DOI: 10.11758/yykxjz.20150521002

http://www.yykxjz.cn/

海蜇(*Rhopilema esculentum*)磷脂酶 A₂基因的 cDNA、基因组克隆与表达分析^{*}

杨 洪^{1,2} 朱 玲^{1,30} 骆晓蕊^{1,2} 周春娅^{1,3} 庄志猛^{1,3} (1. 中国水产科学研究院黄海水产研究所 青岛 266071; 2. 上海海洋大学水产与生命学院 上海 201306; 3. 青岛海洋科学与技术国家实验室 海洋生物学与生物技术功能实验室 青岛 266071)

摘要 本研究利用 RACE 和 RT-PCR 技术克隆了海蜇(*Rhopilema esculentum*)磷脂酶 A₂ 基因 (Re-PLA₂-1)的 cDNA 及基因组序列,并分析了其 mRNA 在海蜇不同发育阶段的表达。Re-PLA₂-1 基因的 cDNA 全长为 824 bp,包括了 48 bp 的 5'非编码区、504 bp 的开放阅读框及 272 bp 的 3'非翻 译区。SMART 分析显示, Re-PLA₂-1 为分泌蛋白,包括了一个由 19 个氨基酸组成的信号肽和一个 由 118 个氨基酸组成的磷脂酶 A₂结构域。多序列比对和系统进化分析显示,Re-PLA₂-1 基因与来 自星状海葵(*Nematostella vectensis*)、僧袍芋螺(*Conus magus*)、长牡蛎(*Crassostrea gigas*)等磷脂酶 A₂的相似性较高,共同聚类为 pfam09056 GIX PLA₂分支,均包含 pfam09056 家族成员酶活性所必 需的 Ca²⁺结合位点、活性催化位点和 PLA₂结构域所必需形成二硫键的半胱氨酸。Re-PLA₂-1 基因 组全长为 2671 bp,由4 个外显子和3 个内含子组成。RT-PCR 结果显示,Re-PLA₂-1 基因在海蜇 4 个发育阶段均有表达,其中,横裂体阶段的表达量最高,碟状体阶段最低。这些研究结果为进一步 了解海蜇磷脂酶 A₂毒素的生物功能奠定了基础。

关键词 海蜇;磷脂酶 A₂; cDNA; 基因组; 表达分析 中图分类号 Q346 文献标识码 A 文章编号 2095-9869(2016)06-0123-08

水母毒素是目前已知的最毒的海洋生物毒素之 一,其毒性是海蛇(Pelamis platuras)毒素的 250 倍, 是河豚毒素的 450 倍(于华华等, 2003)。水母毒素的 研究始于 20 世纪 60 年代,但因获取困难、稳定性差 等因素导致对水母毒素的研究明显滞后于蜂毒、蛇 毒、蝎毒。水母毒素成分复杂,既含有能够溶解细胞、 具有细胞毒性的多肽、酶类等,又含有一些非蛋白类 小分子物质,具有广泛的生物学活性(Martins *et al*, 2009)。磷脂酶 A₂(Phospholipase A₂, PLA₂)是水母毒素 中含量较为丰富的组分之一,能催化甘油磷脂第 2 位 脂酰键的水解生成溶血磷脂和脂肪酸,参与磷脂的代 谢(Glaser *et al*, 1993; Nevalainen *et al*, 2004a、b; Sher *et al*, 2005),具有神经毒性、肌肉毒性、酶活性等多种生物活性。PLA₂最先发现于哺乳动物胰液中,随后被发现广泛存在于昆虫、软体动物、蛇和海洋无脊椎动物的毒液中(Nevalainen *et al*, 2004a、b;Razpotnik *et al*, 2010)。根据生物来源、分子量、氨基酸序列同源性、Ca²⁺是否依赖性以及生理功能等特性的不同, PLA₂可以大致分为4类:分泌型PLA₂ (Secreted phospholipase A₂; sPLA₂)、胞质型PLA₂ (Cytoplasmic phospholipase A₂; iPLA₂)、胞内型PLA₂ (Intracellular phospholipase A₂; iPLA₂)和PAF (血小板激活因子)-PLA₂ (Feng *et al*, 2002)。

海蜇(Rhopilema esculentum)隶属于刺胞动物门、

^{*}国家自然科学基金(31372507)、国家重点基础研究发展计划(973)项目(2011CB403605)和上海海洋大学研究生科研基金(A1-0209-14-0900-57)共同资助。杨 洪, E-mail: yang_hong0317@163.com

① 通讯作者:朱 玲, 副研究员, E-mail: zhuling@ysfri.ac.cn

收稿日期: 2015-05-21, 收修改稿日期: 2016-03-02

钵水母纲、根口水母目、海蜇属,作为一种大型的可 食用经济水母,在我国海洋渔业中占有重要地位。海 蜇基础生物学研究深入,人工繁育、增养殖技术成熟, 是研究水母毒素组成、结构和功能的理想模式生物。 本研究采用转录组 454 GS FLX 测序和 RACE 技术, 首次解析了海蜇 Re-PLA₂-1 基因的 cDNA 和基因组结 构,分析了其 mRNA 在海蜇不同发育阶段的表达, 这些研究结果将为进一步了解海蜇磷脂酶 A₂ 毒素的 生物功能奠定基础。

