 PCR扩增获得Sjα-CA3基因的5′或3′末端序列。 第一轮的反应是以上述合成的5'端或3'端的 cDNA为模板,以 $\alpha$ 5G2或 $\alpha$ 3G2为引物,反应程序: 94 ℃预变性 5 min; 94 ℃变性 45 s, 退火(表1) 45 s, 72 ℃延伸2 min,40个循环;72 ℃终延伸10 min。 第二轮为巢式PCR,即取1µL第一轮的反应产物为 模板,以α5NG2或α3NG2为引物,反应程序基本同 第一轮。第二轮反应结束后,取20 µL的PCR产物 经电泳检测、胶回收、连接、转化、重组子的筛选和 鉴定后,挑取阳性重组子测序,拼接后获得Sja-CA3 的cDNA全长序列。

根据 Sjα-CA3 的全长 cDNA 序列设计 3 对 引物(表1),以基因组 DNA 作为模板进行 PCR 反应扩增 Sjα-CA3 基因,反应程序为 94 ℃ 预变 性 5 min; 94 ℃变性 45 s,退火 45 s,72 ℃延伸 1 min, 35 个循环; 72 ℃延伸 10 min。反应结束 后,取 20 μL 的 PCR 产物经电泳检测、胶回收、连 接、转化、重组子的筛选和鉴定后,挑取阳性重组 子测序,拼接后获得 Sjα-CA3 的 DNA 全长序列。

# 1.4 生物信息学分析

通过NCBI数据库中的ORF Finder进行开放 阅读框的预测,以及BLAST程序进行序列的同 源性搜索和比对。利用 ProtParam tool(http:// www.expasy.org/tools/protparam.html)<sup>[17]</sup>预测蛋 白质的分子量和等电点,利用 Deep TMHMM 2.0 (https://dtu.biolib.com/DeepTMHMM)<sup>[18]</sup>预测跨 膜区,利用TargetP 2.0(https://services.healthtech. dtu.dk/services/TargetP-2.0/)<sup>[19]</sup>预测转运肽。利 用NCBI中Blastp工具搜索和下载Sja-CA3的同 源序列,然后对不同物种的CA氨基酸序列利用 ClustalX 2.0 软件<sup>[20]</sup>进行多序列比对,最后利用 MEGA11邻接法和最大似然法构建系统进化树。 利用 SWISSMODE (https://swissmodel. expasy. org/)对海带Sjα-CA3蛋白序列三级结构进行预测, 生成PDB文件。使用PyMOL软件<sup>[21]</sup>利用Sjα-CA3 的PDB数据构建Sja-CA3的3D结构。

# 1.5 海带Sjα-CA3原核表达载体的构建和鉴定

为了进一步研究海带 Sjα-CA3 是否为功能 蛋白,我们拟对其成熟蛋白进行原核表达。经生 物信息学分析可知, Sja-CA3 基因编码的蛋白在 N端氨基酸的第10 His~32 Val位之间有跨膜区, 还具有长度为27个氨基酸的信号肽和长度为33 个氨基酸的叶绿体转运肽,可能会对蛋白的重组 表达有影响,于是选取34Ser~279 Val 的氨基酸所 对应的编码序列来构建原核表达载体。根据Sja-CA3 目的片段的 cDNA 序列以及克隆质粒 pMD19-T 和表达质粒 pET32a 的多克隆位点序列设计含有 酶切位点的引物 EcoRI-αF/XhoI-αR(表1),扩增 其去除叶绿体转运肽的带有酶切位点的核苷酸 序列。以cDNA第一链为模板,进行PCR,PCR 产物经胶回收后连入pMD19-T克隆载体中,然 后转染宿主菌 E. coli DH5α(天根生化科技有限 公司), 蓝白斑筛选阳性克隆, 进行菌落 PCR 检 测,然后进行测序鉴定。

| Tab. 1 Friners employed in the present research and their sequences |                                       |                                    |                                 |  |
|---|---------------------------------------|------------------------------------|---------------------------------|--|
| 引物名称<br>Primer  | 引物序列(5'-3')<br>Sequence (5'-3')       | 退火温度<br>Annealing<br>temperature/℃ | 用途<br>Application               |  |
| α5G2  | GCACGCACCTCCGTTCTCGTGCTCGG            | 63.9                               |                                 |  |
| a5NG2   | GAGAAGTTGAGCTCCTCGCTCGAGCAC           | 61.5                               | RACE                            |  |
| α3G2  | TCCGGGAGAGCACCAATGGATGGTGAAC          | 69.3                               |                                 |  |
| a3NG2   | CCGAGCACGAGAACGGAGGTGCGTGC            | 66.4                               |                                 |  |
| NUP   | AAGCAGTGGTATCAACGCAGAGT               | 58.7                               |                                 |  |
| α1F   | TGGCTGCGGATGCACGACATACAA              | (( ))                              |                                 |  |
| αlR   | ACGGTCCAGCTGGCGTCTCTC                 | 66.0                               |                                 |  |
| α2F   | GAGAGACGCCAGCTGGACCGT                 | 64.3                               | —<br>DNA 克隆                     |  |
| α2R   | CACCATGTGGATCTCGGCGTCGT               |                                    | DNA cloning                     |  |
| α3F   | ACGACGCCGAGATCCACATGGTG               | 64.3                               |                                 |  |
| α3R   | GCTCCACACACTCACACCAACTAACC            |                                    |                                 |  |
| <i>Eco</i> RI-αF  | <i>GAATTC</i> TCGTTTGCGAAAAAACATCACGA | 60.0                               | 异源表达<br>Heterelogous expression |  |
| <i>Xho</i> I-αR   | CTCGAGTTATACGACTGATACGTAGTGG          |                                    |                                 |  |
| 18S-F   | TCGGACGGTTTTGTGGTGA                   | 56.0                               |                                 |  |
| 18S-R   | CCTTCCTTGGATGTGGTAGCC                 |                                    | qPCR                            |  |
| Q-F   | GGGCGTTAAGTGGATCGTCA                  | 57.0                               |                                 |  |
| Q-R   | GTGTTGCCCAACGAGTCAAC                  |                                    |                                 |  |

表 1 本研究所采用的引物及其序列 [ab. 1 Primers employed in the present research and their sequen

注:斜体表示酶切位点。

Notes: Italics indicate restriction enzyme cleavage sites.

