

J」」「差学家 JOURNAL OF FISHERIES OF CHINA

DOI: 10.11964/jfc.20190411753



基于眼睛晶体核心微量元素的茎柔鱼地理种群判别

许 巍¹, 陈新军^{1,2,3,4,5}, 刘必林^{1,2,3,4,5*}, 陈 勇¹, 刘 娜¹, 桓梦瑶¹

2. 上海海洋大学,大洋渔业资源可持续开发教育部重点实验室,上海 201306;

3. 上海海洋大学,国家远洋渔业工程技术研究中心,上海 201306;

4. 上海海洋大学,农业农村部大洋渔业开发重点实验室,上海 201306;

5. 上海海洋大学,农业农村部大洋渔业资源环境科学观测实验站,上海 201306)

摘要:实验以2015年和2017年我国远洋鱿钓渔船在东南太平洋的厄瓜多尔、秘鲁和智利专属经济区外海生产调查时所采集的茎柔鱼眼睛晶体为研究材料,采用激光剥蚀——电感耦合等离子体质谱法(laser ablation inductively coupled plasma mass spectrometry, LA-ICP-MS)测定了眼睛晶体核心的微量元素,并采用逐步判别分析(stepwise discriminant analysis, SDA)法研究了基于微量元素的茎柔鱼地理种群划分。结果显示,厄瓜多尔、秘鲁和智利外海三海区之间的茎柔鱼眼睛晶体核心微量元素含量差异显著(除Al²⁷和Si²⁹以外)。眼睛晶体核心的微量元素可以用来判别茎柔鱼不同地理种群,总体判别成功率为69.2%,厄瓜多尔、秘鲁和智利外海的判别成功率分别为87.0%、70.0%和52.0%。若将秘鲁与智利外海两海区样本合并后再与厄瓜多尔进行判别,则总体判别成功率上升至89.7%,厄瓜多尔、秘鲁与智利外海分别为95.70%和87.30%。Mg²⁵可将厄瓜多尔与秘鲁和智利的茎柔鱼分开,而Cu⁶³又可将秘鲁与智利的茎柔鱼分开。分析认为,秘鲁和智利外海相互之间较高的误判率说明二者可能共同属于"南半球"种群、而厄瓜多尔由于受不同的海洋环境影响可能属于独立于"南半球"和"北半球"种群之外的另一个种群。研究认为,茎柔鱼眼睛晶体核心微量元素的差异是判定其地理种群的一种新方法,为其他头足类种群划分提供了新途径。

关键词: 茎柔鱼; 眼睛晶体; 微量元素; 地理种群; 判别分析 中图分类号: S 917.4 文献标志码: A

茎柔鱼(Dosidicus gigas),俗称大赤鱿,广泛 分布于东太平洋阿拉斯加至智利南部的近岸以 及大洋水域的海表面至海表面以下1200m水层^[1]。 其位于东太平洋海洋食物网的中层,在营养传 输上起着关键作用^[2],一方面它捕食甲壳类、鱼 类和头足类等各种生物^[3-5],另一方面它又是许 多大型鱼类、哺乳动物和海鸟的饵食^[6-8]。茎柔 鱼资源丰富,资源量主要受环境和补充量变化 影响^[9-11],主要渔场位于加利福尼亚湾^[12-13]、哥斯 达黎加冷水丘附近^[12,14]以及秘鲁^[14-15]、智利^[14,16-18] 和厄瓜多尔^[19-20]的近岸和外海。茎柔鱼种群结构 复杂,厄尔尼诺和拉尼娜现象引起的海洋环境 变化可使其改变生物学特性,例如能量在生长 和生殖投入中的分配^[21],继而改变种群结构。

了解种群结构及其相互关系是掌握海洋生 物种群动力学的关键,同时也为资源的有效管

收稿日期: 2019-04-19 修回日期: 2019-10-01

资助项目:国家重点研发计划(2019YFD0901404);国家自然科学基金(41876141);上海市"浦江人才"计划(18PJ1404100);上海市高校特聘教授"东方学者"岗位计划(0810000243);上海市科技创新行动计划(19DZ1207502)

通信作者: 刘必林, E-mail: bl-liu@shou.edu.cn

理和可持续发展提供基础^[22-23]。头足类传统的种 群判别方法有形态学和分子生物学^[24],近年来基 于微量元素的种群判别方法被认为是头足类种 群判定方法的有力补充^[24]。海洋生物早期生活史 时期形成的硬组织携带的自然标记,记录了其 出生地及其附近的环境信息^[22,25]。因此,头足类 胚胎期形成的耳石核心区的微量元素可用作判 定种群、追溯不同种群的出生地^[26-27]。例如,Ba/Ca 一般指示上升流的存在,所以较高的Ba/Ca说明 生物体经历了比较强的上升流^[24,28-29]。然而在实 际的研究中,鱼类早期生活史时期的耳石很难 获取,研究认为可采用形成于这个时期的成鱼 的耳石核心区来替代^[27,30-31]。

除了耳石,眼睛晶体也是头足类重要硬组 织之一。本研究采用激光剥蚀—电感耦合等离 子体质谱法(laser ablation inductively coupled plasma mass spectrometry, LA-ICPMS)测定了东南太平洋 厄瓜多尔、秘鲁和智利外海茎柔鱼眼睛晶体核 心的微量元素,分析晶体核心的微量元素在各 海区之间的差异,探讨其在茎柔鱼地理种群判 别中的效果与可行性,期待为其他头足类种群 的划分提供新方法,研究结果有助于深入理解 东南太平洋茎柔鱼地理种群的连通性,为资源 的管理与开发提供科学支撑。

1 材料与方法

1.1 样本采集和处理

中国鱿钓船于2015年和2017年在东南太平 洋专属经济区(exclusive economic zone, EEZ)外 海79°00'~91°52' W、3°21'~40°00'S(图1)共采集茎 柔鱼样本78尾,其中厄瓜多尔外海23尾(84°07'~ 91°52' W、3°21'~8°26'S,胴长范围210~357 mm, 体质量264~1 295 g),秘鲁外海30尾(79°45'~85°03' W、9°16'~15°22'S,胴长范围226~352 mm,体质 量280~1 301g),智利外海25尾(79°00'~83°00' W、 37°06'~40°00'S,胴长范围210~560 mm,体质量 151~3 994 g)(表1)。所有样品在船上冷冻保存, 在实验室解冻后进行生物学测定、性别鉴定和 性成熟划分。测定胴长精确至1 mm,体质量精 确至1 g。采用手术刀在角膜中切口,用镊子取 出眼睛晶体,用游标卡尺测量晶体直径,精确 至0.01 mm。晶体外部组织和玻璃体材料则用离 子水冲洗、人工去除,然后用75%乙醇保存,用 于进一步分析。





