#### DOI: 10.12264/JFSC2023-0310

# 白斑狗鱼新基因 lincRNA-Abcc10 的克隆、表达及敲除模型构建

王顺哲,杨倩,刘璎慧,刘祎,汪泳昌,张俊杰

新疆农业大学生命科学学院, 新疆极端环境生物生态适应与进化重点实验室, 新疆 乌鲁木齐 830052

摘要:长非编码 RNA (lncRNAs)作为一种新的表观遗传因子,在研究鱼类性别决定和性别分化过程中具有重要的 作用。本研究利用 RACE 技术,对白斑狗鱼(Esox Lucius)性别特异性 lncRNAs 基因 Novel01784 进行克隆,获得了 全长共 1328 bp 的序列。在线预测工具 CPC2 和 CPAT 的分析结果显示,该基因不具有编码蛋白质的能力。通过 Blast 比对分析将其定位在 9 号染色体,且位于 sp2 和 Abcc10 基因之间,根据其位置关系将其命名为 lincRNA-Abcc10。从共定位分析结果显示,lincRNA-Abcc10 可能参与调控离子运输、卵泡细胞发育和线粒体活性,其表达模 式与部分邻近基因相似。其次,对白斑狗鱼 lincRNA-Abcc10 3 个时期在 8 个组织中的 qRT-PCR 结果显示,该基因 在卵巢中特异性表达,随着时间增长表达量逐渐下降,说明其可能在卵巢早期分化过程中起着重要的作用。此外,通过对白斑狗鱼 126 d 卵巢核质 RNA 分离,qRT-PCR 结果显示,lincRNA-Abcc10 分布于细胞质内,可能以顺式或反 式方式调控邻近基因的翻译水平。最后,利用 CRISPR/Cas9 技术建立了 lincRNA-Abcc10 突变模型,为进一步研究 其基因功能奠定了基础,本研究为 lncRNA 在鱼类性别分化的作用提供了新的思路。

长链非编码 RNA (long noncoding RNA, lncRNA)是指长度>200 个核苷酸,且不具有明显 编码蛋白质的能力的非编码 RNA<sup>[1-2]</sup>。大量证据 表明, lncRNAs还具有多种作用机制,包括转录调 控、表观遗传修饰、维持 RNA 和蛋白质稳定性、 翻译和翻译后修饰,并且这些都是通过与 DNA、 RNA 和蛋白质的相互作用实现的<sup>[3-4]</sup>。此外, lncRNA 被认为在一系列细胞过程中具有重要意 义,如细胞周期、分化、新陈代谢和免疫反应<sup>[5-7]</sup>。 有研究表明, lncRNAs 也可以在胚胎发育和卵子 发生中发挥作用<sup>[8]</sup>。

近年来,随着 NGS (Next-Generation Sequencing) 的快速发展,在硬骨鱼中发现了大量的 IncRNAs, 其中一些 IncRNAs 被报道参与了性别分化过程。 如 Feng 等<sup>[9]</sup>从半滑舌鳎(*Cynoglossus semilaevis*) 性腺克隆得到一个 537 nt 的 lncRNA (DMRT2-AS), 其序列与 Dmrt2 部分序列互补,并在发育期精巢 中高度表达,可增强 Dmrt2 的转录。因此, DMRT2-AS 可能是 Dmrt2 的转录调节因子,在精 巢分化中起着重要作用。在黄鳝(Monopterus albus) 中,分析了 5个不同性腺发育阶段 lncRNA 的表达 模式,发现 2901 个差异表达 lncRNA 的表达 模式,发现 2901 个差异表达 lncRNA。其中, Znf207 作为 LOC109958454 的靶基因,在黄鳝的 性腺发育各个阶段均有表达,并且其表达也受到 FSH 和 hCG 的抑制<sup>[10]</sup>。在鲤(Cyprinus carpio) igf3 基因敲降后,对其性腺组织进行全转录组分析, 获得 124 个差异表达的 lncRNAs,它们可能在鲤 的性别分化和性腺发育中发挥重要作用<sup>[11]</sup>。然而, 目前对硬骨鱼中 lncRNAs 的研究仍然局限于从整 个转录组分析中获得,对特定的 lncRNA 的功能

收稿日期: 2023-11-23; 修订日期: 2023-12-19.

基金项目:国家自然科学基金项目(32260915);新疆自然科学基金项目(2022D01A66);新疆农业大学大学生创新项目(S202210758036). 作者简介:王顺哲(1998–),男,硕士研究生,研究方向为鱼类遗传育种.E-mail:1458226514@qq.com

通信作者: 张俊杰, 副教授, 研究方向为鱼类遗传育种. E-mail: zhangjuji@sina.cn

的研究仍然很少。

白斑狗鱼(Esox lucius)是额尔齐斯河流域的重 要水产品之一,它拥有捕食范围广、生长迅速、营 养价值高等特点<sup>[12]</sup>。国内外对白斑狗鱼的研究除 了基础的生物学特征,还包括行为生态学、环境毒 理和分子遗传学等方面[13-14]。白斑狗鱼雌鱼生长明 显快于雄鱼, 通过性别控制实现单性生产对提高 养殖效益有着重要意义,但目前在白斑狗鱼野生 种群中也存在有部分伪雄鱼和伪雌鱼,对于其因 受环境影响而发生性逆转的分子网络调控机制还 知之甚少, 这将直接影响白斑狗鱼的性别控制和 实现单性生产。基于本实验室前期对白斑狗鱼 5 个时期性腺转录组数据分析,发现了一个新的雌 性特异 IncRNA 基因 Novel01784, 雌性的 readcount value 为 891.13, 雄性的 readcount value 为 0 (数据 未发表)。作为一种潜在的表观遗传调控因子,该 lncRNA 在白斑狗鱼性别决定和分化中的作用尚不 清楚,本研究克隆并鉴定了白斑狗鱼 Novel01784 基因,根据其位置关系,将其命名为 lincRNA-Abcc10, 此外, 研究了该基因在不同组织中的表达 丰度,并通过相邻基因的表达模式预测其功能。本 研究结果为探索 lncRNA 在白斑狗鱼性别分化中 的作用提供了新的思路,同时对进一步开展白斑 狗鱼性别控制和性别发生机制研究提供数据支持。