1 材料与方法

1.1 海蜇转录组 454 GS FLX 测序与 EST 分析

海蜇转录组的构建、454 GS FLX 测序与分析见 周春娅等(2013)。利用生物信息学方法检索海蜇转录 组文库,寻找与已知 PLA₂基因同源的 EST 序列。

1.2 Re-PLA₂-1 cDNA 全长的克隆

生物信息学分析发现,海蜇 EST_(isotig15581)与僧袍 芋螺(*Conus magus*)的 PLA₂ 基因具有高度的相似性。 根据 EST_(isotig15581)序列,设计特异性引物 Re-PLA₂-1 F1 和Re-PLA₂-1 R1 扩增海蜇 Re-PLA₂-1 cDNA 全长(表1)。 3'-RACE 使用 pBluescript SK(+/-)载体上的通用引物 T7 与 Re-PLA₂-1 F1,5'-RACE 使用载体通用引物 T3 与 Re-PLA₂-1 R1。PCR 反应程序为 94℃ 5 min;94℃ 30 s,57℃ 30 s,72℃ 30 s,33 个循环;72℃ 10 min。 PCR 产物经琼脂糖电泳检测后胶回收、连接、转化, 获得的阳性重组子经菌落 PCR 验证后送上海鼎安生物 科技有限公司测序。

1.3 海蜇基因组 DNA 的提取及 Re-PLA₂-1 的基因组 克隆

海蜇于 2015 年 8 月采自青岛沙子口。液氮保存 返回实验室后,采用酚-氯仿法提取基因组 DNA: 取约 100 mg海蜇伞径进行液氮研磨,然后加入 400 μl 的 DNA 提取液[其中, Tris-HCl (pH 为 8.0) 100 mmol/L, EDTA (pH 为 8.0) 100 mmol/L, 1% SDS 50 μl, 20 mg/ml 蛋白酶 K8 μl],充分混匀,55℃水浴 40 min。待裂解 完全后,加入等体积的酚-氯仿试剂,静置 10 min, 12000 r/min 离心 15 min,去除上清液。再加入 0.6 体 积的异丙醇静置 7 min, 12000 r/min 离心 10 min,除去 上清液。然后加入 400 μl 预冷无水乙醇,沉淀 DNA 约 30 min 后,用 70%乙醇洗涤沉淀 2 次,自然干燥 后,加入 20 μl 超纯水溶解。提取的 DNA 经 1.5%琼 脂糖电泳进行检测。

根据 Re-PLA₂-1 cDNA 全长设计 5 对特异性引物 进行基因组序列扩增(表 1)。

1.4 Re-PLA₂-1 mRNA 在不同发育阶段的表达

利用 Trizol 法分别提取海蜇 4 个不同发育阶段: 螅状体 (Scyphistoma)、横裂体 (Strobila)、碟状体 (Ephyra)、水母体(Medusa)的总 RNA,然后反转录分 别合成 cDNA,反应体系及反应条件按说明书要求操 作(Invitrogen,美国)。

		aaj
引物名称 Name of primer	序列 Sequence (5'-3')	用途 Application
Re-PLA ₂ -1 F1	CAAGATGCAGACATACAAGGGAG	3' Race/genome PCR
Re-PLA ₂ -1 R1	TCTAGTCCAGCCATAGCGATT	5' Race Race/genome PCR
Re-PLA ₂ -1 F2	TAGGGTGTTTCATTGGTGGTGT	Genome PCR
Re-PLA ₂ -1 R2	TCTGTTGTTGTATCTGTCGGTGC	Genome PCR
Re-PLA ₂ -1 F3	TATGTGGAAATCGCTATGGCT	Genome PCR
Re-PLA ₂ -1 R3	TCTCCACGAATAAAAGGCCAT	Genome PCR
Re-PLA ₂ -1 F4	CTATTTGGAACGGCATAACGG	Genome PCR
Re-PLA ₂ -1 R4	CTTTGCACCATTCTGGAGAGC	Genome PCR
Re-PLA ₂ -1 F5	AGTTACTTTGTTTCAAGCTCTCC	Genome PCR
Re-PLA ₂ -1 R5	GCTATATTTCTGTCGTCTTCTGTTC	Genome PCR
Re-PLA ₂ -1 F	ACTAACTCAAACTTACGAAAGCGAC	RT-PCR
Re-PLA ₂ -1 R	ACGCACGGTTTGATAGTAGGC	RT-PCR
β-Actin F	AACTGGGACGATATGGAGAAGA	β-Actin PCR
β-Actin R	CGACCAGAGGCGTACAATGAG	β-Actin PCR
Τ7	GTAATACGACTCACTATAGGGC	3' Race-PCR
Т3	AATTAACCCTCACTAAAGGG	5' Race-PCR