1.2 眼睛晶体的处理

取出保存在离心管中的眼睛晶体,用游标 卡尺测定晶体最大直径。由于眼睛是由前后两 个部分组成的(图2),取出后将两者分离,保存 体积较大的后半部分(图3-a),使其平放于塑料模 具中(图3-b),倒入配置好的冷埋树脂溶液进行包

表1 东南太平洋专属经济区外海茎柔鱼样本信息

Fab. 1	Sampling i	information	of D.	gigas off	the EEZ in	the Eastern	Pacific Ocean
1 a.v. 1	Sampring	mormation	UI DI	21245 011		i the Lastern	i atme Ottan

	• •	00			
海区	采样日期	采样地点	样本量/尾	胴长/mm	体质量/g
 sea areas	sampling date	sampling locations	sample size	ML	BW
厄瓜多尔 Ecuador	2017年7—8月	84°07'~91°52' W、3°21'~8°26'S	23	210~357	264~1 295
秘鲁 Peru	2015年6—9月	79°45'~85°03W、9°16'~15°22'S	30	226~352	280~1 301
智利 Chile	2015年11—12月	79°00'~83°00'W、7°06'~40°00'S	25	210~560	151~3 994

948



图 2 眼睛晶体示意图

(a) 眼睛晶体前后两部分; (b) 眼睛晶体结构组成

Fig. 2 Diagrams of eye lens of *D. gigas*

(a) the anterior and posterior parts of the eye crystal; (b) the structure of the eye crystal



图 3 眼睛晶体切片制作流程图

(a) 已分离的眼睛晶体的后半部分;(b) 塑料磨具;(c) 经过冷埋树脂包埋的眼睛晶体后部;(d)~(f) 切割后的树脂块黏于载玻片上并研磨 至赤道面

Fig. 3 Flow chart of eye lens preparation

(a) the posterior part of the separated eye lens; (b) plastic abrasive tools; (c) the back of the eye lens embedded in the resin; (d)-(f) the cut resin block is adhered to the slide and ground to the equatorial surface

埋(图3-c),在常温避光处放置待其硬化;将硬化 后的树脂块用强力热熔胶黏于载玻片上,先将底 部磨平(图3-d),然后180°倒转研磨另一面(图3-e), 研磨时先后以120、600、1 200、2 500目水磨砂 纸研磨成约0.5 mm的薄片,最后以0.05 μm氧化 铝剂抛光研磨面(图3-f)。

中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries

1.3 晶体微量元素的测定

为减少污染物对元素测试带来的干扰,研 磨后的晶体切片在电阻率>18 Ω的去离子水中清 洗5 min并在Class-100层流柱中晾干。在晶体的 核心选取1个取样点(图4)。



图 4 茎柔鱼早期生活史时期眼睛晶体取样点 Fig. 4 Analysis spots in one of ground statolith formed at early ontogenetic phase of *D. gigas*

晶体微量元素含量在武汉上谱分析科技有 限责任公司利用LA-ICP-MS完成。详细的仪器参 数和分析流程参考Zong 等^[32]。GeolasPro激光剥 蚀系统由COMPexPro 102 ArF 193 nm准分子激光 器和MicroLas光学系统组成, ICP-MS型号为Agilent 7700e。激光剥蚀过程中采用氦气(0.7 L/min) 作载气, 氩气(0.8 L/min)为补偿气以调节灵敏度, 二者在进入ICP之前通过一个T型接头混合,激 光剥蚀系统配置有信号平滑装置。本次分析的 激光束斑直径和频率分别为44 µm和5 Hz。微量 元素含量处理中采用玻璃标准物质BHVO-2G、 BCR-2G、BIR-1G和SRM610进行多外标无内标校 正。每个时间分辨分析数据包括大约20~30 s空 白信号和50 s样品信号。对分析数据的离线处理 (包括对样品和空白信号的选择、仪器灵敏度漂 移校正以及元素含量计算)采用软件ICPMSDataCal 完成^[32]。

1.4 数据与统计分析

对于浓度大于仪器LA-ICP-MS测定限值的元 素采用单因素方差分析(One-Way, ANOVA)和多 因素方差分析(multivariate analyses of variance, MANOVA)检验在各海区之间的差异。采用逐步 判别分析(stepwise discriminant analysis, SDA)法划 分茎柔鱼不同地理种群。利用逐步判别分析的 前两个判别函数系数及其均值计算95%椭圆置信 区间。运用留一法交叉验证(leave-one-out crossvalidation),又叫折叠再分类法(jackknife reclassification procedure)检验种群划分的成功率。运用 随机检验(randomization test)检查留一法交叉验证 所得判别成功率是否由随机误差造成的^[33]。95% 椭圆置信区间由R3.4.1软件计算,其他统计分析 采用SPSS 25.0软件完成。

2 结果

2.1 微量元素含量

实验对眼睛晶体的全周期表元素进行了测定,结果大于仪器检测限的有效元素有钠Na²³、 镁Mg²⁵、铝Al²⁷、硅Si²⁹、磷P³¹、钾K³⁹、钙Ca⁴³、 铜Cu⁶³、锌Zn⁶⁶、锶Sr⁸⁸和铅Pb等11种(表2),其 中P³¹[(326 680±98 736) μ g/g]含量最高,其次为 Ca⁴³[(50 659±10 9546) μ g/g]、接下来依次为Si²⁹ [(42 059±34 625) μ g/g]、Na²³[(19 033±32 360) μ g/g]、 Al²⁷[(14 906±52 770) μ g/g]、K³⁹[(13 432±23 397) μ g/g]、Mg²⁵[(8 954±8 118) μ g/g]、Zn⁶⁶[(2 360±1 024) μ g/g]、Cu⁶³[(221±194) μ g/g]、Sr⁸⁸[(84±105) μ g/g]和 Pb[(23±14) μ g/g]。