利用质粒提取试剂盒(天根生化科技有限公司)提取 pMD19T-SjαCA3 重组质粒。将原核表达质粒 pET-32a 和重组质粒 pMD19T-SjαCA3 分别用 Eco RI和 Xho I(TaKaRa)酶切,胶回收后通过T4连接酶(TaKaRa)16℃连接过夜,获得重组表达质粒 pET32a-SjaCA3,利用热激法转入 E. coli DH5α感受态细胞,蓝白斑筛选阳性克隆,菌落 PCR 检测后进行插入片段测序。将测序正确并经双酶切验证的 pET32a-SjaCA3 转化 E. coli BL21(DE3)感受态宿主细胞,得到转基因株 pET32a-SjaCA3/BL21, 于-80℃冰箱保存。以 pET-32a 空载作为阴性对照。

#### 1.6 Sjα-CA3重组蛋白的诱导表达与鉴定

将携带重组表达质粒 pET32a-SjaCA3 和空载 pET-32a 的菌液分别接种于含 Amp 的 LB 液体培养基中,活化后放大培养至菌液的 OD600 为 0.6~0.8,添加终浓度为 1.0 mmol/L 的异丙基-β-D-硫代半乳糖苷(IPTG),37 ℃下 180 r/min诱导表达4 h,收集菌体。取 1 mL 菌液分装于 1.5 mL 离心管中,离心 5 min,沉淀用 PBS(pH 7.4)悬浮。 采用冻融法破碎菌体后,4 ℃条件下 20 000 r/min 离心 10 min,分别收集上清和沉淀,沉淀用 PBS 重悬。取未诱导菌体裂解液、诱导菌体裂解液、 上清液、沉淀重悬液各20μL,按1:1比例加入2× 聚丙烯酰胺凝胶电泳(SDS-PAGE)上样缓冲液, 水浴煮沸10min,进行12%SDS-PAGE电泳。聚 丙烯酰胺胶采用考马斯亮蓝法进行染色。

经 SDS-PAGE 检测,目的蛋白主要在沉淀 中,以包涵体的形式存在。自转目的基因的菌液 中分离出包涵体,经过2 mol/L尿素、0.1%的 Triton X-100依次洗涤后,再用8 mol/L 尿素溶解包涵体, 抽滤后按照 Bio-ScaleTM Mini ProfinityTM IMAC Cartridges蛋白亲和层析纯化预装柱(Bio-Rad 公司)的说明书纯化重组的 Sjα-CA3 (Recombinant Sja-CA3, rSja-CA3)。在将纯化的 rSja-CA3样品进行 SDS-PAGE 后,恒压 100 V湿 转1h至硝酸纤维素膜,封闭、洗脱按照标准方法 进行,以抗His标签抗体(上海友科生物科技有限 公司,1:6000)为一抗,4℃孵育过夜,再以HRP-山羊抗兔IGg(上海友科生物科技有限公司,1: 10 000)为二抗,室温孵育1h,按增强型HRP-DAB底物显色试剂盒(天根生化科技(北京)有限 公司)的说明书显影,并拍照记录。另外,在 SDS-PAGE电泳后,从凝胶上分离出目的条带,

使用胰蛋白酶对蛋白质样品进行酶解,然后使 用液相色谱-质谱/质谱(LC-MS/MS)联用对酶 解后的多肽样品进行分析。采集多肽和多肽碎 片的质量电荷比,通过搜索蛋白质质谱数据库, 并与Sjα-CA3所编码蛋白进行序列比对,以鉴定 rSjα-CA3的氨基酸序列。

# 1.7 Sjα-CA3 重组蛋白的复性与酶活性测定

将经鉴定并纯化的rSjα-CA3,用100×体积的 复性缓冲液(0.05 mol/L Tris-HCl、150 mmol/L NaCl、1 mmol/L GSH、0.2 mmol/L GSSG、1 mmol/ L EDTA、4 mol/L 尿素、Arg 0.4 mol/L、5% 甘油, pH 8.0) 在4 ℃下透析24 h;之后依次在尿素浓度 为2、1 和0 mol/L 的透析缓冲液中透析12 h以复 性。在4 ℃下、以10 000 r/min的转速离心30 min, 取上清液,测定蛋白浓度并浓缩,利用 SDS-PAGE电泳检测,置于4 ℃冰箱保存备用。

利用Wilbur和Anderson的电极法<sup>[22]</sup>测定纯化 后rSja-CA3的CO<sub>2</sub>水合酶活性。在预冷的5 mL巴 比妥缓冲液(巴比妥 0.184 g,巴比妥钠 1.030 g,加 入蒸馏水溶解并定容至 100 mL,调节 pH 至 8.4, 放在冰水混合物中备用)中,加入纯化后的蛋白 675  $\mu$ L(0.502 mg),待 pH 计读数稳定后,立即加 入 3 mL 饱和CO<sub>2</sub>水(将 CO<sub>2</sub>通入到 0 ℃的去离子 H<sub>2</sub>O 中,持续通气 1 h以上获得)。记录 pH 下降 1 个单位所需的时间。整个反应过程温度控制在 0 ℃左右。本实验设立 2 组:不加酶液组(空白对 照组)和加入酶液组,每组 3 个重复。酶活性计算 公式:

$$U = (t_0 - t)/t \tag{1}$$

式中:U为CA酶活性; $t_0$ 为空白对照组 pH下降1 个单位所用的时间,min; t为酶液组 pH下降1个 单位所用的时间,min。

α-CA还具有酯酶活性,能将乙酸对硝基苯 酯 (p-NPA)水解成对硝基苯酚 (p-NP)<sup>[23]</sup>。将 0.2 mL 1×PBS 溶液、0.6 mL的重组蛋白(0.533 mg/ mL)与0.1 mL的 p-NPA迅速混合以构建酯酶反 应体系,并利用分光光度法立即记录下此时的 OD<sub>405</sub>,随后每隔 3 min测1次OD<sub>405</sub>。以Tris-HCl 缓冲液为对照,根据对照组和实验组的OD<sub>405</sub>数 值变化来检测rSjα-CA3的酯酶活性,每组3个重 复。1个酶活性单位(U)定义为在0°C下、每 min 产生1 mol的p-NP<sup>[24]</sup>,rSjα-CA3的酯酶活性可用 公式计算:  $U_{\rm max} = (C - C_0) / V / t \tag{2}$ 