# 1 材料与方法

## 1.1 实验用鱼

用于基因克隆和组织表达分析的白斑狗鱼鱼 苗购自中国新疆额尔齐斯河特种鱼类开发有限公 司,随后在新疆农业大学水产实验室的具有水循 环系统的水池中饲养,水温控制在 18~22 ℃。取 126 d、188 d 和 320 d 健康白斑狗鱼的脑、肌肉、 肾脏、性腺、头肾、鳃、肠和肾脏,每次取 3 只 雌鱼和 3 只雄鱼,灌入液氮中,-80 ℃保存。

用于基因编辑的性成熟白斑狗鱼雌雄个体购 自新疆海富特种鱼养殖有限责任公司,显微注射 用受精卵在 10~11 ℃的平槽流水中孵化。

#### 1.2 lincRNA-Abcc10 的全长克隆

使用 Trizol 法(Invitgen, 美国)提取白斑狗鱼 126 d 卵巢 RNA, 并用 Infinite<sup>®</sup>200 PRO 全波长酶 标仪和琼脂糖电泳检测 RNA 浓度与质量。以实验 室前期转录组数据得到的 *lincRNA-Abcc10* 序列为 参考设计引物(784-orf-F1/R1 和 784-orf-F2/R2) (表 1), 根据 5'&3'RACE 试剂盒说明制备 cDNA

引物名称 primer name	序列 (5'-3') primer sequence (5'-3')	用途 application	
784-orf-F1	ACACTGTTGCTGAATGC	基因克隆 gene cloning	
784-orf-R1	TCTCTTGCTTTTCTGGC		
784-orf-F2	ACTGAGAGCAGGAGGAAA		
784-orf-R2	ACCTCATAATGACCAAGCA		
784-3'race-F1	CCAAGACACATAGAGCCGTCTGCCC		
784-3'race-F2	CTTCTTGTGGGGAGGGCCCTCAGTA		
784-5'race-F1	GTTTGGGCAGACGGCTCTATGTG		
784-5'race-F2	AATGGGGAGTTTCTTGGACTTCACA		
Qper-F	TGAAGTCCAAGAAACTCCCC	实时荧光定量 PCR	
784-Qpcr-R	GGCAGACGGCTCTATGTGTC	real time quantitative PCR	
Actin-F	TGAAATCGCCGCACTGGTT	内参基因	
Actin-R	TCCGTGCTCGATGGGGTACT	internal control gene	
<i>U6</i> -F	GAACGCAGTCCCCCACTAC		
<i>U6</i> -R	TACTTACCTGGCAGGGGGGGAGATAC		
<i>GAPDH</i> -F	AGGGGCGAGGTTTAGAGCA		
GAPDH-R	GGATTGGAAAGAAGCACGAGT		
784-Crispr-F	AAGTCCAAGAAACTCCCCAT	突变检测	
784-Crispr-R	ACACTGTTGCTGAATGC	mutation detection	

表 1 本研究所使用的引物 Tab. 1 Primers used in this study

并进行 PCR,用 FasSanPrep 柱 PCR 产物纯化试剂 盒[生工生物工程(上海)股份有限公司,中国]纯 化相应条带,进行 Sanger 测序。

# 1.3 lincRNA-Abcc10 的编码能力预测

利用 ORF 软件(https://www.ncbi.nlm.nih.gov/ orffinder/)预测 *lincRNA-Abcc10*的开放阅读框,使 用 BLAST (https://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi) 对其氨基酸序列进行同源比对。通过 CPAT (http://lilab.research.bcm.edu/)和 CPC2 (http://cpc2. gao-lab.org/)在线预测工具预测其编码潜能,以已 被克隆的白斑狗鱼 *Star* 基因作为参照。

# 1.4 lincRNA-Abcc10 在不同组织中的表达分析

将反转录得到的各个组织 cDNA 稀释至同一 浓度并以其为模板,选择 β-actin 为内参,引物序 列见表 1,使用 SYBR Green I (天根,中国北京) 和 CFX 96 实时 PCR 检测系统在每个组织中设置 3 个生物重复和 3 个机器重复,并且每个反应系 统如下: 0.6 μL 各引物(10 μmol/L)、10 μL 2×SuperReal PreMix Plus、1 μL 50 ng/μL cDNA 和 无 RNA 酶水补足至 20 μL。反应程序如下: 95 °C, 5 min; 95 °C, 30 s, 65 °C, 30 s, 39个循环,进行熔 解曲线分析,然后以 0.5 °C/s 的速率升温至 95 °C, 以验证扩增子的特异性。用 2<sup>-ΔCt</sup>法计算相对表达 量。用 IBM SPSS Statistics 26.0 软件进行统计学 处理, P<0.05 认为 t 检验有统计学意义。

# 1.5 lincRNA-Abcc10 的共定位分析

在确定了 *lincRNA-Abcc10* 的基因组位置后, 从白斑狗鱼基因组数据库中提取了其上下游 100 kb 的序列。利用 Ensymble (https://asia.ensembl. org/index.html)的可视化功能,成功预测了 11 个 潜在靶基因,并利用 LncTar (http://www.cuilab. cn/lnctar)在线预测了这 11 个基因与 *lincRNA-Abcc10* 的相互作用。

通过实验室前期测序得到的 3 个时期白斑狗 鱼性腺转录组数据,使用 HTSeq (v0.5.4 p3)软件 分析每个样本中 11 个潜在靶基因的表达水平,以 FPKM (fragments per kilobase of exon model per million mapped fragments)值来衡量基因的表达 水平,在后续分析中,只对 FPKM>1 的基因进行 分析。

#### 1.6 lincRNA-Abcc10 的亚细胞定位

取 15 mg 126 d 白斑狗鱼卵巢, 按照生产商 的 说 明 书 使 用 Cytoplasmic & Nuclear RNA Purification Kit (Norgen Biotek, 加拿大)分离细胞 核和细胞质 RNA, 通过细胞核和细胞质内参、 U6和 GAPDH检测细胞核和细胞质分离效果, 引 物序列见表 1, 并通过 qRT-PCR 进行亚细胞定位 分析。