按海区分析显示, 厄瓜多尔P³¹[(34 2121± 96 021) µg/g]含量最高,其次为Si²⁹[(51 194±59 343) μg/g], 接下来依次为Al²⁷[(24 658±79 871) μg/g]、 $Ca^{43}[(23\ 265\pm 30\ 825)\ \mu g/g]$, $Na^{23}[(11\ 744\pm 18\ 069)]$ $\mu g/g$] $K^{39}[(5 \ 071\pm 6 \ 474) \ \mu g/g]$ $Zn^{66}[(2 \ 241\pm 773)]$ $\mu g/g$ Mg²⁵[(1 774±2 780) $\mu g/g$ Cu⁶³](228±229) μg/g、Pb[(25±11) μg/g和 Sr⁸⁸[(18±20) μg/g; 秘鲁 P³¹[(28 1544±122 290) µg/g]含量最高,其次为Ca⁴³ [(94 391±16 6130) µg/g]、接下来依次为Si²⁹[(39 848± 18 722) $\mu g/g$] Na²³[(32 341±46 490) $\mu g/g$] K³⁹ $[(25 409 \pm 33 941) \mu g/g]$, $Al^{27}[(16 153 \pm 48 713) \mu g/g]$, $Mg^{25}[(14\,039\pm8\,885)\,\mu g/g]$, $Zn^{66}[(2\,028\pm1\,134)\,\mu g/g]$, Sr⁸⁸[(143±142) µg/g]、Cu⁶³[(132±81) µg/g]和Pb[(18± 10) µg/g]; 智利P³¹[(366 637±17 798) µg/g]含量最 高,其次为Si²⁹[(36 308±8 608) µg/g],接下来依次 为 Ca⁴³[(23 383±19 912) µg/g]、 Na²³[(9 769±9 328) $\mu g/g$] $Mg^{25}[(9 457\pm 5 193) \mu g/g] K^{39}[(6 751\pm 5 755)]$ $\mu g/g$] $Al^{27}[(4 \ 436\pm3 \ 445) \ \mu g/g]$ $Zn^{66}[(2 \ 867\pm919)]$ $\mu g/g$], $Cu^{63}[(322\pm210) \ \mu g/g]$, $Sr^{88}[(73\pm46) \ \mu g/g]$ 和 Pb[(27±18) µg/g](表2)。

2.2 微量元素地理区域差异

厄瓜多尔含量前5的微量元素依次为P³¹、Si²⁹、 Al²⁷、Ca⁴³和Na²³,秘鲁依次为P³¹、Ca⁴³、Si²⁹、Na²³ 和K³⁹,智利依次为P³¹、Si²⁹、Ca⁴³、Na²³和Mg²⁵, 中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries

	µg/g			
元素	三海区总体	厄瓜多尔	秘鲁	智利
elements	total	Ecuador	Peru	Chile
钠 Na ²³	19 033±32 360	11 744±18 069 ^a	32 341±46 490 ^b	9 769±9 328 ^a
镁 Mg ²⁵	8 954±8 118	1 774±2 780 ^a	14 039±8 885 ^b	9 457±5 193°
铝 Al ²⁷	14 906±52 770	24 658±79 871ª	16 153±48 713ª	4 436±3 445 ^a
積 Si ²⁹	42 059±34 625	51 194±59 343 ^a	39 848±18 722 ^ª	36 308±8 608 ^a
磷 P ³¹	326 680±98 736	342 121±96 021 ^{ab}	281 544±122 290 ^a	366 637±17 798 ^b
钾 K ³⁹	13 432±23 397	5 071±6 474 ^a	25 409±33 941 ^b	6 751±5 755 ^a
钙 Ca43	50 659±109 546	23 265±30 825 ^a	94 391±166 130 ^b	23 383±19 912ª
铜 Cu ⁶³	221±194	228±229 ^{ab}	132±81ª	322±210 ^b
锌 Zn ⁶⁶	2 360±1 024	2 241±773ª	2 028±1 134 ^a	2 867±919 ^b
锶 Sr ⁸⁸	84±105	18±20 ^a	143±142 ^b	73±46°
铅 Pb	23±14	25±11 ^{ab}	$18{\pm}10^{a}$	27±18 ^b

表 2 东南太平洋茎柔鱼眼睛晶体微量元素含量 Tab. 2 Concentration of trace elements in eye lenses of *D. gigas* off the EEZ in the

注:不同字母表示差异性显著(P<0.05)

Notes: Different letters indicate significant difference (P < 0.05)

可以看出除了P³¹在三海区中都为含量最高的元 素以外,其余元素含量高低顺序在三海区之间 有一定的变化。ANOVA分析显示,除了Al²⁷和 Si²⁹以外的其余各元素在三海区之间存在显著差 异(P < 0.01,表3),然而在这些显著差异的元素 中又仅Mg²⁵和Sr⁸⁸在两两海区之间存在显著差异,

表 3 东南太平洋茎柔鱼眼睛晶体核心微量元素 三海区之间方差分析结果

Tab. 3The result of ANOVA of trace elements in eye lenswithin 3 areas of *D. gigas* off the EEZ in the

Eastern Pacific Ocean							
		方差平方和 sum of squares	均方差 mean square	<i>P</i> 值 <i>P</i> value			
 钠	Na ²³	8.681×10 ⁹	4.340×10 ⁹	0.014			
镁	Mg^{25}	1.968×10 ⁹	9.838×10 ⁸	0.000			
铝	Al^{27}	4.975×10 ⁹	2.487×10 ⁹	0.415			
硅	Si ²⁹	2.893×10 ⁹	1.446×10 ⁹	0.303			
磷	\mathbf{P}^{31}	1.065×10 ¹¹	5.326×1010	0.003			
钾	K ³⁹	7.027×10 ⁹	3.514×10 ⁹	0.001			
钙	Ca ⁴³	9.323×10 ¹⁰	4.662×10 ¹⁰	0.019			
铜	Cu ⁶³	4.977×10 ⁵	2.489×10 ⁵	0.001			
锌	Zn ⁶⁶	1.006×10 ⁷	5.031×10 ⁶	0.007			
锶	Sr ⁸⁸	2.979×10 ⁵	1.035×10 ⁵	0.000			
铅	Pb	1.246×10 ³	6.228×10 ²	0.038			