表 1 引物序列 Tab.1 Oligonucleotide primers used in this study

1.5 Re-PLA₂-1 基因的生物信息学分析

采用实时荧光定量 PCR 方法,检测 Re-PLA₂-1 在螅状体、横裂体、碟状体和水母体的表达,相关引 物见表 1。RT-PCR 反应在 ABI 7500 Real-time PCR system (Applied Biosystems)上进行。PCR 反应体系和 流程参照 SYBR[®] Premix Ex Taq^{TM} II 试剂盒操作说 明(TaKaRa)。样品和内参分别设 3 个重复。反应结束 后,采用 2^{-ΔΔCt}法和 SPSS 18.0 统计软件进行数据分 析和统计。

用 EditSeq 和 DNAStar 软件对 DNA 序列和推测 的氨基酸序列进行生物信息学分析;用 Bioedit 软件 对所获得的测序结果序列进行全长拼接;ORF Finder 在线程序(http://www.ncbi.nlm.nih.gov/projects/gorf/) 预测开放阅读框,并获得编码的氨基酸序列;用 SMART(http://smart.embl-heidelberg.de/)及SingalP 4.1 信 号肽预测(http://www.cbs.dtu.dk/services/SignalP/)软 件对海蜇 Re-PLA₂-1 进行蛋白结构域分析及信号肽 预测;用 ClustalW (http://www.ebi.ac.uk/clustalw/)进 行 Re-PLA₂-1 与其他物种 PLA₂氨基酸序列的多序列 比对。根据多序列比对结果,用 Mega 4.1 采用邻接法 (Neighbor-joining)构建 PLA₂的系统进化树(Tamura *et al*, 2007)。

2 结果与分析

2.1 Re-PLA₂-1 基因的全长 cDNA 分析

将 3'-RACE 和 5'-RACE 获得的序列与 EST_(isotig15581) 序列进行拼接,获得海蜇 Re-PLA₂-1 基因的 cDNA 全长序列。Re-PLA₂-1 的 cDNA 全长序列为 824 bp, 包括 48 bp 的 5'非编码区(5'UTR)、504 bp 的开放阅读 框(ORF)以及 272 bp 的 3'非翻译区(3'UTR),其中, 3'UTR 包括一个多腺苷酸 Poly(A)尾和一个多腺苷酸 化加尾信号 AATAAA (图 1)。Re-PLA₂-1 为分泌蛋白, 信号肽由 19 个氨基酸组成,酶切后的成熟肽预测的 分子量和理论等电点分别为 18.93 kDa 和 7.79。

2.2 Re-PLA₂-1 的相似性和系统进化分析

BLAST 分析发现,预测的海蜇 Re-PLA₂-1 与僧 袍芋螺的 PLA₂ 氨基酸序列相似性为 41%,与刺胞动 物门星状海葵(*Nematostella vectensis*)的 PLA₂ 氨基酸 序列 Nv10-Nv12 的相似性在 32%-34%之间。多序列 比对发现, Ca²⁺结合位点和组氨酸-天冬氨酸催化位 点在所有 PLA₂ pfam09056 成员推测的保守结构域严 格保守(图 2)。 1 CAATGCCTAATTGTCATCTGTTGTGGTGTCAAATTCTGAG GTTGTCACAATGCAAAGTTCTG

61 (GTT	СТС	CTC	TTT	TCC	ATC	тст	CTG	AAC	TTC	ATA	TTA	ACT	TGT	GGA	TGC	сст	TCG	GAT	ACA
5	<u>v</u>	L	L	F	S	Ι	S	L	N	F	Ι	L	Т	С	G	С	Р	S	D	Т
121	ΤT	GAC	CAA	CGG	TTG	CAG	TGT	ACC	AAT	CAA	TAG	CAC	ATC	GTT	TCC	ATA	CAA	GGT	CTT	CTTC
25	L	Т	N	G	С	S	V	Р	Ι	N	S	Т	S	F,	Р	Y	K	V	F	F
181	CA	TCC	AGC	TTG	CCA	GAG	ACA	TGA	TGT	TTG	СТА	TTC	TTG	cYg	GTC	AAA	TGC	ATA	GCT	GGTCA
45	Н	Р	А	С	Q	R	Н	D	V	С	Y	S	С	G	Q	M	Н	S	W	S
241	AG	AGC	AAA	TTG	TGA	TTC	TGG	ATT	TTT	AAA	CGA	CAT	GAT	AGG	CAT	ATG	TAG	GAC	AAC	TAAC
65	R	A	Ν	С	D	S	G	F	L	N	D	М	Ι	G	Ι	С	R	Т	Т	N
301	01 TCAAACTTACGAAAGCGACGCCATATTGAAGACTACATGCCGCTGCTTCGACACAAGCTG																			
85	S	N	L	R	K	R	R	Н	Ι	Е	D	Y	M	Р	L	L	R	Н	K	L
361	AA	ACG	TAG	TAT	ACG	AGC	CAC	CGA	GCC	TGA	CGA	ТСТ	GGT	CTA	TGC	ATT	GTG	GGG	TAC	AGTG
105	K	R	S	Ι	R	A	,T	Е	Р	D	D	L	V	Y	A	L	W	G	Т	V
421	TG	TGA	ATG	GGC	CGC	GGY	GAG	ССТ	ACT	ATC	AAA	CCG	TGC	GTT	TGT	TTG	GAA	CAA	AAC	ACTAT
125	С	Е	W	A	A	G	A	Y	Y	Q	Т	V	R	L	F	G	Т	K	Н	Y
481	GA	CGA	CGT	TTC	ACC	TGC	CCA	CAT	ATG	CAT	TCA	CCA	ATG	TGC	TAT	AGA	CAA	TGG	TAC	CCCA
145	D	D	V	S	Р	A	Н	Ι	С	Ι	Н	Q	С	A	Ι	D	N	G	Т	Р
541	AA	CAT	CAG	CTG	AAC	TGC	TCA	ATG	TAT	TAT	CAC	AAC	ACT	AGA	AGA	TAA	ATT	AGC	CCA	GCAA
165	N	Ι	S	*																
601	ΤT	AAG	TGA	GCT	CGA	ТСТ	TGG	TGA	CAT	TAG	TGA	AGA	GCA	GAC	CAA	GAG	GCT	TGA	AGA	GTTT