# 1.7 lincRNA-Abcc10 的靶位点设计

根据上述获得的外显子序列,利用 CCTOP 软件<sup>[15]</sup>设计了 3 对靶向白斑狗鱼 *lincRNA-Abcc10* 第二外显子的 sgRNA,并通过 CCTOP 软件验证 了特异性,将所有 sgRNA 提交给金斯瑞(南京,中国)进行合成。

# 1.8 显微注射

将受精卵转移至培养皿中进行显微注射。将 784-sgRNA与Cas9核酸酶以1:1的体积比混合, 在室温下孵育5min。为了更好地观察,向混合物 中加入少量酚红,并将优化的 sgRNA/Cas9 RNP 溶液通过显微注射器 zf-ts 2 (上海费曦生物,中国) 以 1000 ng/μL 的终剂量显微注射到 1 细胞期的胚 胎中。

#### 1.9 突变检测

将 20 dpf 的 F0 鱼苗剪下尾鳍,显微注射,用 酚-氯仿抽提法提取基因组 DNA, PCR 反应以 784-crispr-F/R 为引物,引物序列见表 1,反应体 系为: 2×Taq PCR MasterMix (TIANGEN KT 201-02) 12.5 µL,上下游引物各 1 µL,模板 cDNA 3 µL, ddH<sub>2</sub>O 补足至 25 µL。95 ℃ 30 s, 57 ℃ 30 s, 72 ℃ 30 s, 35 个循环; 72 ℃ 5 min。通过 1.2%琼脂糖凝胶电泳和 Sanger 测序[生工生物工 程(上海)股份有限公司]检测反应产物。

# 2 结果与分析

#### 2.1 lincRNA-Abcc10 的克隆和表达特征

利用 RACE 技术获得的 Novel01784 全长为 1328 bp, 位于白斑狗鱼 9 号染色体 18322407~ 18323807 之间, 介于 sp2 和 Abcc10 基因之间, 并 与其方向一致。根据 LncRNA 命名法, 将其命名 为 lincRNA-Abcc10 (图 1a、b)。

а	1	GACAGCACTG	ATGAAGGTAT	GAAGCTGAAA	TGGTTATTTT	GTATATTATT	TTGTGCACCT
	61	TATAGTTTTC	CGCCTGTGTT	GCTTTATGCC	TTCTTGTGGG	GAGGGCCCTC	AGTAATATAG
	121	TACTTAATTG	CTTTCAATGT	TGAGCCAATC	AACCATCTTC	CTATAAAGGG	TGTGTGAGTC
	181	AGCTTGATGT	ACAGCACTGA	TGAAGCCTGA	GTGCAAATCC	TCTCTCAGTA	CTAGAACTAA
	241	AACCAAGCTG	TGAAGTCCAA	GAAACTCCCC	ATTAACCTTC	AGGACAGAAT	TTGGTCGAGG
	301	CATAGATCAT	GGAACGTTGG	TAAAGCATTG	AAAGTTCTCA	AGAGCACAGT	GGGCTCCATC
	361	ATTATGAAAT	GGAATAGGTT	TTGAATGACC	AAGACACATA	GAGCCGTCTG	CCCAAACTAA
	421	ATAACCGGGC	AAGAAGGGCC	TTGGTTAGGG	AGGTGACCAA	ATACCCAATG	CAGAGAGAGT
	481	AGAACCTACA	AGAAGGACAA	CCATCTTTGC	AGCACTCCCA	TCATTCAGGC	CTTTTTAGTA
	541	GAAGGACTAG	ATGGAAACCA	GTCCTGAGTA	AAAGGCATAC	GACTTGCTGC	CTGAAGGACT
	601	CTGAGAGCAG	GAGGAAAAAT	ATTATCTGGT	CCGATGATAC	CAAACTATAT	GCCAGAAAAG
	661	CAAGAGATAT	ATCTGGTGAA	ACCAAAGTGC	TGCTCATTAT	CTGTCAAATA	CCATCCATAC
	721	AGTGAAGCAT	TGTGGTAGGA	GCATCATGCT	ATTGGGATGC	TTCTAAGCAG	CTGAGACTGG
	781	TAGATTGGTC	AGGATAGAGG	GAAGGATGAA	CAGAGCAAAA	TAAAGAGTTC	CTAGGAGAGA
	841	ATCAGATCCA	GGGTGTACAG	GACCTCAGAC	TGGGGCAACA	CGCACAGTCA	CAAAGCACAC
	901	AGCAAAGATA	ACACTTGAGT	GGCTTCAGGA	TAGGTAAAGG	TCGCAGTTCA	CCGATGCTCT
	961	CCACAGAATC	AGAGCTTGAG	AGGATGTACA	AGGAAGAATG	GGAGAAACTG	CCCACCTCCA
	1021	GGTGTGCCAA	GCTGGTATAG	ACTCAAAGCT	CTAACCATTG	CCACAGATGC	TTCAACAAAA
	1081	TAATGAATAA	AGGGTCTGAA	TGCTTATGTA	CATGAGATAT	TTCTGTTTCT	TATAATTCCA
	1141	TAAATTGTCA	TATGTCTACA	AATTTGTTTT	TGCTTGGTCT	TTAATGAGGT	ATTTATTTAA
	1201	TTTGATTGAG	TATAAATTGT	TATGTGCTGG	ATGTGAAGAG	TCCTAATTTG	TTTTATATGG
	1261	GATGACTATT	GCGGAAAGGA	CATATTTCTT	GGAATAATTA	TTTGTTCTAC	AAAAAAAAA
	1328	AAAAAAAA					
L	G09: 1	18322703-	18323809				
5'	-	→3′					
b			sp2		incRNA-A	bcc10 Abd	cc10
-			-	J			
				1436	bp 1	84 bp	

3' → 5'

图 1 白斑狗鱼 lincRNA-Abcc10 序列及结构示意图

a. 全长 *lincRNA-Abcc10* 全长 1328bp; b. *lincRNA-Abcc10* 及其邻近基因在基因组中的位置.