中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries

其他元素至少在某两个海区之间无显著差异。

2.3 逐步判别分析

选取地理差异显著的Na²³、Mg²⁵、P³¹、K³⁹、 Ca⁴³、Cu⁶³、Zn⁶⁶、Sr⁸⁸和Pb等9种元素进行逐步判 别分析,结果3个元素(Mg²⁵、Cu⁶³和Zn⁶⁶)最终被 用于判别,标准化判别系数和Wilks'λ值显示, Mg²⁵和Cu⁶³分别在第一和第二判别函数上贡献了 大部分地理差异(表4,表5)。逐步判别分析结果 显示,利用前两个判别函数可将不同地理区域 的茎柔鱼分开,第1和第2判别函数分别解释75.6% 和24.4%的变化率(图5)。交叉验证所得三海区茎 柔鱼总体判别成功率为69.2%(随机检验P<0.05), 其中厄瓜多尔、秘鲁和智利外海分别为87.0%、 70.0%和52.0%(表6)。如果将秘鲁与智利外海两 海区样本合并后,再与厄瓜多尔进行判别,则 总体判别成功率上升至89.7%,厄瓜多尔、秘鲁 与智利外海分别为95.7%和87.3%(表7)。

3 讨论

过去的研究显示,由于耳石中微量元素的 富集反映其所生活的水环境的物理和化学特性,因此可用来示踪头足类的种群、洄游以及栖息 环境等生活史过程^[34-39]。一些研究通过耳石整体 微量元素的差异来判定鱼类^[40]和头足类种群^[24]。 然而有研究质疑,耳石整体微量元素不能正确

表 4 东太平洋各海区茎柔鱼眼睛晶体核心 微量元素标准化判别系数

Tab. 4 Standardized canonical discriminant functions (DF) coefficients 1 and 2 for each element used in SDA for

D. gigas among areas								
元素 elements	标准化系数1 DF1	标准化系数2 DF2						
镁 Mg ²⁵	1.153	0.085						
铜 Cu ⁶³	-0.090	0.712						
锌 Zn ⁶⁶	0.627	0.580						

注:判别系数绝对值大小表示各元素对各判别系数的相对贡献率 Notes: Coefficients represent the relative contribution of each element to each DF

反映群体信息。例如,当群体聚集产卵而分散 生活时,就可能错误的将一个单一群体误判为 多个群体^[41],因为耳石微量元素的差异是由不同 的生活水环境造成的,而不是群体本身的不同 引起的。与之相比,形成于生活史早期的硬组 织的微量元素更适合用来判定种群和追溯种群 起源^[27,34,42-44]。与耳石相似,眼睛晶体因其代谢惰 性使得沉积其中的微量元素信息得以永久保存, 因此已有一些学者将其用于鱼类种群研究^[45-48]。 本研究分析了东南太平洋厄瓜多尔、秘鲁和智 利外海的茎柔鱼眼睛晶体核心的微量元素在各 海区之间的差异,探讨其在茎柔鱼地理种群判 别中的效果与可行性。

胚胎期是头足类出生前的一个发育期,此 时胚胎的表面具有一层保护膜,它可以阻碍金 属元素的吸收^[49]。胚胎靠自身携带的卵黄囊给予 营养,此时组织中的微量元素来源于母体,而 与外界环境无关^[29,43,50]。因此可用来划分头足类 种群。例如,Warner等^[27]和Doubleday等^[42]分别通 过分析乳光枪乌贼(Doryteuthis opalescens)成体的 耳石核心以及苍白蛸(Octopus pallidus)初孵幼体 内骨针的微量元素对它们的地理种群进行了划 分。眼睛晶体作为头足类重要硬组织之一,其 核心部分也形成于胚胎期。本实验采用逐步判

别法对不同海区的茎柔鱼眼睛晶体核心的微量 元素进行了分析,结果显示,晶体核心的差异 可用来判别茎柔鱼不同地理群体,总体判别成 功率为69.2%,该结果比通过耳石核心的微量元 素判别效果要好(判别成功率为61.0%[43]), 但是较 利用角质颚形态判别的效果差(判别成功率为 89.5%^[51])。Kingsford等^[48]研究发现,小鳞盾豆娘 鱼 (Parma microlepis)眼睛晶体中的 Mn⁵⁵、 Sr⁸⁵和 Ba¹³⁸含量与耳石中的相当,但Rb⁸⁵的含量却有很 大的差别,而这种差异来自于栖息环境的差异, 因此Rb⁸⁵可以作为群体划分的指标。本研究发现, 除了Al²⁷和Si²⁹以外的其余各元素在三海区之间均 存在极显著差异(P<0.01),而Mg²⁵的差异是判定 茎柔鱼不同地理群体的主要指标。然而,最近 也有研究认为眼睛晶体不适用于一些鱼类种群 的判别。例如, Pourang等^[47])检测了库图拟鲤 (Rutilus kutum)的耳石、鳞片、脊椎骨和眼睛晶体 等硬组织的微量元素发现,鳞片和脊椎骨微量 元素的种类组成和含量与耳石相当,因此认为 它们在种群鉴定时可以代替耳石, 而眼睛晶体 的元素种类组成及含量与耳石差异较大,不适 合种群判定。耳石相当,因此认为它们在种群 鉴定时可以代替耳石, 而眼睛晶体的元素种类 组成及含量与耳石差异较大则不适合种群判定。

茎柔鱼广泛分布于东太平洋,其群体结构 复杂,一般可根据成体的个体大小分为3个主要 种群^[6]:小型群(雌、雄胴长分别为140~340 mm 和130~260 mm)主要分布在赤道附近水域,中型 群(雌、雄胴长分别为280~600 mm和240~420 mm) 在其栖息范围内都有分布,大型群(雌性胴长为 550~650 mm至1 000~1 200 mm,雄性胴长为>400 mm)主要分布于东太平洋南北半球高纬度地区。 另外一种方法是根据洄游策略将其划分为"南半 球"、"北半球"两个地理群体^[52-53],后面分子遗 传学分析证明了这一点^[54-55],而这种南北分化大 约开始于近1万年^[56]前。然而,同为"南半球"群