- 661
 TTCAGCCAGAAAGCAAAGATTGGTGAGAATAAAGGATGAGGATTTTGAGACAATTGAAGAT

 721
 TTAGGGGCTGGCAATGGAGGAAGGTGGTGGCGAAAAGTCAGGCATAAGCCTTCAAAAAATTA
- 图 1 海蜇 Re-PLA₂-1 基因全长 cDNA 及推测的氨基酸序列 Fig.1 Full-length Re-PLA₂-1 cDNA of *R. esculentum* and the deduced amino acid sequence
- 注:下划实线表示信号肽;终止密码子用*标出;方框表示 多聚腺苷酸加尾信号;3个内含子插入位点用Y标出 Note: The putative signal peptide was underlined. The asterisk (*) indicated the stop codon and the classical polyadenylation signal was enclosed in a box. The arrow (Y) marked the insertion site of three introns

marked the insertion site of three

选择来自不同物种的 pfam09056 家族的 PLA₂结构域,应用 MEGA 4.1 程序,采用邻接法构建系统进 化树见图 3。从图 3 可以看出, Re-PLA₂-1 与僧袍芋 螺、星状海葵、长牡蛎(*Crassostrea gigas*)毒素 PLA₂ 聚为 GIX PLA₂一支,与 GX Ⅲ、GX Ⅱ PLA₂共聚为 pfam-collection,而其他家族共聚为 cd-collection。

2.3 Re-PLA₂-1 基因组结构分析

利用 5 对特异性引物扩增获得了 5 段首尾重叠的 Re-PLA₂-1 基因组片段,将这些片段拼接获得了全长 为 2671 bp 的 RePLA₂ 基因组序列。利用 NCBI 上 Splign 内含子在线分析工具将 Re-PLA₂-1 的 cDNA 与 基因组序列进行比对分析。结果显示,Re-PLA₂-1 基因 组包含 4 个外显子和 3 个内含子(表 2、图 4)。4 个外显 子大小在 39–388 bp 之间,3 个内含子大小分别为 1003 bp、616 bp、494 bp。内含子的 A+T 含量在 62.15%-