式中: $U_{\text{mm}}$ 为CA 酯酶活性;C 为加酶组产生的 p-NP 浓度, $\mu$ mol/mL; $C_0$ 为对照组产生的 p-NP 浓度,  $\mu$ mol/mL;V 为总反应体积,mL;t 为反应时间, min。反应体系中所产生的 p-NP 可根据 p-NP 浓 度与 OD<sub>405</sub>之间的标准曲线求得。

2 结果

# 2.1 海带*Sjα-CA*3基因的cDNA全长克隆

通过RACE技术扩增到Siα-CA3基因的 5'-RACE 和 3'-RACE 的 PCR 产物(图 1 泳道 1, 2),经克隆、测序后获知其长度分别为616 bp和 770 bp。拼接获得该基因的 cDNA 全长序列大 小为1469 bp,包含840 bp的开读框架(ORF), 332 bp 的 5'- 非翻译区(UTR)和 297 bp 的 3'-UTR。为获得 Sjα-CA3 基因的 DNA 全长序 列,利用表1中3对引物,以基因组DNA为模板 进行PCR扩增,共获得3条产物带(图1泳道3、4 和5),经克隆、测序可知它们的长度分别为 1 603 bp、1 486 bp 和 2 389 bp。测序后通过拼接 获得 Sjα-CA3 基因的 DNA 全长, 为5 485 bp。包 含6个内含子,按照5'端至3'端的顺序,内含子 大小依次为1 391 bp、356 bp、545 bp、605 bp、 486 bp、633 bp,从而将该基因的ORF分隔成7个 外显子(图1)。

#### 2.2 海带Sjα-CA3蛋白序列特征及系统演化分析

Sjα-CA3 基因编码1个含279个氨基酸残基的蛋白,相对分子质量为31.19 ku,等电点为4.85。利用TMHMM软件对Sjα-CA3进行跨膜分析,结果显示该蛋白N端10 His-32 Val具有1段强疏水性的跨膜区。TargetP 2.0的预测结果显示,其具有由33个氨基酸构成的叶绿体转运肽(图2),切除该区域后得到1个由246个氨基酸组成的成熟蛋白,相对分子质量为27.52 ku,等电点为4.61。

将 Sja-CA3 所编码的蛋白与海带已报道的 2 个  $\alpha$ -CA 及长囊水云(Ectocarpus siliculosus)、莱 茵 衣 藻 (Chlamydomonas reinhardtii) 和 拟 南 芥 (Arabidopsis thaliana)的  $\alpha$ -CA 进行多序列比对, 发现 Sja-CA3 在 215 Gly-222 Cys 处(图 2)存在 1 个"GSLTTPPC"的保守区,这与哺乳动物和真菌 的  $\alpha$ -CA 相似,其中第 8 个氨基酸(Cys,半胱氨 酸)残基高度保守,参与二硫键的形成以稳定其 结构<sup>[25]</sup>。另外, Sjα-CA3的His 127、His 129和 His146为高度保守的Zn<sup>2+</sup>结合位点(图2),推测 与莱茵衣藻中CAH1(登录号:BAA14232.2)的锌 结合位点(His 163、His 165、His 182)一致<sup>[26]</sup>,和1 个水分子/氢氧化物离子组成四面体配位构型的 活性中心,以行使其催化功能。



泳道1. 5' RACE产物;泳道2. 3' RACE产物;泳道3-5. 分别利用α1、α2、α3引物获得的Sja-CA3基因的DNA扩增产物;泳道6. 空白对照;M:D2000分子量标准;黑框表示外显子,黑线表示内含子,灰线表示UTR。

Lane 1. products of 5' RACE; Lane 2. products of 3' RACE; Lanes 3-5. products of segmental amplification with primers  $\alpha 1$ ,  $\alpha 2$ , and  $\alpha 3$  in turn; Lane 6. control only with H<sub>2</sub>O as a template; M: D2000 Marker; Extrons and introns are shown in black boxes and black lines, respectively; UTRs are indicated by grey linesstructure (lower panel) of *Sja-CA*3.

#### 图1 Sja-CA3的 cDNA 和 DNA 扩增产物(上)电泳图及基因组结构(下)示意图

Fig. 1 Electrophoresis of cDNA and DNA amplified products (upper panel) and gene structure(lower panel) of Sja-CA3