表 5 基于眼睛晶体微量元素的逐步判别分析结果

Tab. 5 Summary of stepwise discriminant analysis showing the order of variables to entry for the thre

判别步数	变量	输入F量	W/:11-2~)	统计F量	自由度1	自由度2
steps	variable	F to enter	WIIK S A	F statisitic	DF1	DF2
1	镁 Mg ²⁵	23.752	0.612	23.752	2	75
2	锌 Zn ⁶⁶	10.388	0.478	16.515	4	148
3	铜 Cu ⁶³	4.209	0.429	12.835	6	146



图 5 茎柔鱼眼睛晶体核心微量元素判别分析 (椭圆表示95%置信区间)



表 6	其干三海区眼睛	晶休微量テ	麦的诼步判等	训成功家
1 X U	坐」_/4匹账阻		,	リルンショー

Tab. 6 The result of a classification matrix with percentages of correctly classified individuals based on trace element variables of three areas

海区 sea areas		判别成功率/% correct classification rate	被成功第 number of 厄瓜多尔 Ecuador	判别的样 correctec 秘鲁 Peru	本数/尾 <u>l classified</u> 智利 Chile
厄瓜多	多尔 Ecuador	87.0	20	1	2
秘鲁	Peru	70.0	4	21	5
智利	Chile	52.0	3	8	14
总体	total	69.2	27	30	21

表 7 基于两海区眼睛晶体微量元素的逐步判别成功率

Tab. 7 The result of a classification matrix with percentages of correctly classified individuals based on trace element variables of two areas

	判别成功率/%	被成功判别 number c	目的样本数/尾
海区	correct	clas	sified
sea areas	classification	后爪夕左	秘鲁与智利
	rate	尼M多小	Peru and
		Ecuador	Chile
厄瓜多尔 Ecuador	95.7	22	1
秘鲁与智利 Peru and Chile	87.3	7	48
总体 total	89.7	29	49

体的秘鲁和智利海域茎柔鱼遗传分化不明显^[54,57-58]。 逐步判别分析结果显示,眼睛晶体核心的 微量元素可以用来判别茎柔鱼不同地理群体, 中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries 厄瓜多尔、秘鲁和智利外海的判别成功率分别 为87.0%、70.0%和52.0%。不难看出,秘鲁和智 利外海茎柔鱼的判别成功率明显低于厄瓜多尔 外海, 这是因为秘鲁和智利外海各自有相当一 部分样本被错判至对方海域所致。秘鲁外海有 16.7%的样本被错判至智利外海,而智利外海有 高达56.0%的样本被错判至秘鲁外海。这种误判 现象在耳石核心区微量元素中也有发现。采用 耳石核心区微量元素来区分哥斯达黎加、秘鲁 和智利外海茎柔鱼的地理种群^[43],结果判别成功 率仅为61.0%,这也是因为秘鲁和智利外海相当 高的误判率所致(30.8%的秘鲁样本被错判至智利, 34.8%的智利样本被错判至秘鲁)。而当把秘鲁和 智利的样本合并后再与哥斯达黎加的样本进行 逐步判别分析发现整体判别成功率提高至84.7%, 本实验合并后整体判别成功率提高至89.7%。因 此分析认为,哥斯达黎加外海的茎柔鱼属于"北 半球"种群,秘鲁和智利外海的茎柔鱼属于"南半 球"。本研究的研究结果也证明,尽管眼睛晶体 核心微量元素也能将秘鲁和智利外海的茎柔鱼 部分分开,但是两者相互之间较高的误判率说 明它们可能共同属于"南半球"种群。海洋学环境 (如温度、盐度和海流)和生物学环境(如产卵场位 置和食物可利用率)影响着茎柔鱼的资源量及其 分布[56,59-60]。因此,东太平洋多变的海洋环境, 尤其盛行的海流驱动着早期幼体的分布,进而 影响茎柔鱼种群结构和分布。如果说哥斯达黎 加外海受哥斯达黎加冷水丘和北赤道逆流影响 属于"北半球"种群,秘鲁和智利外海受秘鲁寒流 和沿岸上升流的影响属于"南半球"种群[61-62],那 么厄瓜多尔外海位于南北半球之间的赤道附近, 受赤道流和赤道逆流的影响,可能属于独立于 两者之外的另外一个种群。

4 小结

近些年来,海洋生物生活史早期的硬组织的生物地球化学信息被广泛用于头种群研究。 茎柔鱼广泛分布于东太平洋海域,种群结构复杂。本研究采用LA-ICP-MS测定了东南太平洋厄 瓜多尔、秘鲁和智利外海等三个海区茎柔鱼眼睛晶体核心的微量元素,根据仪器检测限测得 有效元素有Na²³、Mg²⁵、Al²⁷、Si²⁹、P³¹、K³⁹、Ca⁴³、 Cu⁶³、Zn⁶⁶、Sr⁸⁸和Pb等11种,尽管各海域含量前 S的元素顺序有所变化,但是均以P³¹含量最高。

单因素方差分析显示,除了Al²⁷和Si²⁹以外的其余 各元素在三海区之间存在极显著差异(P<0.01)。 逐步判别分析结果显示,眼睛晶体核心的微量 元素可以用来判别茎柔鱼不同地理群体,总体 判别成功率为69.2%, 厄瓜多尔、秘鲁和智利外 海的判别成功率分别为87.0%、70.0%和52.0%: Mg²⁵可以用来区分厄瓜多尔与秘鲁和智利的茎柔 鱼。如果将秘鲁与智利外海两海区样本合并后, 再与厄瓜多尔进行判别,则总体判别成功率上 升至89.7%, 厄瓜多尔、秘鲁与智利外海分别为 95.7%和87.3%。而Cu⁶³又可以将秘鲁与智利的茎 柔鱼分开。秘鲁和智利外海相互之间较高的误 判率说明两者可能共同属于"南半球"种群,而厄 瓜多尔由于受不同的海洋环境影响可能属于独 立于"南半球"和"北半球"种群之外的另一个种群。 此外值得注意的是,本研究的样本来自于不同 年份、不同月份,这对实验结果可能存在的一 定影响,然而大洋性采样成本高,操作困难, 尽管如此今后仍希望能够通过长时间序列数据 的积累尽量减少采样不统一带来的误差。

参考文献:

- Jereb P, Roper C F E. Cephalopods of the world: an annotated and illustrated catalogue of cephalopod species known to date. Myopsid and Oegopsid Squids[M]. Rome: FAO, 2010: 315-318.
- [2] Rosas-Luis R, Salinas-Zavala C A, Koch V, et al. Importance of jumbo squid *Dosidicus gigas* (Orbigny, 1835) in the pelagic ecosystem of the central Gulf of California[J]. Ecological Modelling, 2008, 218(1-2): 149-161.
- [3] Markaida U, Sosa-Nishizaki O. Food and feeding habits of jumbo squid *Dosidicus gigas* (Cephalopoda: *Ommastrephidae*) from the Gulf of California, Mexico[J]. Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom, 2003, 83(3): 507-522.
- [4] Markaida U, Gilly W F, Salinas-Zavala C A, et al. Food and feeding of jumbo squid *Dosidicus gigas* in the Gulf of California during 2005-2007[J]. California Cooperative Oceanic Fisheries Investigations Report, 2008, 49: 90-103.
- [5] Alegre A, Ménard F, Tafur R, et al. Comprehensive model of jumbo squid Dosidicus gigas trophic ecology in the Northern Humboldt current system[J]. PLoS One,

2014, 9(1): e85919.

- [6] Nigmatullin C M, Nesis K N, Arkhipkin A I. A review of the biology of the jumbo squid *Dosidicus gigas* (Cephalopoda: Ommastrephidae)[J]. Fisheries Research, 2001, 54(1): 9-19.
- [7] Ruiz-Cooley R I, Markaida U, Gendron D, *et al.* Stable isotopes in jumbo squid (*Dosidicus gigas*) beaks to estimate its trophic position: comparison between stomach contents and stable isotopes[J]. Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom, 2006, 86(2): 437-445.
- [8] Castillo K, Ibanez C M, González C, *et al.* Dieta del pez espada *Xiphias gladius* Linnaeus, 1758 en distintas zonas de pesca frente a Chile central durante el otoño de 2004[J]. Revista de Biología Marina y Oceanografía, 2007, 42(2): 149-156.
- [9] 胡贯宇, 方舟, 陈新军. 东太平洋茎柔鱼生活史研究进展[J]. 水产学报, 2018, 42(8): 1315-1328.
 Hu G Y, Fang Z, Chen X J. Review on the life history of jumbo squid (*Dosidicus gigas*) in the Eastern Pacific Ocean[J]. Journal of Fisheries of China, 2018, 42(8): 1315-1328(in Chinese).
- [10] 徐冰,陈新军,田思泉,等. 厄尔尼诺和拉尼娜事件对 秘鲁外海茎柔鱼渔场分布的影响[J]. 水产学报, 2012, 36(5): 696-707.

Xu B, Chen X J, Tian S Q, *et al.* Effects of El Niño/La Niña on distribution of fishing ground of *Dosidicus gigas* off Peru waters[J]. Journal of Fisheries of China, 2012, 36(5): 696-707(in Chinese).

- [11] Waluda C M, Yamashiro C, Rodhouse P G. Influence of the ENSO cycle on the light-fishery for *Dosidicus gigas* in the Peru Current: an analysis of remotely sensed data[J]. Fisheries Research, 2006, 79(1-2): 56-63.
- [12] Morales-Bojórquez E, Cisneros-Mata M A, Nevárez-Martínez M O, *et al.* Review of stock assessment and fishery biology of *Dosidicus gigas* in the Gulf of California, Mexico[J]. Fisheries Research, 2001, 54(1): 83-94.
- Tafur R, Rabí M. Reproduction of the jumbo flying squid, *Dosidicus gigas* (Orbigny, 1835) (Cephalopoda: Ommastrephidae) off Peruvian coasts[J]. Scientia Marina, 1997, 61(S2): 33-37.
- [14] 刘必林,陈新军,李建华.东太平洋茎柔鱼的耳石微结构[J].水产学报,2016,40(8):1211-1217.
 Liu B L, Chen X J, Li J H. Statolith microstructure ana-中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries

lysis of the Humboldt squid (*Dosidicus gigas*) in the eastern Pacific Ocean[J]. Journal of Fisheries of China, 2016, 40(8): 1211-1217(in Chinese).

- Taipe A, Yamashiro C, Mariategui L, *et al.* Distribution and concentrations of jumbo flying squid (*Dosidicus gigas*) off the Peruvian coast between 1991 and 1999[J].
 Fisheries Research, 2001, 54(1): 21-32.
- [16] Rocha F, Vega M A. Overview of cephalopod fisheries in Chilean waters[J]. Fisheries Research, 2003, 60(1): 151-159.
- [17] Liu B L, Chen X J, Lu H J, et al. Fishery biology of the jumbo fiying squid *Dosidicus gigas* off the Exclusive Economic Zone of Chilean waters[J]. Scientia Marina, 2010, 74(4): 687-695.
- [18] Zúñiga M J, Cubillos L A, Ibáñez C. A regular pattern of periodicity in the monthly catch of jumbo squid (*Dosidicus gigas*) along the Chilean coast (2002-2005)[J]. Ciencias Marinas, 2008, 34(1): 91-99.
- [19] Morales-Bojórquez E, Pacheco-Bedoya J L. Jumbo squid Dosidicus gigas: A new fishery in Ecuador[J]. Reviews in Fisheries Science & Aquaculture, 2016, 24(1): 98-110.
- [20] Liu B L, Chen X J, Li J H, *et al.* Statolith microstructure, age, and maturity of jumbo squid (*Dosidicus gigas*) in equatorial waters of the eastern tropical Pacific Ocean[J]. Bulletin of Marine Science, 2017, 93(4): 943-957.
- [21] Rosa R, Yamashiro C, Markaida U, et al. Dosidicus gigas, humboldt squid[M]//Rosa R, O'Dor R, Pierce G. Advances in Squid Biology, Ecology and Fisheries, Part II Oegopsida Squids. New York: Nova Science, 2013: 169-206.
- [22] Thorrold S R, Latkoczy C, Swart P K, et al. Natal homing in a marine fish metapopulation[J]. Science, 2001, 291(5502): 297-299.
- [23] Gillanders B M. Connectivity between juvenile and adult fish populations: Do adults remain near their recruitment estuaries?[J]. Marine Ecology Progress Series, 2002, 240: 215-223.
- [24] Arkhipkin A I, Campana S E, FitzGerald J, et al. Spatial and temporal variation in elemental signatures of statoliths from the Patagonian longfin squid (*Loligo gahi*)[J]. Canadian Journal of Fisheries and Aquatic Sciences, 2004, 61(7): 1212-1224.
- [25] Campana S E. Chemistry and composition of fish oto-中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries

liths: pathways, mechanisms and applications[J]. Marine Ecology Progress Series, 1999, 188: 263-297.