R.esculentu C.magus H.vulgaris N.vectensis10 N.vectensis11 N.vectensis12 C.gigas1 C.gigas2 S.violaceoruber	N G N G N G N G N G D G D L	C S C S C S C S C S C S C S C S C S	V V I V V V V Q	P P P P P P A	IN FSLGC GC L- PC	1 S 1 - 2 - 2 - 1 - 2 - - - - - - - - - - - - - -	T L L L L L N	S X P P P P H P	F I F F F F F	P P L F F D G	Y 1 C (Y 1 Y 1 Y 1 Y 1 Y 1 Y 1 F 2	K V Q H K I K H K I E Z P	/ H	FI KI LI LI LI LI LI LI LI LI LI LI LI LI LI	F H F I F I F T F T F T F T	H H J A F F F F F F F F F F F F F F F F F F F	A A A A A A A A A A A A A A A A A A A	A () A () A () A () A () A () A () A ()		R R R M M H K R		0 0 0 0 0 0 0 0 ×	V T V V V M V F	C C C C C C C C C C C C C C C C C C C	Y Y Y Y Y Y Y Y	S H R R H D R	- - - N	- - - - Y	- - - K		G C K G K F N K F) M L H L M L V V V V V V V V V I V L R L R	H F H F F F F F	S G N D G G G D	W F W W W I Y A	S K T E K K K D N	R Q R K K K R R K	A D N D A E S S	N Q Q D S P T C R			G A S K V V I A	F F F F F F F F F	L 4 F 4 W 4 K 4 L 4 Y 4	17 15 16 16 16 16 16 16 15
R esculentum	ND	МΙ	S	П	C R	т 1	т	N	S	N	L 1	RI	C F	s I	εF	Ŧ	F	зτ) Y	'N	ſP	L	L	R	н	к	L	к	R	S	I R	A	т	Е	Р	D	D	Ľ	v	YA	۱.	w	G	т (ə 7
C.magus	RD	ΜТ	Ă	Ē.	C A	Ч	Ĝ	т	Ď	D	E (G	20	21	P 3	ζ.Α	Ā	٦ ١		-		-	-	-	-	-	-	-	-	-		-	-	-	-	-	-	-				-	-	- (57
H.vulgaris	KN	ΜL	Т	L	C C	L	-	ĸ	E	D	FI	ĸı	10	G H	ζC)]	r s	Ϋ́́Ν	ı v	s	-	-	-	-	-	_	-	-	-			-	-	-	-	_	-	-				-	-	- (59
N.vectensis10	ΕN	МΥ	F	L	CE	G	0	Y	G	Т	ΡJ	DI) F	HI) k	C F	₹F	Ľ	W	/ N	K	0	к	-	-	-	-	-			-	-	-	-	-	-	-				-	-	- 1	74
N.vectensis11	A N	мγ	S	L	СК	Ε	ĸ	Y	G	P	s				- 5	5 1	/ H	FF	εv	R	-	-	-	-	-	-	-	-	-			-	-	-	-	-	-	-				-	-	- (56
N.vectensis12	GN	мγ	' I	L	CΕ	εк	K	Y	ĸ	v	P	G	I	ΕJ	FC	3 5	S F	FF	εv	Y	· _	-	-	-	-	-	-	-	-			-	-	-	-	-	-	-				-	-	- 1	70
C.gigas1	ΟN	MR	Ō	0	C S	5 -	-	I	ĸ	H	L :	F S	5 (CH	< 3	7	r s	s -	_	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-			-	-	-	-	-	-	-				-	-	- (55
C.gigas2	ŇН	мL	À	Ť	СЛ	G	-	K	к	R	Ľ	v ı	10	с	ЪF	I S	5 A	٩.	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-			-	-	-	-	-	-	-				-	-	- (55
S.violaceoruber	ΕD	ΜK	R	V	СI	G	Y	Т	G	Εl	K I	N I	ſ A	4 (Èм	1 5	5 1	Г-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-			-	-	-	-	-	-	-				-	-	- (58
	-			_																																									
R.esculentum	VC	ΕW	Ι Α	Α	GΑ	Y	$ \mathbf{Y} $	Q	Т	V	R I	LI	7 (3 C	Γŀ	Κŀ	ŦΥ	ΥĽ	D	v	'S	Р	Α	-	-	-	-	-	-	-		-	-	-											124
C.magus	- C	ΤН	W	Α	LI	Y	F	ĸ	Т	v	Q I	LI	7 (ΞV	V X	K F	ŦŦ	FΝ	ΙY	Q	v v	D	Α	Т	Y	\mathbf{C}	Р	Q	F	QJ	2 0	M	P	х											105
H.vulgaris	IW	ΕK	L	Κ	s١	/ F	Y	Ι	A	S (Q I	LI	7.						-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-			-	-	-										5	35
N.vectensis10	MCI	ΝK	V	A	DC	βY	Η	Т	Α	V	QI	M 1	7 (÷ č					-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-			-	-	-										9) 1
N.vectensis11	IC	RR	A	A I	DC	βY	н	L	Α	V.	A 1	K I	0	3 ·					-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-		-	-	-										5	33
N.vectensis12	LCI	ΚL	, Α	A	D-	L	Υ	Т	K	V,	A I	K 1	Γ.						-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-			-	-	-										- 8	35
C.gigas1			-	- ,	ΑI	. Y	Y	Κ	v	V	R								-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-		-	-	-											73
C.gigas2			-	- 1	ΕI	F	W	S	Α	V I	R	V (3 A	A .					-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-		-	-	-											76
S.violaceoruber			-	A	ТW	Y	$ \mathbf{Y} $	Q	Α	V I	ĸ	IJ	5.				• •		-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-			-	-	-											79
		_				_																																							

图 2 海蜇 Re-PLA₂-1 与其他 pfam09056 家族 PLA₂s 结构域氨基酸多序列比对 Fig.2 Multiple sequence alignment between *R. esculentum* Re-PLA₂-1 and PLA₂s from other species

注: 黑色表示相同氨基酸, 灰色表示相似氨基酸; *和#分别表示 PLA₂结构域的 Ca²⁺结合位点和组氨酸-天冬氨酸催化位点 Note: The black shadowing showed identical amino acids and the gray shadowing indicated similar amino acids. The asterisk (*) and pound sign (#) indicated a calcium-binding site and the His-Asp catalytic active sites of a PLA₂ domain respectively

67.60%之间,而外显子的 A+T 含量在 53.46%-61.08% 之间,明显高于外显子。预测的 PLA₂结构域活性中 心"组氨酸-天冬氨酸"(HD)二聚体和 Ca²⁺结合位点 天冬氨酸(D)被第 2 个内含子分隔在第 2、3 外显子中。 所有内含子--外显子边界均符合"AT-CG"剪切规则, 按照内含子分型原则,内含子类型分别属于 0 型和 1 型(表 2)。