Fig. 1 Schematic diagram of sequence and structure of *lincRNA-Abcc10* in *Esox lucius* 

a. The full-length of *lincRNA-Abcc10* is 1328 bp. b. The genomic location of *lincRNA-Abcc10* and its neighboring genes in the genome.

#### 2.2 LincRNA-Abcc10 的编码能力预测

将预测得到的氨基酸结果进行 BLASTP 比对, 结果显示无法比对到任何蛋白,并且 *lincRNA-Abcc10* 的长度超过 200 nt,初步判断其为 lncRNA。 此外,利用在线预测工具 CPAT 和 CPC2 对 *lincRNA-Abcc10* 的编码能力进行分析,以白斑狗 鱼具有编码能力的 *Star* 基因(XM\_010876119.5)为 对照。结果显示 *lincRNA-Abcc10* 的注释结果均为 非编码,进一步说明 *lincRNA-Abcc10* 为 lncRNA (表 2,表 3)。

表 2 CPAT 网站编码能力预测结果 Tab. 2 Coding capability prediction results of CPAT

基因名称	编码标签	编码潜能
gene name	coding label	coding probability
lincRNA-Abcc10	非编码 non-coding	9.503438524333e-5
Star	编码 coding	0.99999999741106

表 3 CPC2 网站编码能力预测结果 Tab. 3 Coding capability prediction results of CPC2

基因名称 gene name	编码标签 coding label	编码潜能 coding probability
lincRNA-Abcc10	非编码 coding	0.00781535
Star	编码 non-coding	0.946954

# 2.3 lincRNA-Abcc10 的组织表达分析

以 β-actin 为内参基因,通过 qRT-PCR 分别检测 *lincRNA-Abcc10* 在白斑狗鱼 126 d、188 d 和 320 d 的脑、肌肉、肾、性腺、头肾、鳃、肠和肝脏的相对表达量。

126 d 的结果显示, *lincRNA-Abcc10* 在雌鱼卵 巢中表达量及显著高于精巢(P<0.01), 而在其他 组织中, 仅在雄鱼的肌肉中有微量表达(图 2a)。 188 d 的结果显示, *lincRNA-Abcc10* 在卵巢中的表 达量极显著高于精巢(P<0.01), 而在其他组织中, 在雌鱼的肝脏、肾和肌肉中呈现微量表达, 在雄 鱼的头肾和肌肉中呈现微量表达(图 2b)。320 d 的 结果显示, *lincRNA-Abcc10* 在卵巢中的表达量仍 极显著高于精巢(P<0.01), 在其他组织中, 在雄鱼 的脑、肠、肌肉和肾中微量表达(图 2c)。针对不 同发育时期性腺中的相对表达量进行比较分析, 结果显示随着白斑狗鱼的不断发育, 每个时期 *lincRNA-Abcc10* 的表达量相较于上一个时期都发 生极显著地下降(P<0.01)(图 2d)。

qRT-PCR的结果说明*lincRNA-Abcc10*在白斑 狗鱼的卵巢中表达量最高,在肠、肌肉、肝脏、 肾和头肾中表达量极低,而在鳃和精巢中始终不 表达。

#### 2.4 lincRNA-Abcc10 的靶基因预测

在确定了 *lincRNA-Abcc10* 的基因组位置后, 在该基因组位置的 100 kb 范围内发现了与 *lincRNA-Abcc10* 相邻的基因。共获得 11 个基因, 包括位于 *lincRNA-Abcc10*上游的腺苷三磷酸结合 盒转运蛋白 10 (*Abcc10*)、线粒体核糖体蛋白 L45 (*Mrpl45*)、线粒体核糖体蛋白 L4 (*Mrpl4*)、WAS/ WASL 相互作用蛋白家族成员 2a (*wipf2a*)、蛋白 酪氨酸磷酸酶 IVA1 型(*ptp4a1*)、芳基酚类储藏蛋 白 2 (sp2)、IX 型胶原蛋白 a1 链 1a (*col9a1a*)、肌 球蛋白 M2a (*myom2a*)、含谷氨酰胺合成酶结构域



图 2 用 qRT-PCR 检测 *lincRNA-Abcc10* 在白斑狗鱼各组织中的表达特征 a. 126 d 白斑狗鱼组织中 *lincRNA-Abcc10* 的表达; b. 188 d 白斑狗鱼组织中 *lincRNA-Abcc10* 的表达; c. 320 d 白斑狗鱼 组织中 *lincRNA-Abcc10* 的表达; d. *LincRNA-Abcc10* 在白斑狗鱼不同发育阶段性腺中的相对表达. Fig. 2 Expression of *lincRNA-Abcc10* in *Esox lucius* tissues by qRT-PCR a. Expression of *lincRNA-Abcc10* at 126 d. b. Expression of *lincRNA-Abcc10* at 188 d. c. Expression of *lincRNA-Abcc10* at 320 d. d. Relative expression of *lincRNA-Abcc10* in gonads at different stages.

的晶状体蛋白(lgsn)、嘌呤霉素敏感性氨肽酶蛋白 (npepps)和细胞因子信号转导抑制因子(socs7)。

通过在线预测网站LncTar对*lincRNA-Abcc10* 与筛选得到的候选基因进行逐个比对,归一化结 合自由能(normalized binding free energy, ndG)反 映了 lncRNA-RNA 中内部碱基对的相对稳定性, ndG 值越小越稳定。结果显示 *lincRNA-Abcc10* 与 *Abcc10* 基因的 ndG 值是候选基因中最小的,为 -0.0701。进一步说明 *Abcc10* 可能为 *lincRNA-Abcc10* 的靶基因(表 4)。

利用转录组研究了 *lincRNA-Abcc10* 及其邻近的 11 个基因在白斑狗鱼卵巢 126 d、188 d 和 320 d 中的表达谱。结果显示, *lincRNA-Abcc10* 随着时间的增长不断下调,并且 *Mrpl4* 和 *Mrpl45* 在所有时