|     | Saccharina japonica Šja-CA3    MHPAVVDTHHIFASLSVFLVFCCPSSLLHARVRSF      Saccharina japonica (AEF33616.1) Šja-CA1    MTTALLSIAFMLLSGIAQGVPLERKLAPK-KGG      Saccharina japonica Šja-CA2    MTTALLSIAFMLLSGIAQGVPLERKLAPK-KGG      Saccharina japonica Šja-CA2    MTTALLSIAFMLLSGIAQGVPLERKLAPK-KGG      Saccharina japonica Šja-CA2    MTTALLSIAFMLLSGIAQGVPLERKLAPK-KGG      Saccharina japonica Šja-CA2    MTTALLSIAFMLLSGIAQGVPLERKLAPK-KGG      Charydomonas reinhardtii (BAA14232.2) CAH1    MSTGALLLVALALAGCAQACIYKFGTSPDSKATVSGDHWDHGLNGE      Chlamydomonas reinhardtii (XP_001692290.1) CAH2    MARTGALLLAALALAGCAQACIYKFGTSPDSKATHTGDHWDHSLNGE      Arabidopsis thaliana (NP_850685.1)    MKIMMMIKLCFFSMSLICIAPADAQTEGVVFGYKGK | 35<br>33<br>33<br>31<br>47<br>47<br>36               |
|-----|---|--|
|     | AKKHHDIPQNSDWGESFEDCYG-DMOSPINLSEAHQVIKHAGEYDLEFHAELCSSEELNFS<br>GGEPAAAEWTYRRTSTNGQQPYGPSDWHKGYPDCGK-KAOSPIDLAADLETVVKGSAYELKFYPNECKSDELLFG<br>GPTTADEPEESSFPDWTYRRASHEGERPYSPSDWEIGYPDCGG-DSOSPINLSANVGTLVEATEFNLELFGAECASKELDFE<br>RLRNLAETDDEAAAEWTYRATGVVGEEPYGPDDWYLGYPDCAG-TKQTPINIAADVMGTATMQEQAIAFFPSECNSTELVFK<br>NWEGKDGAGNAWVCKTGRKQSPINVPQYQVLDGKGSKIANGLQ-TQWSYPDLMSNGTSVQVINNGHTIQVQWTYNYACHATIAIE<br>NWEGKDGAGNPWVCKTGRKQSPINVPQYHVLDGKGSKIATGLQ-TQWSYPDLMSNGSSVQVINNGHTIQVQWTYDYACHATIAIE<br>NGPNQWGHLNPQIFYNHKLNSIHREYYFTNATIVN-<br>CACA DOMAIN   | 95<br>107<br>114<br>112<br>131<br>131<br>90          |
|     | PGEHQWMVNFADCTDRSSLTFDGDHYQLLNVHIHSVSEHENGGACHDAEIHMVHVREGTDDELLVVGVLLDASMFG<br>ADERVWEILFGGCSDVPHVEFKGERYNLLQIHIHSPSEHMYGGSBHSABIHWVHVKEGTEDQLLVVGVLFDTTDYG<br>ANGHVWEIDFSECTSTSNLSFDGGKYSLLQMIHSPSEHMVAGSLHDAEIHLVHSRDDSDGTESELLVIGVFLDAKEHG<br>SDFAVWQVDFSGCTDAPYLQYQGETYNLLQHIHSPSEHVLGGAEHAABIHLVHKNLKQNTTDGLLVVGVLFDXBVG<br>SDFAVWQVDFSGCTDAPYLQYQGETYNLLQHIHSPSEHVLGGAEHAABIHLVHKLONTDGLLVGUMFEVSDYG<br>AMHNQTNRIVDVLEMRPNDAADRVTAVPTQFHFHSTSEHLLACKIYPLEHIVHVQVTEKLEACKGGCFSVTGILFQLDNGP<br>AMRNQSNRIVDVLEMRPNDASDRVTAVPTQFHFHSTSEHLLACKIFPLEHIVHKVTDKLEACKGGCFSVTGILFQLDNGP  | 171<br>183<br>193<br>188<br>212<br>212<br>212<br>165 |
|     | -YNNELTPMWEVLAKGEEEGDEEHE-FSLSPYEMLPASRAYSHYM <mark>GSLTTPPCTE</mark> GVKTIVMTDPTLLGLGQLTTFRAAVGSE<br>-SNVEIEHLWDVLDIGETTTKEVFTTRIYDIMPSNPVFSHYMGSLTTPPCTEGVKTIVMSDPVTMSKMQLDEFRTSVALFDD<br>-WNVALEPLWDVLGSGAKPRGVINPYELIPSDMAYSHYMGSLTTPPCSEIVRTVVMSTPTVIGDLQLDIFRDSVATATN<br>-QNVELEPMWNVMDLNQDIAEEQFMAAAYSLLPATPSFTTYSGSLTTPPCTEGVRTILMSEPNYMSTWQLDNYRRAVALHEG<br>-DNELLEPIFANMPSREGTFSNLPAGTTIKLGELLPSDRDYVTYEGSLTTPPCSEGLLTHWMTQPQRISFGQWNRYRLAVGLKEC<br>-DNELLEPIFANMPTREGTFTNLPAGTTIKLGELLPSDRDYVTYEGSLTPPCSEGLLTHVMTQPQRISFGQWNRYRLAVGEKEC<br>QMKEKLVKLKEERLKGNHTAQVEVGRIDTRHIERKTRKYYRYI   | 252<br>264<br>271<br>269<br>296<br>296<br>230        |
|     | MMVDSLGNTNRPVCPLNGREVHYVSVV<br>SKVDE  | 279<br>290<br>295<br>295<br>377<br>380<br>230        |
| 80% | 6一致性的氨基酸用灰色阴影表示,而保守氨基酸用黑色阴影表示。锌结合位点用"*"指示,预测的信号肽用下划线表示。   |  |

Amino acids with 80% identity are shaded in grey, and the conserved amino acids are shaded in black. Asterisks indicate the Zn-binding sites, and the underlines show the putative signal peptide.

#### 图 2 α-CA 氨基酸序列的多序列比对

Fig. 2 Multi-alignment of deduced amino acid sequences of a-CAs from the selected species

34卷

图 3 是利用 SWISS-MODEL 和 PyMOL 基于 同源建模获得的海带 Sjα-CA3 的三维结构图,其 活性位点的注释是基于人 CA7 的 3D 结构<sup>[27]</sup>同源 建模生成的。Sjα-CA3 是单体酶,包含 10 个 β-折 叠和环绕其周围的约 7 个 α-螺旋,催化活性位点 位于中央凹槽处(图 3)。CA 是金属酶,其活性至 少需要 1 种二价金属离子,这种金属离子通常是 Zn<sup>2+</sup>。图 3 还展示了 Sjα-CA3 的金属离子(Zn<sup>2+</sup>) 与结合位点相结合的空间结构。

系统聚类分析结果(图4)显示,33条不同物 种的CA明显按所属亚型聚为3支,分别为α-型、 β-型和γ-型CA。α-CA分支中,褐藻的α-CA聚在一 起,其中Sjα-CA3与Sjα-CA2聚为一支,而Sjα-CA1 以高的置信度与掌状海带的α-CA聚为一支,说明 相较于Sjα-CA1,Sjα-CA3与Sjα-CA2具有更近的 亲缘关系。这不仅说明CA的不同家族间无亲缘关 系,属于功能趋同进化,还说明Sjα-CA3为海带中 分离到的α-CA家族的另一个成员,可能在海带 无机碳吸收和转换中起着重要的作用。



青色. α-螺旋;洋红. β-折叠;粉色. 无规线团;绿色. Zn<sup>2+</sup>结合位 点(His 127、His 129 和 His146);粉色球. Zn<sup>2+</sup>。 cyan. α-helix; Magenta. β-sheet; pink. random coil; green. Zn<sup>2+</sup> binding sites (His 127, His 129, and His 146); pink sphere. Zn<sup>2+</sup>. **图 3 Sjα-CA3 的三级结构** 





箭号所指示的是本研究的基因;每个物种拉丁名后面的括号内信息表明该物种的 CA 蛋白序列号;在节点处斜杠前后的数据分别为邻 接法(NJ)和最大似然法(ML)的靴带值。

 $Sj\alpha$ -CA3 is marked by an arrow. The accession numbers of CA proteins are showed in theparentheses behind Latin names of each species. The numbers before and after slash at the nodes indicate are the neighbour-joining and maximum likelihood bootstrap proportion (BP) values (only values 50% are shown), respectively.