2.4 Re-PLA₂-1 mRNA 的表达分析

采用实时荧光定量 PCR 技术分析了 Re-PLA₂-1 mRNA 在海蜇不同发育阶段的表达见图 5。从图 5 可 以看出, Re-PLA₂-1 基因在海蜇的螅状体、横裂体、 碟状体和稚水母 4 个发育阶段均有表达, 但存在着明 显的表达差异。其中, 横裂体阶段表达量最高, 碟状 体阶段表达量最低, 横裂体、螅状体和水母体阶段的 表达分别为碟状体阶段表达的 12.2、7.6 和 5.5 倍。

3 讨论

分泌型磷脂酶(sPLA₂s)是一类分子量小(14–17 kDa)、 由二硫键连接的分泌蛋白,其催化活性依赖于微摩尔 的 Ca²⁺存在。根据分子结构的差异, sPLA₂s 可以分成 15 个组(Groups, G)和许多亚组(Sub-Groups) (Six *et al*, 2000)。近年来, Nevalainen 等(2012)、Punta 等(2011) 根据保守结构域将 sPLA₂s 分成 cd-collection 和 pfamcollection 两大类群。sPLA₂s 家族在进化上出现较早, 从低等微生物到高等脊椎动物均有发现,尽管氨基酸 序列差异较大,但 Ca²⁺结合环、催化活性位点在不同 家族 sPLA₂s 都严格保守,这说明 sPLA₂s 在不同生物 的生命过程中都起关键作用(Nevalainen *et al*, 2012)。

海蜇 Re-PLA₂-1 具有 sPLA₂s 的典型特征:磷脂 酶 Pfam09056 家族严格保守的 Ca²⁺结合位点和催化 活性中心 "HD" 二聚体(图 3)。多序列比对和系统进 化分析结果都表明, Re-PLA₂-1 不但与僧袍芋螺 PLA₂ 具有较高的相似性(41%),而且与僧袍芋螺、长牡蛎、 水螅等聚类于 GIX 一簇, 说明 Re-PLA₂-1 也是 pfam09056 GIX PLA2家族成员之一。目前,在僧袍 芋螺中发现的磷脂酶 A2 是唯一确定的 pfam09056 GIX PLA₂s 的成员, 但其三维结构还未见报道(McIntosh et al, 1995; Nevalainen et al, 2013)。因此, GIX家族磷 脂酶 Ca²⁺结合及催化活性中心结构域均基于已知三 维结构的紫红链霉菌(Streptomyyce violaceoruber) pfam09056 GIV PLA2s 进行预测(Sugiyama et al, 2002)。 紫红链霉菌 PLA2s N 端天冬氨酸(Asp)和亮氨酸(Leu) 共同参与 Ca²⁺的结合, 而刺胞动物 PLA₂s 则衍变为天 冬酰胺(Asn)和甘氨酸(Gly),这一变化的具体生物学 意义目前还不清楚(Nevalainen et al, 2012)。Re-PLA₂-1 含有 11 个半胱氨酸(Cys), 能形成 5 对二硫 键。在以"HD"二聚体为核心的催化位点具有 GIX



图 3 基于邻接法的 PLA₂ 氨基酸序列的系统进化树 Fig.3 Phylogenetic tree of PLA₂ based on neighbor-joining method

	Tab.2 Intron/exon lengths, splice junctions, and intron types of Re-PLA ₂ -1												
外显子	外显子长度	剪切位点 S	plice junction	内含子长度	内含子类型								
Exon	Length of exon (bp)	3'	5'	Length of intron (bp)	Type of intron								
1	-39	_	GAGgtaagt	1003	_								
2	180	ttgaagGTT	TGCgtacgt	616	0								
3	217	ttttagGGT	CGGgtaggt	494	1								
4	388	tttcagGAG	_	-	_								

表 2 Re-PLA₂-1 内含子/外显子长度、剪切位点及内含子类型



图 4 海蜇 Re-PLA₂-1 基因组结构分布 Fig.4 Genomic organization of R. esculentum Re-PLA2-1

注:黑色方块代表外显子,黑色粗线代表内含子;数字代表外显子和内含子的位置和大小(bp)

Note: The black block showed exon and the black thick line indicatd intron. The number marked the site and size of of the exon and intron



developmental stages of R. esculentum

** were considered to be extremely significant differences

PLA₂ pfam09056 家族成员保守氨基酸序列(Ala/ Ser-Cys-X-X-His-Asp-X-Cys-Tyr-X-Cys)的特征,其 中, Ca²⁺结合结构域缺失, Ca²⁺的结合可能也是由 N 端的 Asn 和 Gly 共同介导完成的(Nevalainen et al, 2012)

sPLA₂在动物中广泛存在,但不同种类的 sPLA₂ 基因组结构差异明显。人的 GⅡA 磷脂酶 A2基因组 中均含 5 个外显子 4 个内含子(Seilhamer et al, 1989), 而 G I B 磷脂酶的基因组中却含有 4 个外显子和 3 个 内含子(Jeyaseelan et al, 2000)。同时,同一家族的 sPLA₂在不同物种中其基因组结构也不相同。蜜蜂 (Apis mellifera)和蝎子(Anuroctonus phaiodactylus)的