表 4	lincRNA-Abcc10 靶基因预测结果
ab. 4	lincRNA-Abcc10 target gene predict

	8	8 1
候选基因 candidate genes	近似结合自由能 approximate binding free energy	归一化结合自由能 normalized binding free energy
Abcc10	-57.18	-0.0701
Mrpl45	-50.33	-0.0665
wipf2a	-52.81	-0.0498
ptp4a1	-30.69	-0.0492
sp2	-51.47	-0.0483
col9a1a	-62.26	-0.0476
myom2a	-49.29	-0.0464
lgsn	-46.53	-0.0426
Mrpl4	-36.50	-0.0403
npepps	-42.40	-0.0390
socs7	-41.47	-0.0344

间点也都下调,与 *lincRNA-Abcc10* 表达模式相 似。而 *Abcc10、npepps、Sp2*和 *myom2a*在所有 时间点均上调,与 *lincRNA-Abcc10* 表达模式相反, 其他基因在卵巢中的表达量过低并没有明显趋势 (图 3)。



图 3 基于 RNA-seq 分析方法的 *lincRNA-Abcc10* 与其邻近基因在白斑狗鱼卵巢中的基因表达谱 Fig. 3 The gene expression patterns of *lincRNA-Abcc10* and its neighboring genes in ovary of *Esox lucius* at 3 timepoints by RNA-seq analysis

## 2.5 lincRNA-Abcc10 的亚细胞定位

利用 IncLocator 预测 *lincRNA-Abcc10* 亚细胞 定位在细胞质中。从白斑狗鱼卵巢组织中提取其 核质 RNA,分析 U6、GAPDH 和 *lincRNA-Abcc10* 的基因表达情况。结果显示,*lincRNA-Abcc10* 和细 胞质内参 GAPDH 主要在细胞质中表达,在细胞 核中表达水平极低。同时,细胞核内参 U6 在细胞 核中高表达。因此,*lincRNA-Abcc10* 主要分布在细 胞质中(图 4)。

#### 2.6 lincRNA-Abcc10 敲除模型建立

利用 CRISPR/Cas9 技术构建 *lincRNA-Abcc10* 突变嵌合体(*lincRNA-Abcc10+/-*)。设计了 3 个靶 点来靶向 *lincRNA-Abcc10*的第二外显子的编码序 列,发现只有一个 sgRNA (sgRNA2)是有效的(图 5a)。*lincRNA-Abcc10+/-*的测序峰图显示,从 sgRNA 的第一个碱基 C 开始出现套峰,并且后面 的碱基都出现套峰的结果,且野生型峰图正常 (图 5b, 5c)。



- 图 4 利用 qRT-PCR 分析 *lincRNA-Abcc10* 在白斑狗鱼中的亚细胞定位
- 核质分离后, U6 作为细胞核内参, GAPDH 作为细胞质内参. Fig. 4 The subcellular localization of *lincRNA-Abcc10* analysis in *Esox lucius* cell by qRT-PCR
- Following nuclear cytoplasmic separation, the U6 was used as internal reference of nucleus, while GAPDH was used as internal reference of cytoplasm.

# 3 讨论

尽管非编码 RNA (ncRNAs)作为基因表达和 染色质修饰的关键调节因子在各种生物过程中的 重要作用已经被认识到, 但大多数 ncRNAs 的研 究都集中在硬骨鱼中的 micro RNA (miRNA)上。 在硬骨鱼中,已发现大量 miRNAs 参与基因调控, 并广泛研究了 miRNAs 与其靶基因相互作用的分 子机制<sup>[16]</sup>。然而,与miRNAs不同的是,lncRNAs 的保守性较低,对其在硬骨鱼中的表达谱研究还 很有限。除了在性别分化中发挥作用外, IncRNAs 还对鱼类放养密度、缺氧反应、脂质代谢和免疫 应答等方面中的关键基因表达起到重要的调控作 用[17-19]。然而,这些研究都是在整个转录组水平上 对特定生物过程中差异表达的 IncRNA 进行全面 的鉴定,还缺乏对特定 lncRNA 的特异性描述。本 研究首次在白斑狗鱼中鉴定出一个新的 IncRNA (lincRNA-Abcc10),为进一步了解 lncRNA 在硬骨 鱼中的功能作用提供了初步的见解。

根据 lncRNAs 的特点,将其分为基因间 lncRNAs、内含子 lncRNAs、正义和反义 lncRNA。 在本研究中,所鉴定的 lncRNA 位于 *sp2* 与 *Abcc10* 基因之间且距离 *Abcc10* 基因仅有 176 bp, 根据长链非编码 RNA 基因命名法将其命名为



a. 靶向 *lincRNA-Abcc10* 位点的 sgRNA 示意图. *lincRNA-Abcc10* 的外显子以黄色方块显示, *lincRNA-Abcc10* 的 sgRNA 1 为蓝色字体显示, sgRNA2 为红色字体显示, sgRNA 3 为绿色字体显示. b. 野生型靶点测序峰图. c. 基因编辑靶位点测序峰图. b、c 中红色区域为 sgRNA 序列.

Fig. 5 CRISPR/Cas9 system-mediated modifications of *lincRNA-Abcc10* in *Esox lucius*a. Schematic of sgRNAs targeting the *lincRNA-Abcc10* site. The exons of *lincRNA-Abcc10* are shown in yellow squares, sgRNA1 of *lincRNA-Abcc10* is shown in blue font, sgRNA2 is shown in red font, and sgRNA3 is shown in green font.
b. Sequencing peak map of wild-type target sites. c. Sequencing peak map of gene editing target sites. Red area is sgRNA sequence in figure b and figure c.