#### 图4 基于 CA 的氨基酸序列所构建的聚类图

Fig. 4 Phylogenetic tree inferred from the deduced amino acid sequences of CA genes from several species

1期

通过异源重组,成功构建了包含Sjα-CA3成熟 蛋白编码序列的重组表达质粒pET32a-SjaCA3,然 后将pET32a-SjaCA3转化大肠杆菌,获得转基因细 胞系。经放大培养并添加IPTG,分别诱导0-6h后 (图5泳道1-7)收集菌体,反复冻融以破碎细胞,提 取菌体总蛋白,经SDS-PAGE电泳,发现与空白对 照(图5泳道8)相比,泳道2-7在45ku左右多出一个 条带,与目的大小相符,包含27.52 ku由目的基因编 码的Sjα-CA3蛋白和17.60ku由表达质粒pET-32a 中His标签及多克隆位点碱基所编码的多肽。利用 抗His-tag多克隆抗体,对Sja-CA3重组蛋白进行 Western免疫印迹。结果(图5,泳道9)显示,在目的 蛋白大小处出现单一条带,说明该处的重组蛋白中 含有His标签;印迹所对应的分子量大小约为45ku, 与目的蛋白的预测分子量大小相符。从而表明重组 表达的就是目的基因Sja-CA3所编码的蛋白。

分别提取上清液和沉淀中的蛋白,经SDS-PAGE电泳,发现目的蛋白主要存在于沉淀中,它 的大小为45 ku左右(图6,泳道3),而上清(图6泳 道2)中该大小的条带不明显。说明重组的目的蛋 白主要以包涵体的形式表达。按照AKTApure层 析系统和His trap HP 1 mL蛋白亲和层析纯化预 装柱(Cytiva公司)的说明书,用含不同浓度咪唑 的缓冲液(5 mmol/L,10 mmol/L)洗脱,以纯化Sjα-CA3重组蛋白。经SDS-PAGE电泳和染色,结果 显示,用含10 mmol/L咪唑的洗脱缓冲液洗脱下来的蛋白,在目的蛋白大小处出现单一条带(图6泳 道5)。得到纯化的重组蛋白rSjα-CA3。

同时,从SDS-PAGE上割胶、分离约45 ku的目的条带,经胰蛋白酶酶解后,上样至Trap柱,进行质谱分析,检测到4个肽段(图7),共75个氨基酸,虽只占其总长度(246 aa)的30.49%,但每个肽段均与Sjα-CA3所编码蛋白的相应片段完全匹配(图7)。质谱数据显示蛋白分子量大小为27.52 ku,与目的基因所编码蛋白的理论分子量一致,说明纯化得到的重组蛋白即为目的基因Sjα-CA3所编码的蛋白。

#### 2.4 rSjα-CA3 酶活性检测

异源表达的rSjα-CA3是从包涵体中纯化的, 因折叠错误而不具备生物学活性,因此在进行酶 活性检测之前,必须对纯化的rSjα-CA3进行复 性。经过对不同梯度浓度尿素的复性液透析后 得到复性的rSjα-CA3,浓缩后经紫外分光光度法 测定,其蛋白的浓度为0.743 mg/mL。在添加纯 化复性的rSjα-CA3反应体系中,需要1.5 min(*n*= 3),pH就从8.4下降到7.4;而在不加rSjα-CA3的 体系中,则需要2.1 min(n=3),pH才能下降到 7.4。结果表明,经复性后的rSjα-CA3具有酶活 性,可以加速CO<sub>2</sub>的水合反应能力。通过计算可 知,rSjα-CA3的水合反应比活力为(0.82±0.087) U/mg prot(*n*=3)。



M. 预染蛋白质分子量标准;泳道1-7分别为IPTG诱导表达0、1、2、3、4、5和6h的全菌蛋白;泳道8为空载对照;泳道9为全菌蛋白的免疫印迹图。

M. prestained protein ladder; Lanes 1 to 7. the whole bacterial proteins induced by IPTG at 0, 1, 2, 3, 4, 5 and 6 h, respectively; Lane 8. empty load comparison; Lane 9. immunoblotting of the whole bacterial proteins.

图5 rSja-CA3的诱导表达及免疫印迹检测

Fig. 5 SDS-PAGE analysis of rSja-CA3 induced at various time pionts and western blot analysis using anti-His tag antibody



泳道1. 全菌;泳道2. 重组菌株的上清液;泳道3. 沉淀;泳道4.5 mmol/L咪唑洗脱;泳道5.10 mmol/L咪唑洗脱; M. 预染蛋白质分子量标准。

Lane 1. whole bacteria; Lane 2. supernatant of recombinant strain; Lane 3. pellet; Lane 4. elution with 5 mmol/L imidazole; Lane 5. elution with 10 mmol/L imidazole; M. pre-stained protein ladder.

#### 图 6 Sjα-CA3 重组蛋白的可溶性检测(左)和纯化(右)

# Fig. 6 SDS-PAGE pattern of whole bacterial protein, supernatant and precipitate in bacteria disruption product (left), and the purified protein eluted with different concentration of imidazole (right)



# MHPAVVDTHHIFASLSVFLVFCCPSSLLHARVRSFAKKHHDIPQNSDWGESFEDCYGDMQSPI NLSEAHQVIKHAGEYDLEFHAELCSSEELNFSPGEHQWMVNFADCTDRSSLTFDGDHYQLLNV HIHSVSEHENGGACHDAEIHMVHVREGTDDELLVVGVLLDASMFGYNNELTPMWEVLAKGEEE GDEEHEFSLSPYEMLPASRAYSHYMGSLTTPPCTEGVKWIVMTDPTLLGLGQLTTFRAAVGSH MMVDSLGNTNRPVQPLNGREVHYVSVV

下划线表示质谱检测到的肽段序列,红色字母表示二级质谱图所对应的氨基酸序列。 Underline indicates the sequence of the peptide detected by mass spectrometry, and the red letter indicates the amino acid sequence corresponding to the secondary mass spectrum.