GⅢ磷脂酶的基因组均含有4个外显子,人的则有7个 外显子, 而果蝇(Drosophila melanogaster)的GⅢ磷脂 酶 A₂具有 2-6 个不等的外显子个数(Valdez-Cruz et al, 2007; Xin et al, 2009)。海蜇 Re-PLA2-1 与 G I B 磷脂 酶基因组结构相似,均具有4个外显子和3个内含子, 说明海蜇 Re-PLA₂-1 可能具有某些与GI 磷脂酶相似 的基因组进化方式(Jeyaseelan et al, 2000)。

PLA₂s 种类众多, 其表达模式和分布随着发育过 程发生改变。小鼠(Muroidea sp.)的GIB、GIA、GI D、GIIE、GIIF、GV和GX sPLA₂s在其胃肠道中 均有表达,但在其他组织中分布不同(Eerola et al, 2006)。意大利蜂毒 PLA₂的表达随其日龄和季节发生 而变化,如其羽化早期毒囊内表达量很低,羽化后的 8-10d 表达量急剧增加,并在随后的成年期保持不变 (Owen et al, 1990)。本研究发现, Re-PLA₂-1 在海蜇 生活史各时期均有表达,其中,横裂体阶段表达量最 高,碟状体表达量最低,2个阶段的表达量相差高达 12 倍。不同发育阶段 Re-PLA₂-1 的表达差异可能与 海蜇在不同发育阶段的摄食方式有关。研究表明,海 蜇不同发育阶段具有不同的摄食方式,螅状体依靠触 手捕获食物,碟状体依靠缘瓣捕获食物,而水母体则 依靠口腕和肩板表面上的吸口完成(刘春洋等, 2011)。 而利用免疫组化的方法定位地中海水母磷脂酶毒素的 分泌部位发现,其磷脂酶毒素是由刺丝囊分泌的(Sher et al, 2005), 而刺丝囊素作为水母的捕食和防御的重 要武器,在其生活史的不同发育阶段均具有重要作

^{**} 为差异极显著

用。因此,海蜇 Re-PLA₂-1 尽管在不同发育阶段的表 达模式不同,但均在海蜇捕食、防御和食物消化中具有 重要作用。

参考文献

- 于华华, 刘希光, 刘松, 等. 水母毒素的研究现状. 海洋科学, 2003, 27(11): 27-29
- 刘春洋, 王彬, 李轶平, 等. 海蜇不同生长阶段的摄食方式和 摄食习性. 水产科学, 2011, 30(8): 491-494
- 周春娅,朱玲,潘滢,等. 海蜇(*Rhopilema esculentum*)Wnt5 基因: cDNA 克隆、基因组结构与表达. 海洋与湖沼, 2013, 44(4): 1115-1122
- Eerola LI, Surrel F, Nevalainen TJ, *et al.* Analysis of expression of secreted phospholipases A₂ in mouse tissues at protein and mRNA levels. Biochim Biophys Acta, 2006, 1761(7): 745–756
- Feng L, Manabe K, Shope JC, *et al.* A real-time fluorogenic phospholipase A₂ assay for biochemical and cellular activity measurements. Chem Biol, 2002, 9(7): 795–803
- Glaser KB, Mobilio D, Chang JY, et al. Phospholipase A₂ enzymes: Regulation and inhibition. Trends Pharmacol Sci , 1993, 14(3): 92–98
- Jeyaseelan K, Armugam A, Donghui M, *et al.* Structure and phylogeny of the venom group I phospholipase A₂ gene. Mol Biol Evol, 2000, 17(7): 1010–1021
- Livak KJ, Schmittgen TD. Analysis of relative gene expression data using real-time quantitative PCR and the $2^{-\Delta\Delta Ct}$ method. Methods, 2001, 25(4): 402–408
- Martins RD, Alves RS, Martins AMC, et al. Purification and characterization of the biological effects of phospholipase A₂ from sea anemone *Bunodosoma caissarum*. Toxicon, 2009, 54(4): 413–420
- McIntosh JM, Ghomashchi F, Gelb MH, *et al.* Conodipine-M, a novel phospholipase A₂ isolated from the venom of the marine snail *Conus magus.* J Biol Chem, 1995, 270(8): 3518– 3526
- Nevalainen TJ, Cardoso JCR. Conservation of group XII phospholipase A₂ from bacteria to human. Comp Biochem Phys D: Genomics Proteomics, 2012, 7(4): 340–350
- Nevalainen TJ, Peuravuori HJ, Quinn RJ, *et al.* Phospholipase A₂ in cnidaria. Comp Biochem Phys B: Biochem Mol Biol, 2004a, 139(4): 731–735