- [26] Zacherl D C, Manríquez P H, Paradis GL, et al. Trace elemental fingerprinting of gastropod statoliths to study larval dispersal trajectories[J]. Marine Ecology Progress Series, 2003, 248: 297-303.
- [27] Warner R R, Hamilton S L, Sheehy M S, et al. Geographic variation in natal and early larval trace-elemental signatures in the statoliths of the market squid *Doryteuthis* (formerly *Loligo*) opalescens[J]. Marine Ecology Progress Series, 2009, 379: 109-121.
- [28] Zumholz K, Hansteen T H, Piatkowski U, et al. Influence of temperature and salinity on the trace element incorporation into statoliths of the common cuttlefish (*Sepia officinalis*)[J]. Marine Biology, 2007, 151(4): 1321-1330.
- [29] Zumholz K, Hansteen T, Hillion F, et al. Elemental distribution in cephalopod statoliths: NanoSIMS provides new insights into nano-scale structure[J]. Reviews in Fish Biology and Fisheries, 2007, 17(2-3): 487-491.
- [30] Forrester G E, Swearer S E. Trace elements in otoliths indicate the use of open-coast versus bay nursery habitats by juvenile California halibut[J]. Marine Ecology Progress Series, 2002, 241: 201-213.
- [31] Hamer P A, Jenkins G P, Gillanders B M. Chemical tags in otoliths indicate the importance of local and distant settlement areas to populations of a temperate sparid, *Pagrus auratus*[J]. Canadian Journal of Fisheries and Aquatic Sciences, 2005, 62(3): 623-630.
- [32] Zong K Q, Klemd R, Yuan Y, *et al.* The assembly of Rodinia: the correlation of early Neoproterozoic (ca. 900 Ma) high-grade metamorphism and continental arc formation in the southern Beishan Orogen, southern Central Asian Orogenic Belt (CAOB)[J]. Precambrian Research, 2017, 290: 32-48.
- [33] White J W, Ruttenberg B I. Discriminant function analysis in marine ecology: some oversights and their solutions[J]. Marine Ecology Progress Series, 2007, 329: 301-305.
- [34] Ikeda Y, Arai N, Kidokoro H, et al. Strontium: calcium ratios in statoliths of Japanese common squid *Todarodes* pacificus (Cephalopoda: Ommastrephidae) as indicators of migratory behavior[J]. Marine Ecology Progress Series, 2003, 251: 169-179.

- [35] Liu B L, Chen X J, Chen Y, *et al.* Age, maturation, and population structure of the Humboldt squid *Dosidicus gigas* off the Peruvian Exclusive Economic Zones[J]. Chinese Journal of Oceanology and Limnology, 2013, 31(1): 81-91.
- [36] Jones J B, Lishchenko F V. Non-genetic tools for cephalopod stock identification[C]//MODERN Problems and Prospects of Fisheries. Moscow, Russia: FSBSI "VNIRO", 2018.
- [37] Yamaguchi T, Kawakami Y, Matsuyama M. Analysis of the hatching site and migratory behaviour of the swordtip squid (*Uroteuthis edulis*) caught in the Japan Sea and Tsushima Strait in autumn estimated by statolith analysis[J]. Marine Biology Research, 2018, 14(1): 105-112.
- [38] Payne N I, Semmens J M, Gillanders B M. Elemental uptake via immersion: a mass-marking technique for the early life-history stages of cephalopods[J]. Marine Ecology Progress Series, 2011, 436: 169-176.
- [39] Green C P, Robertson S G, Hamer P A, et al. Combining statolith element composition and Fourier shape data allows discrimination of spatial and temporal stock structure of arrow squid (*Nototodarus gouldi*)[J]. Canadian Journal of Fisheries and Aquatic Sciences, 2015, 72(11): 1609-1618.
- [40] Begg G A, Cappo M, Cameron D S, et al. Stock discrimination of school mackerel, Scomberomorus queenslandicus, and spotted mackerel, Scomberomorus munroi, in coastal waters of eastern Australia by analysis of minor and trace elements in whole otoliths[J]. Fishery Bulletin, 1998, 96(4): 653-666.
- [41] Ashford J R, Arkhipkin A I, Jones C M. Can the chemistry of otolith nuclei determine population structure of Patagonian toothfish *Dissostichus eleginoides*?[J]. Journal of Fishery Biology, 2006, 69(3): 708-721.
- [42] Doubleday Z A, Pecl G T, Semmens J M, et al. Stylet elemental signatures indicate population structure in a holobenthic octopus species, Octopus pallidus[J]. Marine Ecology Progress Series, 2008, 371: 1-10.
- [43] Liu B L, Chen Y, Chen X J. Spatial difference in elemental signatures within early ontogenetic statolith for identifying Jumbo flying squid natal origins[J]. Fisheries Oceanography, 2015, 24(4): 335-346.
- [44] Doubleday Z, Belton D, Pecl G, *et al.* Quantitative elemental imaging of octopus stylets using PIXE and the

http://www.scxuebao.cn

nuclear microprobe[J]. Nuclear Instruments and Methods in Physics Research Section B: Beam Interactions with Materials and Atoms, 2008, 266(1): 67-72.