*lincRNA-Abcc10*<sup>[20]</sup>。在虹鳟的性腺全转录组中, 发现许多差异表达的 lncRNAs 与差异表达的 mRNAs 相邻或重叠<sup>[21]</sup>。lncRNAs 作为基因表达的 重要调节因子,与邻近的基因有物理上的联系,且 被证实能够顺式调控它们基因组中邻近的蛋白编 码基因。例如,在大菱鲆(Scophthalmus maximus) 中,一个名为 SETD3-OT 的 lncRNA 位于 SETD3 基因附近,它被预测可能参与免疫细胞发育和抗 感染免疫<sup>[22]</sup>。在邻近的 11 个基因中,有 2 个基因 在雌性发育的不同时期中表现出相似的表达模式, 其中一个在 *lincRNA-Abcc10* 的下游,另一个在其 上游。此外,有 4 个基因与 *lincRNA-Abcc10* 表现 出完全相反的表达模式,表明 *lincRNA-Abcc10* 也 可以调节邻近基因在顺式调控中的表达,但具体 的分子机制有待进一步探讨。

lncRNA 的生物学功能可以通过其附近基因 的功能来预测。值得注意的是, lincRNA-Abcc10 距 离 Abcc10 基因最近, Abcc10 是 ABC 转运蛋白超 家族的一员、也是多药耐药性蛋白中的一种。在 卵巢癌多药耐药的体外模型中,Abcc10的过表达 是该模型产生耐药机制的主要原因<sup>[23]</sup>。此外, Abcc10 还能够与其他多药耐药性蛋白一样具有 阴离子两亲性的特点, 被证明能够依赖镁离子转 运 17β-雌二醇<sup>[24]</sup>。与 *lincRNA-Abcc10* 具有相同表 达模式的 Mrpl4 与 Mrpl45 都属于线粒体核糖体蛋 白 L 中的一种, 它们在细胞质中合成, 再转运到 线粒体、与线粒体 DNA 编码的两种 rRNA 结合、 对线粒体的生物能量和代谢过程起到至关重要的 作用。在果蝇中, Mrpl4 的突变提高了果蝇卵巢卵 泡干细胞系中活性氧的水平和 c-Jun 氨基末端激 酶的活性<sup>[25]</sup>。同时在果蝇卵泡细胞中的研究首次 证实线粒体裂变激活了 Notch 信号, 细胞接收 Notch 信号需要 Mrpl4 来允许靶基因转录, 证明 Mrpl4 在 Notch 信号通路中具有一定的保守作用。 而在 Mrpl45 中, 仅发现其与 IMM 交互蛋白 TIM44 和 Mba1 的结构相似,并在维持核糖体大 亚基(mt-LSU)的稳定性和线粒体蛋白翻译过程中 起到重要的作用<sup>[26]</sup>。Mrpl45 与 lincRNA-Abcc10 具有相同的表达模式,提示其可能在卵巢发育过 程中发挥一定的作用。综上所述, lincRNA-Abcc10 可能参与调控离子运输、卵泡细胞发育和线粒体 活性。

虽然 lncRNA 的表达水平通常低于 mRNA, 但 它们显示出更强的组织特异性表达模式, 表明在 细胞类型特异性过程中起着不可或缺的作用<sup>[27]</sup>。 在本研究中, *lincRNA-Abcc10* 在白斑狗鱼的卵巢 中特异性表达,而在被检测的其他组织中仅有微量表达,在鳃和精巢中不表达。白斑狗鱼卵巢中 lincRNA-Abcc10的表达量随着发育逐渐降低,188 d 卵巢表达量相对126 d下降了55.6%,320 d 卵巢 表达量相对188 d下降了66.7%。lincRNA-Abcc10 在卵巢组织早期表达量最高,揭示其在白斑狗鱼 性别分化过程中可能起着重要的作用。

与mRNA相比, lncRNAs更多地富集于细胞核 而不是细胞质中,但最近的研究表明,细胞质 lncRNAs 的数量比之前认为的要多,扩大了 lncRNAs 参与调控细胞内不同功能的机会<sup>[28]</sup>。由 于 lncRNA 的相互作用影响它们的功能,因此 lncRNA 在细胞质中的作用可能不同于在细胞核中 的作用。在细胞质中, lncRNAs可以隔离 miRNAs 和蛋白质以调节其活性和水平,影响蛋白质翻译 后修饰,或调节 mRNA 的翻译和稳定性<sup>[29]</sup>。例如, *PYCARD-AS1* 是促调亡基因 *PYCARD* 的反义 lncRNA。在细胞核中,*PYCARD-AS1* 与 *PYCARD* mRNA 相互作用,抑制核糖体组装和 *PYCARD* 翻 译<sup>[30]</sup>。本研究发现 *lincRNA-Abcc10* 主要分布在细胞 质中,其表达可以调节邻近基因的翻译水平,可以 通过推断邻近基因的作用来进一步研究其功能。

经过长期的培育和实验,白斑狗鱼的人工繁 殖被攻克<sup>[31]</sup>。然而,随着消费和产品需求的增加, 在疾病频发的威胁下,种质资源改良的任务迫在 眉睫<sup>[32]</sup>。基因组编辑技术已应用于猪、羊、罗非 鱼、半滑舌鳎等多种动物,获得了良好的遗传特 性。虽然 CRISPR/Cas9 在水产养殖中的应用还处 于早期发展阶段,但在白斑狗鱼品种优化中已显 示出良好的应用前景<sup>[33]</sup>。

不容忽视的是,无论是靶点的设计和选择, 还是显微注射的难度,都给基因编辑带来了很大 的障碍。在本研究中,3种sgRNA中只有1种是 有效的,而且注射后损伤导致孵化率很低。即使 显微注射可以成功地将 RNPs 转移到胚胎中,但 大多数卵子在注射后由于难以修复尖端的小孔而 死亡,存活率不到5%。最近,研究人员利用电穿 孔技术将质粒转入斑点叉尾鱼和斑马鱼受精前的 生殖细胞,可以在几分钟内转移数千个细胞,这 可能为 sgRNAs 转移到白斑狗鱼精子细胞或单细 胞胚胎提供新的方向<sup>[34]</sup>。