Nevalainen TJ, Quinn RJ, Hooper JNA. Phospholipase A2 in

porifera. Comp Biochem Phys B: Biochem Mol Biol, 2004b, 137(3): 413–420

- Nevalainen TJ, Morgado I, Cardoso JCR. Identification of novel phospholipase A₂ group IX members in metazoans. Biochimie, 2013, 95(8): 1534–1543
- Owen MD, Pfaff LA, Reisman RE, *et al.* Phospholipase A₂ in venom extracts from honey bees (*Apis mellifera* L.) of different ages. Toxicon, 1990, 28(7): 813–20
- Punta M, Coggill PC, Eberhardt RY, et al. The Pfam protein families database. Nucleic Acids Res, 2011, 40(D1): 290– 301
- Razpotnik A, Krizaj I, Sribar J, et al. A new phospholipase A₂ isolated from the sea anemone Urticina crassicornis - its primary structure and phylogenetic classification. FEBS J, 2010, 277(12): 2641–2653
- Seilhamer JJ, Pruzanski W, Vadas P, et al. Cloning and recombinant expression of phospholipase A₂ present in rheumatoid arthritic synovial fluid. J Biol Chem, 1989, 264(10): 5335–5338
- Sher D, Knebel A, Bsor T, et al. Toxic polypeptides of the hydra —a bioinformatic approach to cnidarian allomones. Toxicon, 2005, 45(7): 865–879
- Six DA, Dennis EA. The expanding superfamily of phospholipase A₂ enzymes: Classification and characterization. Biochim Biophys Acta, 2000, 1488(1–2): 1–19
- Sugiyama M, Ohtani K, Izuhara M, et al. A novel prokaryotic phospholipase A₂: Characterization, gene cloning, and solution structure. J Biol Chem, 2002, 277(22): 20051– 20058
- Tamura K, Dudley J, Nei M, et al. MEGA4: Molecular Evolutionary Genetics Analysis (MEGA) software version 4.0. Mol Biol Evol, 2007, 24(8): 1596–1599
- Valdez-Cruz NA, Segovia L, Corona M, et al. Sequence analysis and phylogenetic relationship of genes encoding heterodimeric phospholipases A₂ from the venom of the scorpion Anuroctonus phaiodactylus. Gene, 2007, 396(1): 149–158
- Vandesompele J, Preter KD, Pattyn F, et al. Accurate normalization of real-time quantitative RT-PCR data by geometric averaging of multiple internal control genes. Genome Biol, 2002, 3(7): 1–11
- Xin Y, Choo YM, Hu ZG, *et al.* Molecular cloning and characterization of a venom phospholipase A₂ from the bumblebee *Bombus ignitus*. Comp Biochem Phys B: Biochem Mol Biol, 2009, 154(2): 195–202

(编辑 陈严)

cDNA, Genome Cloning, and mRNA Expression of Phospholipase A₂ Gene from the *Rhopilema Esculentum*

YANG Hong^{1,2}, ZHU Ling^{1,30}, LUO Xiaorui^{1,2}, ZHOU Chunya^{1,3}, ZHUANG Zhimeng^{1,3}

(1. Yellow Sea Fisheries Research Institute, Chinese Academy of Fishery Sciences, Qingdao 266071; 2. College of Fisheries and Life Science, Shanghai Ocean University, Shanghai 201306; 3. Marine Biology and Biotechnology Laboratory, Qingdao National Laboratory for Marine Science and Technology, Qingdao 266071)

Abstract The cDNA and gene of phospholipase A2 (Re-PLA2-1) of Rhopilema esculentum were cloned using RACE, and the mRNA expression was monitored at different developmental stages with quantitative real-time PCR analysis. The full-length cDNA of Re-PLA₂-1 was 824 bp, containing a 5'-untranslated region (5'-UTR) of 48 bp, an open reading frame (ORF) of 504 bp, and a 3'- untranslated region (3'-UTR) of 272 bp. SMART analysis showed that Re-PLA₂-1 was a secreted protein, including a putative signal peptide consisting of 19 amino acid residues and a domain of phospholipase A_2 . The deduced amino acid sequence of Re-PLA₂-1 was highly similar to those of PLA₂s from Conus magus, Nematostella vectensis, Crassostrea gigas and so on, and they could form a cluster of pfam09056 GIX PLA₂ revealed by the multiple sequence alignment and phylogenetic analysis. They shared the essential features of pfam09056 PLA₂s family, including a calcium-binding site, the catalytic active sites, and a PLA₂ domain, which perfectly corresponds to the conserved disulfide-bonded cysteine residues involved in the formation of the internal disulfide. The size of Re-PLA₂-1 gene was 2671 bp that included four exons and three introns. Quantitative real-time PCR analysis revealed that the expression of Re-PLA₂-1 mRNA occurred in all four developmental stages. The expression was the highest in strobila and the lowest in ephyra. These results contributed to further understanding the biological function of PLA_2 in R. esculentum.

Key words Rhopilema esculentum; Phospholipases A₂; cDNA; Genome; Expression analysis

① Corresponding author: ZHU Ling, E-mail: zhuling@ysfri.ac.cn