鉴于α-CA还具有酯酶活性,通过构建体外将 p-NPA水解成p-NP的反应体系,检测了rSjα-CA3 的酯酶活性。根据不同浓度的对硝基苯酚(p-NP) 标准液与405 nm 波长处的吸光度之间的关系绘 制的标准曲线中,获得了OD<sub>405</sub>与蛋白浓度的关系 式为*y*=0.016 2*x*+0.018 9,其中*R*<sup>2</sup>=0.998 7,满足实 验对精度的要求。将不加酶液组(空白对照组)和 加入酶液组分别进行酯酶活性测定,当t=60 min 时,反应趋于稳定,吸光值增加不明显;且随着 抑制剂乙酰唑胺浓度的不断升高rSjα-CA3 的酯 酶活性被抑制。将 60 min 时的吸光值代入标准 曲线中,计算得到加酶组和对照组的 p-NP 浓 度,再利用酯酶活性公式计算,得到酶的比活力 为(2.157±0.007) U/g(n=3)。因此,重组表达的 Sjα-CA3与其他α-CA一样,不仅具有水合酶活性,还具有酯酶活性。

# 3 讨论

碳酸酐酶(CAs)根据序列同源性分为8种类 型: $\alpha$ 、 $\beta$ 、 $\gamma$ 、 $\delta$ 、 $\zeta$ 、 $\eta$ 、 $\theta$ 和最近发现的1型<sup>[28]</sup>。所有具有 催化活性的CAs都是金属酶,其催化功能依赖于二 价阳离子。大多数CAs的活性中心含有Zn<sup>2+</sup>,但在 ζ型和γ型CAs中也发现了Cd<sup>2+</sup>和Fe<sup>2+[3]</sup>。α型碳 酸酐酶(α-CA)是最早被识别的CA家族,最初在 红细胞中被发现<sup>[29,30]</sup>。α-CA的结构主要由10条 β链组成,形成1个大型的中央β片层,周围环绕 七条α螺旋<sup>[31]</sup>。其活性位点的锌离子由三个组氨 酸残基和1个水分子以四面体结构配位[31-33],位 于酶锥形凹槽中央的底部<sup>[31]</sup>。CA的主要功能为 催化二氧化碳和碳酸氢根之间的可逆水合反应。 此外,α型CAs还具有酯酶活性,而这种活性通常 在其他类型CAs(如β、γ、δ和ζ类)中缺乏<sup>[34]</sup>。本研 究中,鉴定出了海带的α型碳酸酐酶的一个新成员 Sja-CA3。该酶具有保守的a-CA结构域、锌结合 位点(127His、129His、146His),并展现了典型的水 合酶和酯酶活性。作为主要功能,rSjα-CA3的二 氧化碳水合反应比活力为0.82 U/mg prot,这与已 鉴定的海带的rSja-CA1和rSja-CA2相近,后者 的比活力分别是 1.52 U/mg prot 和 0.54 U/mg prot<sup>[35]</sup>。同时,rSja-CA3的比活力高于生长在南 极冰中的一种衣藻(Chlamydomonas sp. ICE-L) 以及绿潮藻浒苔(Ulva prolifera)的重组α-CA的 水合酶活性(比活力分别为0.437和0.267 U/mg prot)<sup>[36-37]</sup>

在单一藻类物种中发现多个α型CA是1种普 遍存在的现象。这些α-CA可能具有不同的定位、 表达模式和功能,从而帮助藻类能够根据环境变化 精确调节其生理过程。在莱茵衣藻 (*Chlamydomonas reinhardtii*)中,已鉴定出3个 α-CA:CAH1和CAH2位于周质空间,而CAH3位 于类囊体腔<sup>[3]</sup>。其中,CAH1在低CO<sub>2</sub>浓度条件下 显著上调<sup>[38]</sup>,而CAH2在高或低CO<sub>2</sub>浓度条件下均 未被检测到<sup>[39]</sup>。相比之下,CAH3表现为持续表 达,对CO<sub>2</sub>水平变化的响应不显著<sup>[40]</sup>。类似地,在三角 褐指藻(*Phaeodactylum tricornutum*)中,已鉴定出5 个α-CA,且都位于4层的叶绿体膜系统内<sup>[41-42]</sup>。 而在*Thalassiosira Pseudonana*中,仅发现了1种位 于基质中的α-CA,其可能作为CO<sub>2</sub>回收系统发挥 作用<sup>[43]</sup>。到目前为止,包括本研究中的Sjα-CA3 在内,已在海带中鉴定出3个α-CA。Sjα-CA1位 于叶绿体中<sup>[12]</sup>,Sjα-CA2位于周质空间中<sup>[13]</sup>,而 Sjα-CA3则可能位于叶绿体基质中。这一现象突 显了这些生物体对复杂环境的适应能力。本研究 中Sjα-CA3的分离和鉴定为进一步研究其在海带 无机碳浓缩中的作用提供了分子基础。