综上所述,本研究在白斑狗鱼中鉴定出一个 新的 lncRNA (lincRNA-Abcc10)。首先, 从邻近基 因的注释来看, lincRNA-Abcc10 可能参与调控离 子运输、卵泡细胞发育和线粒体活性,其表达模 式与部分邻近基因相似。其次, lincRNA-Abcc10 在 卵巢中特异性表达,随着时间增长表达量逐渐下 降,说明其可能在卵巢早期分化过程中可能起着 重要的作用。此外, lincRNA-Abcc10 分布于细胞 质内,可能以顺式或反式方式调控邻近基因的翻 译水平。最后,利用 CRISPR/Cas9 技术建立了 lincRNA-Abcc10 突变模型。虽然由于白斑狗鱼繁育 周期较长,本研究没有获得纯合后代,但 lincRNA-Abcc10+/-为进一步研究其基因功能奠定了基础。 总之, 研究结果为 lncRNA 在鱼类性别分化中的 作用提供了新的思路。然而,对 lincRNA-Abcc10 及其邻近基因基因调控的详细分子机制还需要进 一步的研究。

# 参考文献:

- Ulitsky I, Bartel D P. lincRNAs: Genomics, evolution, and mechanisms[J]. Cell, 2013, 154(1): 26-46.
- [2] Jarroux J, Morillon A, Pinskaya M. History, discovery, and classification of lncRNAs[J]. Advances in Experimental Medicine and Biology, 2017, 1008: 1-46.
- [3] Schmidt K, Weidmann C A, Hilimire T A, et al. Targeting the oncogenic long non-coding RNA SLNCR1 by blocking its sequence-specific binding to the androgen receptor[J]. Cell Reports, 2020, 30(2): 541-554.e5.
- [4] Yamazaki T, Souquere S, Chujo T, et al. Functional domains of NEAT1 architectural lncRNA induce paraspeckle assembly through phase separation[J]. Molecular Cell, 2018, 70(6): 1038-1053.
- [5] Iyer M K, Niknafs Y S, Malik R, et al. The landscape of long noncoding RNAs in the human transcriptome[J]. Nature Genetics, 2015, 47(3): 199-208.
- [6] Kitagawa M, Kitagawa K, Kotake Y, et al. Cell cycle regulation by long non-coding RNAs[J]. Cellular and Molecular Life Sciences, 2013, 70(24): 4785-4794.
- [7] Sun X H, Wong D. Long non-coding RNA-mediated regulation of glucose homeostasis and diabetes[J]. American Journal of Cardiovascular Disease, 2016, 6(2): 17-25.
- [8] Zhao X N, Feng B, Wang Q, et al. Cloning of the maternal

effector gene *org* and its regulation by lncRNA ORG-AS in Chinese tongue sole (*Cynoglossus semilaevis*)[J]. International Journal of Molecular Sciences, 2022, 23(15): Article No.8605.

- [9] Feng B, Li S, Wang Q, et al. lncRNA DMRT2-AS acts as a transcriptional regulator of dmrt2 involving in sex differentiation in the Chinese tongue sole (*Cynoglossus semilaevis*)[J]. Comparative Biochemistry and Physiology Part B: Biochemistry and Molecular Biology, 2021, 253: Article No. 110542.
- [10] He Z, Ye L J, Yang D Y, et al. Identification, characterization and functional analysis of gonadal long noncoding RNAs in a protogynous hermaphroditic teleost fish, the ricefield eel (*Monopterus albus*)[J]. BMC Genomics, 2022, 23(1): Article No. 450.
- [11] Song F B, Wang L M, Zhu W B, et al. Long noncoding RNA and mRNA expression profiles following igf3 knockdown in common carp, *Cyprinus carpio*[J]. Scientific Data, 2019, 6(1): Article No.190024.
- [12] Guo Y. Fish History of Xinjiang[M]. Urumqi: Xinjiang Science and Technology Press, 2012: 56-58. [郭焱. 新疆鱼类志
  [M]. 乌鲁木齐: 新疆科学技术出版社, 2012: 56-58.]
- [13] Rask M, Metsälä T R. Mercury concentrations in northern pike, *Esox lucius* L., in small lakes of Evo area, southern Finland[J]. Water Air & Soil Pollution, 1991, 56(1): 369-378.
- [14] Lucentini L, Palomba A, Lancioni H, et al. Microsatellite polymorphism in Italian populations of northern pike (*Esox lucius* L.)[J]. Fisheries Research, 2006, 80(2-3): 251-262.
- [15] Stemmer M, Thumberger T, Del Sol Keyer M, et al. CCTop: An intuitive, flexible and reliable CRISPR/Cas9 target prediction tool[J]. PLoS ONE, 2015, 10(4): e0124633.
- [16] Wang M, Jiang S, Wu W, et al. Non-coding RNAs function as immune regulators in teleost fish[J]. Frontiers in Immunology, 2018, 9: Article No.2801.
- [17] Gonçalves A T, Núñez-Acuña G, Détrée C, et al. Coding/ non-coding cross-talk in intestinal epithelium transcriptome gives insights on how fish respond to stocking density[J]. Comparative Biochemistry and Physiology Part D: Genomics and Proteomics, 2019, 29: 14-23.
- [18] Liu W, Liu X X, Wu C W, et al. Transcriptome analysis demonstrates that long noncoding RNA is involved in the hypoxic response in *Larimichthys crocea*[J]. Fish Physiology and Biochemistry, 2018, 44(5): 1333-1347.
- [19] Núñez-Acuña G, Détrée C, Gallardo-Escárate C, et al. Func-

tional diets modulate lncRNA-coding RNAs and gene interactions in the intestine of rainbow trout *Oncorhynchus mykiss*[J]. Marine Biotechnology, 2017, 19(3): 287-300.