#### 作者声明本文无利益冲突

#### 参考文献:

- THIRY A, SUPURAN C T, MASEREEL B, et al. Recent developments of carbonic anhydrase inhibitors as potential anticancer drugs [J]. Journal of Medicinal Chemistry, 2008, 51: 3051-3056.
- RUDENKO N N, IGNATOVA L K, NADEEVA-ZHURIKOVA E M, et al. Advances in understanding the physiological role and locations of carbonic anhydrases in C3 plant cells [J]. Protoplasma, 2021, 258 (2) : 249-262.
- [3] MORONEY J V, MA Y, FREY W D, et al. The carbonic anhydrase isoforms of *Chlamydomonas reinhardtii*: intracellular location, expression, and physiological roles [J]. Photosynthesis Research, 2011, 109(1/3): 133-149.
- [4] SMITH K S, FERRY J G. Prokaryotic carbonic anhydrases [J]. Fems Microbiology Reviews, 2000, 24 (4): 335-366.
- [5] LANGELLA E, DI FIORE A, ALTERIO V, et al. α -CAs from photosynthetic organisms [J]. International Journal of Molecular Sciences, 2022, 23: 12045.
- [6] ASPATWAR A, HAAPANEN S, PARKKILA S. An update on the metabolic roles of carbonic anhydrases in the model alga *Chlamydomonas reinhardtii* [J]. Metabolites, 2018, 8(1): 22.
- [7] LIN J Y, EFFENDI S S W, NG I S. Enhanced carbon capture and utilization (CCU) using heterologous carbonic anhydrase in *Chlamydomonas reinhardtii* for lutein and lipid production [J]. Bioresource Technology, 2022, 351: 127009.
- [8] MACKINDER L C M, CHEN C, LEIB R D, et al. A spatial interactome reveals the protein organization of the algal CO<sub>2</sub>-concentrating mechanism [J]. Cell, 2017, 171 (1): 133-147. e14.
- [9] ERLANIA BELLGROVE A, MACREADIE P I, YOUNG M A, et al. Patterns and drivers of macroalgal 'blue carbon' transport and deposition in near-shore coastal environments [J]. Science of the Total

Environment, 2023, 890: 164430.

- [10] ORTEGAA, GERALDI N R, ALAM I, et al. Important contribution of macroalgae to oceanic carbon sequestration [J]. Nature Geoscience, 2019, 12: 748-754.
- [11] BI Y H, LI J L, ZHOU Z G. Full-length mRNA sequencing in *Saccharina japonica* and identification of carbonic anhydrase genes [J]. Aquaculture and Fisheries, 2019, 4(2): 53-60.
- [12] YE R X, YU Z, SHI W W, et al. Characterization of α -type carbonic anhydrase (CA) gene and subcellular localization of α-CA in the gametophytes of *Saccharina japonica* [J]. Journal of Applied Phycology, 2014, 26 (2): 881-890.
- BI Y H, QIAO Y M, WANG Z, et al. Identification and characterization of a periplasmic α-carbonic anhydrase (CA) in the gametophytes of *Saccharina japonica* (Phaeophyceae) [J]. Journal of Phycology, 2021, 57 (1): 295-310.
- [14] HAO H M, BI Y H, WEI N N, et al. Expression of a periplasmic β-carbonic anhydrase (CA) gene is positively correlated with HCO<sub>3</sub><sup>-</sup> utilization by the gametophytes of *Saccharina japonica* (Phaeophyceae, Ochrophyta) [J]. Journal of Applied Phycology, 2023, 35: 3021-3040.
- [15] BI Y H, DU A Y, LI J L, et al. Isolation and characterization of a γ-carbonic anhydrase localized in the mitochondria of *Saccharina japonica* [J]. Chemosphere, 2021, 266: 129162.
- [16] WANG W, XU L, JIANG G, et al. Characterization of a novel γ-type carbonic anhydrase, Sjγ-CA2, in *Saccharina japonica*: Insights into carbon concentration mechanism in macroalgae [J]. International Journal of Biological Macromolecules, 2024, 263: 130506.
- [17] GASTEIGER E, HOOGLAND C, GATTIKER A, et al. Protein Identification and Analysis Tools on the Expasy Server, (In) John M. Walker (ed) : The Proteomics Protocols Handbook, Humana Press, 2005: 571-607.
- [18] HALLGREN J, TSIRIGOS K D, PEDERSEN M D, et al. DeepTMHMM predicts alpha and beta transmembrane proteins using deep neural networks [J]. bioRxiv, 2022, doi: 10.1101/2022.04.08.487609.
- [19] ALMAGRO ARMENTEROS J J, SALVATORE M, EMANUELSSON O, et al. Detecting sequence signals in targeting peptides using deep learning [J]. Life Science Alliance, 2019, 2(5): e201900429.
- [20] LARKIN M A, BLACKSHIELDS G, BROWN N P, et al. Clustal W and Clustal X version 2.0 [J]. Bioinformatics, 2007, 23: 2947-2948.
- [21] SCHRODINGER L L C. The PyMOL Molecular Graphics System, Version 1. 3. 2010. Available: http:// www.pymol. org.

- [22] WILBUR K M, ANDERSON N G. Electrometric and colorimetric determination of carbonic anhydrase [J]. Journal of Biological Chemistry, 1948, 176 (1) : 147-154.
- [23] VERPOORTE J A, MEHTA S, EDSALL J T. Esterase activities of human carbonic anhydrases B and C [J]. Journal of Biological Chemistry, 1967, 242(18): 4221-4229.
- [24] BHAKTA A, BANDYOPADHYAY M, DASGUPTA S, et al. Effect of NaHS on carbonic anhydrase activity of human erythrocyte [J]. Asian Journal of Medical Sciences, 2016, 7(3): 23-27.
- [25] CUESTA-SEIJO J A, BORCHERT M S, NAVARRO-POULSEN J C, et al. Structure of a dimeric fungal α -type carbonic anhydrase [J]. Febs Letters, 2011, 585 (7): 1042-1048.
- [26] FUJIWARA S, FUKUZAWA H, TACHIKI A, et al. Structure and differential expression of two genes encoding carbonic anhydrase in *Chlamydomonas reinhardtii* [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences, 1990, 87(24): 9779-9783.
- [27] SETHI K K, VULLO D, VERMA S M, et al. Carbonic anhydrase inhibitors: Synthesis and inhibition of the human carbonic anhydrase isoforms I, II, VII, IX and XII with benzene sulfonamides incorporating 4, 5, 6, 7tetrabromophthalimide moiety [J]. Bioorganic & Medicinal Chemistry, 2013, 21(19): 5973-5982.
- [28] NOCENTINI A, SUPURAN C T, CAPASSO C. An overview on the recently discovered iota-carbonic anhydrases [J]. Journal of Enzyme Inhibition and Medicinal Chemistry, 2021, 36: 1988-1995.
- [29] BRINKMAN R, MARGARIA R, MELDRUM N, et al. The CO<sub>2</sub> catalyst present in blood [J]. Journal of Physiology London, 1932, 75: 3-4.
- [30] MELDRUM N, ROUGHTON F. Some properties of carbonic anhydrase, the CO<sub>2</sub> enzyme present in blood
  [J]. Journal of Physiology London, 1932, 75: 15.
- [31] LILJAS A, KANNAN K K, BERGSTÉN P C, et al. Crystal structure of human carbonic anhydrase-C [J]. Nature New Biology, 1972, 235: 131-137.
- [32] ERIKSSON A E, JONES T A, LILJAS A. Refined structure of human carbonic anhydrase II at 2.0 Å resolution [J]. Proteins, 1988, 4(4): 274-282.
- [33] HÅKANSSON K, CARLSSON M, SVENSSON LA, et al. Structure of native and apo carbonic anhydrase II and structure of some of its anion-ligand complexes [J]. Journal of Molecular Biology, 1992, 227: 1192-1204.
- [34] KIKUTANI S, NAKAJIMA K, NAGASATO C, et al. Thylakoid luminal θ -carbonic anhydrase critical for growth and photosynthesis in the marine diatom *Phaeodactylum tricornutum* [J]. Proceedings of the

54

National Academy of Sciences of the United States of America, 2016, 113: 9828-9833.