- [20] Wright M W. A short guide to long non-coding RNA gene nomenclature[J]. Human Genomics, 2014, 8(1): Article No. 7.
- [21] Paneru B, Ali A, Al-Tobasei R, et al. Crosstalk among lncRNAs, microRNAs and mRNAs in the muscle 'degradome' of rainbow trout[J]. Scientific Reports, 2018, 8(1): Article No.8416.
- [22] Yang N, Wang B B, Yu Z X, et al. Characterization of a novel lncRNA (SETD3-OT) in turbot (*Scophthalmus maximus L.*)[J]. Fish & Shellfish Immunology, 2020, 102: 145-151.
- [23] Wang J Q, Wu Z X, Yang Y Q, et al. Establishment and characterization of a novel multidrug resistant human ovarian cancer cell line with heterogenous MRP7 overexpression[J]. Frontiers in Oncology, 2021, 11: Article No. 731260.
- [24] Chen Z S, Hopper-Borge E, Belinsky M G, et al. Characterization of the transport properties of human multidrug resistance protein 7 (MRP7, ABCC10)[J]. Molecular Pharmacology, 2003, 63(2): 351-358.
- [25] Wang Z A, Huang J H, Kalderon D. Drosophila follicle stem cells are regulated by proliferation and niche adhesion as well as mitochondria and ROS[J]. Nature Communications, 2012, 3(1): Article No.769.
- [26] Mai N. The role of MRPL45 and OXA1L in human mitochondrial protein synthesis[D]. Newcastle: Newcastle University, 2017: 1-10.
- [27] Mukherjee N, Calviello L, Hirsekorn A, et al. Integrative

classification of human coding and noncoding genes through RNA metabolism profiles[J]. Nature Structural & Molecular Biology, 2017, 24(1): 86-96.

- [28] Bouvrette L P B, Cody N A L, Bergalet J, et al. CeFra-seq reveals broad asymmetric mRNA and noncoding RNA distribution profiles in *Drosophila* and human cells[J]. RNA, 2018, 24(1): 98-113.
- [29] Bridges M C, Daulagala A C, Kourtidis A. LNCcation: IncRNA localization and function[J]. Journal of Cell Biology, 2021, 220(2): e202009045.
- [30] Miao H, Wang L L, Zhan H M, et al. A long noncoding RNA distributed in both nucleus and cytoplasm operates in the PYCARD-regulated apoptosis by coordinating the epigenetic and translational regulation[J]. PLoS Genetics, 2019, 15(5): e1008144.
- [31] Kucska B, Müller T, Sári J, et al. Successful growth of pike fingerlings (*Esox lucius* L.) on pellet at artificial condition[J]. Aquaculture, 2005, 246(1-4): 227-230.
- [32] Yan M Z, Li B J, Wang J Y, et al. Disruption of *mstn* gene by CRISPR/Cas9 in large yellow croaker (*Larimichthys crocea*)[J]. Marine Biotechnology, 2022, 24(4): 681-689.
- [33] Pan Q W, Herpin A, Guiguen Y. Inactivation of the antimüllerian hormone receptor type 2 (*amhrII*) gene in northern pike (*Esox lucius*) results in male-to-female sex reversal[J]. Sexual Development, 2022, 16(4): 289-294.
- [34] Dunham R A, Elaswad A, Qin Z K. Gene editing in channel catfish via double electroporation of zinc-finger nucleases[J]. Methods in Molecular Biology, 2018, 1867: 201-214.

# Cloning, expression and knockout model construction of a novel *lincRNA-Abcc10* gene in northern pike (*Esox lucius*)

WANG Shunzhe, YANG Qian, LIU Yinghui, LIU Yi, WANG Yongchang, ZHANG Junjie

College of Life Science, Xinjiang Agricultural University; Xinjiang Key Laboratory of Biological Ecological Adaptation and Evolution in Extreme Environments, Urumqi 830052, China

Abstract: Long non-coding RNA (lncRNAs) are involved in various biological processes, including sex differentiation. However, most studies on lncRNAs are limited to mammals, and a few studies are available on their functions in teleost fish. In this study, the sex-specific gene Novel01784 was identified using 126-day-old gonadal transcriptome data from northern pike (Esox lucius), and the full-length 1328 bp sequence was cloned using RACE. The results of CPC2 and CPAT analyses showed that the gene did not encode proteins. BLAST alignment analysis revealed that it was located on chromosome 9, between the sp2 and Abcc10 genes. Based on its location, it was named *lincRNA-Abcc10*. Transcriptome analysis was used to analyze the expression profiles of *lincRNA-Abcc10* and its adjacent 11 genes in the ovaries of northern pikes at 126, 188, and 320 d. The results showed that *lincRNA-Abcc10* was downregulated over time, and *Mrpl4* and *Mrpl45* were downregulated at all time points, similar to the expression pattern of *lincRNA-Abcc10*. According to the gene annotations for *Mrpl4* and Mrpl45, lincRNA-Abcc10 may be involved in the regulation of ion transport, follicular cell development, and mitochondrial activity. Second, the qRT-PCR results of *lincRNA-Abcc10* in eight northern pike tissues at three stages of showed that on day 126, the expression of *lincRNA-Abcc10* in the female ovary was significantly higher than that in the testis, whereas in other tissues, it was only slightly expressed in the male muscle. On day 188, the expression of *lincRNA-Abcc10* in the ovaries was significantly higher than that in the testes. In other tissues, it was slightly expressed in the liver, kidney, and muscle of female fish and in the head kidney and muscle of male fish. At 320 d, the expression of copyright Abcc10 in the ovaries was significantly higher than that in the testes. Other tissues included the brain, intestines, muscles, and kidneys of male fish. According to the comparative analysis of the relative expression in gonads at different developmental stages, the results showed that with the continuous development of the northern pike, the expression of *lincRNA-Abcc10* at each stage decreased significantly compared to the previous period. It has also been suggested that it plays an important role in early ovarian differentiation. Additionally, through the isolation of nuclear RNA from 126-day-old northern pike ovaries, qRT-PCR results showed that *lincRNA-Abcc10* was distributed in the cytoplasm and might regulate the translation level of adjacent genes in a cis or trans manner. Finally, a *lincRNA-Abcc10* mutation model was established using the CRISPR/Cas9 technology, which laid the foundation for further studies on its gene function. This study provides new insights into the roles of lncRNAs in fish sex differentiation.

Key words: long non-coding RNA; epigenetics; *Esox lucius*; sexual development; CRISPR/Cas9 Corresponding author: ZHANG Junjie. E-mail: zhangjuji@sina.cn