[35] 王震,毕燕会,周志刚.2个重组海带α-碳酸酐酶
 (CA)的酶活性比较研究[J].海洋科学,2022,46(7):
 61-69.

WANG Z, BI Y H, ZHOU Z G. Comparative Study on Enzymatic Activities of Two Recombinant  $\alpha$ -Carbonic Anhydrases (CAs) from *Saccharina japonica*[J]. Marine Sciences, 2022, 46(7): 61-69.

- [36] QU C, HE Y, ZHENG Z, et al. Cloning, expression analysis and enzyme activity assays of the -carbonic anhydrase gene from *Chlamydomonas* sp. ICE-L [J]. Molecular Biotechnology, 2018, 60(1): 21-30.
- [37] WANG Y, LIU F, WANG M, et al. Characterization and transcriptional analysis of one carbonic anhydrase gene in the green-tide-forming alga *Ulva prolifera* (Ulvophyceae, Chlorophyta)[J]. Phycological Research, 2020, 68(1): 90-97.
- [38] MIURA K, KOHINATA T, YOSHIOKA S, et al. Regulation of a carbon concentrating mechanism through CCM1 in *Chlamydomonas reinhardtii* [J]. Functional Plant Biology, 2002, 29: 211-219.
- [39] TACHIKI A, FUKUZAWA H, MIYACHI S.

Characterization of carbonic-anhydrase isozyme CA2, which is the CAH2 gene product, in *Chlamydomonas reinhardtii* [J]. Bioscience, Biotechnology, and Biochemistry, 1992, 56: 794-798.

- [40] YNALVEZ R A, XIAO Y, WARD A S, et al. Identification and characterization of two closely related beta-carbonic anhydrases from *Chlamydomonas reinhardtii* [J]. Physiologia Plantarum, 2008, 133: 15-26.
- [41] TACHIBANA M, ALLEN A E, KIKUTANI S, et al. Localization of putative carbonic anhydrases in two marine diatoms, *Phaeodactylum tricornutum* and Thalassiosira pseudonana [J]. Photosynthesis Research, 2011, 109: 205-221.
- [42] SAMUKAWA M, SHEN C, HOPKINSON B M, et al. Localization of putative carbonic anhydrases in the marine diatom, *Thalassiosira pseudonana* [J]. Photosynthesis Research, 2014, 121(2-3): 235-249.
- [43] TSUJI Y, MAHARDIKA A, MATSUDA Y. Evolutionarily distinct strategies for the acquisition of inorganic carbon from seawater in marine diatoms [J]. Journal of Experimental Botany, 2017, 68: 3949-3958.

# Isolation and identification of the carbonic anhydrase gene $Sj\alpha$ -CA3 in Saccharina japonica

### WENG Jiajian<sup>1</sup>, XU Ling<sup>1</sup>, WANG Wen<sup>1</sup>, BI Yanhui<sup>1,2</sup>, ZHOU Zhigang<sup>1,3</sup>

(1. Key Laboratory of Exploration and Utilization of Aquatic Genetic Resources, Ministry of Education, Shanghai Ocean University, Shanghai 201306, China; 2. National Demonstration Center for the Experimental Teaching of Fisheries Science, Shanghai Ocean University, Shanghai 201306, China; 3. International Research Center for Marine Biosciences, Ministry of Science and Technology, Shanghai Ocean University, Shanghai 201306, China;

Abstract: In this study, an expressed sequence tag (EST) belonging to the  $\alpha$ -type carbonic anhydrase (CA) was identified from the transcriptome database of *Saccharina japonica* gametophytes. This sequence shares 68.02% and 77.32% similarity with previously reported  $\alpha$ -CA family members in S. japonica, namely Sj $\alpha$ -CA1 and Sj $\alpha$ -CA2, suggesting that it might be a new member of the  $\alpha$ -CA family, designated as Sja -CA3. Using RACE technology, the full-length cDNA sequence of  $S_{ja}$  -CA3 was obtained, measuring 1469 bp in total and comprising an 840 bp open reading frame (ORF), a 332 bp 5'-untranslated region (UTR), and a 297 bp 3'-UTR. The Sja-CA3 gene encodes a protein of 279 amino acid residues with a theoretical molecular weight of 31.19 kDa and an isoelectric point of 4.85. Multiple sequence alignments indicate that the functional sites of Sja-CA3 are highly conserved. Phylogenetic analysis shows that Sj $\alpha$ -CA3 clusters with  $\alpha$ -CA proteins from other algae with high confidence (99/81, NJ/ML), further supporting its classification within the  $\alpha$ -CA family. A pET32a-Sj $\alpha$ CA3 prokaryotic expression vector was constructed through heterologous recombination technology and introduced into E. coli BL21 (DE3) competent cells. Following induction and purification, a recombinant protein (rSja -CA3) with an approximate molecular weight of 45 ku was obtained. Enzyme activity assays revealed that rSja-CA3 exhibits both hydration and esterase activities, with specific activities of 0.82 U/mg protein and 2.157 U/g protein, respectively. The successful isolation and identification of Sja -CA3 provide crucial data for further analysis of its role in the inorganic carbon storage mechanism in S. japonica, as well as for advancing studies on the carbon concentrating mechanism (CCM) in this kelp.

Key words: *Saccharina japonica*; gametophyte; carbonic anhydrase; prokaryotic expression; enzyme activity assay