- [45] Gillanders B M. Trace metals in four structures of fish and their use for estimates of stock structure[J]. Fishery Bulletin, 2001, 99(3): 410-419.
- [46] Pourang N, Haghighi F P, Moazami H R. Hard parts chemical composition as a potentially valuable tool for kutum, *Rutilus kutum* stock discrimination: a case study of the Southern Caspian Sea[J]. Estuarine, Coastal and Shelf Science, 2018, 207: 194-202.
- [47] Pourang N, Rachti M L, Moazami H R, et al. Major and trace elements' concentrations in hard and soft tissues of kutum, Rutilus kutum, from the Caspian Sea and their potential use as biomonitoring tools[J]. Environmental Monitoring and Assessment, 2018, 190: 431.
- [48] Kingsford M J, Gillanders B M. Variation in concentrations of trace elements in otoliths and eye lenses of a temperate reef fish, *Parma microlepis*, as a function of depth, spatial scale, and age[J]. Marine Biology, 2000, 137(3): 403-414.
- [49] Bustamante P, Teyssié J L, Fowler S W, et al. Biokinetics of zinc and cadmium accumulation and depuration at different stages in the life cycle of the cuttlefish *Sepia* officinalis[J]. Marine Ecology Progress Series, 2002, 231: 167-177.
- [50] Yatsu A, Mochioka N, Morishita K, et al. Strontium/Calcium ratios in statoliths of the neon flying squid, *Ommastrephes bartrami* (Cephalopoda), in the North Pacific Ocean[J]. Marine Biology, 1998, 131(2): 275-282.
- [51] Liu B L, Fang Z, Chen X J, et al. Spatial variations in beak structure to identify potentially geographic populations of *Dosidicus gigas* in the Eastern Pacific Ocean[J]. Fisheries Research, 2015, 164: 185-192.
- [52] Clarke R, Paliza O. The Humboldt current squid *Dosidi*cus gigas (Orbigny, 1835)[J]. Revista de Biología Marina y Oceanografía, 2000, 35: 1-39.
- [53] Nesis K N. Dosidicus gigas[M]//Boyle P R. Cephalopod Life Cycles. London: Academic Press, 1983: 215-231.
- [54] Sandoval-Castellanos E, Uribe-Alcocer M, Díaz-Jaimes
 P. Population genetic structure of jumbo squid (*Dosidicus gigas*) evaluated by RAPD analysis[J]. Fisheries
 Research, 2007, 83(1): 113-118.

中国水产学会主办 sponsored by China Society of Fisheries

- [55] Staaf D J, Ruiz-Cooley R I, Elliger C, et al. Ommastrephid squids Sthenoteuthis oualaniensis and Dosidicus gigas in the eastern Pacific show convergent biogeographic breaks but contrasting population structures[J]. Marine Ecology Progress Series, 2010, 418: 165-178.
- [56] Sandoval-Castellanos E, Uribe-Alcocer M, Díaz-Jaimes P. Population genetic structure of the Humboldt squid (*Dosidicus gigas* d'Orbigny, 1835) inferred by mitochondrial DNA analysis[J]. Journal of Experimental Marine Biology and Ecology, 2010, 385(1-2): 73-78.
- [57] Ibáñez C M, Cubillos L A, Tafur R, et al. Genetic diversity and demographic history of *Dosidicus gigas* (Cephalopoda: Ommastrephidae) in the Humboldt Current System[J]. Marine Ecology Progress Series, 2011, 431: 163-171.
- [58] Scanche G, Tomano S, Yamashiro C, *et al.* Population genetics of the jumbo squid *Dosidicus gigas* (Cephalo-

poda: Ommastrephidae) in the northern Humboldt Current system based on mitochondrial and microsatellite DNA markers[J]. Fisheries Research, 2016, 175: 1-9.

- [59] Waluda C M, Trathan P N, Rodhouse P G. Synchronicity in southern hemisphere squid stocks and the influence of the Southern Oscillation and Trans Polar Index[J]. Fisheries Oceanography, 2004, 13(4): 255-266.
- [60] Rodhouse P G. Managing and forecasting squid fisheries in variable environments[J]. Fisheries ResEarch, 2001, 54(1): 3-8.
- [61] Anderson C I H, Rodhous P G. Life cycles, oceanography and variability: ommastrephid squid in variable oceanographic environments[J]. Fisheries Research, 2001, 54(1): 133-143.
- [62] Fiedler P D, Talley L D. Hydrography of the eastern tropical Pacific: A review[J]. Progress in Oceanography, 2006, 69(2-4): 143-180.

Discrimination of geographical population of jumbo flying squid (*Dosidicus gigas*) using the trace elements in the nuclear part of eye lenses

XU Wei¹, CHEN Xinjun^{1,2,3,4,5}, LIU Bilin^{1,2,3,4,5*}, CHEN Yong¹, LIU Na¹, HUAN Mengyao¹

(1. College of Marine Sciences, Shanghai Ocean University, Shanghai 201306, China;

2. Key Laboratory of Sustainable Exploitation of Oceanic Fisheries Resources, Ministry of Education,

Shanghai Ocean University, Shanghai 201306, China;

3. National Distant-water Fisheries Engineering Research Center, Shanghai Ocean University, Shanghai 201306, China;

4. Key Laboratory of Oceanic Fisheries Exploration, Ministry of Agriculture and Rural Affairs,

Shanghai Ocean University, Shanghai 201306, China;

5. Scientific Observing and Experimental Station of Oceanic Fishery Resources,

Ministry of Agriculture and Rural Affairs, Shanghai Ocean University, Shanghai 201306, China)

Abstract: To analyze the difference of trace elements in the nuclear part of eye lenses in different sea areas and test the performance of the microelements in the identification of geographical population of *Dosidicus gigas*, the research samples were taken from China's ocean-going squid fishing boats in Ecuadorian, Peruvian and Chilean exclusive economic zones (EEZs) in the southeast Pacific Ocean in 2015 and 2017. The trace elements of eye lenses were determined to study as the population origin by applying the stepwise discriminant analysis, etc. The results showed that the trace elements in the nuclear part of eye lenses were significantly different among the three regions from the Ecuadorian, Peruvian and Chilean EEZs except for Al^{27} and Si^{29} . The results of stepwise discrimination showed that the trace elements in the nuclear part of the eye lenses could be used to identify different geographical populations of D. gigas, and the overall discrimination success rate was 69.2%. The discrimination success rates of Ecuador, Peru and Chile were 87.0%, 70.0% and 52.0%, respectively. If the samples of the two regions from the Peruvian and Chilean EEZs were combined and then judged with Ecuador, the overall success rate rose to 89.7%, compared with 95.70% and 87.30% off the coast of Ecuador, Peru and Chile, respectively. Mg²⁵ can be used to identify D. gigas from Ecuador with Peru and Chile, while Cu⁶³ can identify Peruvian and Chilean. The high rate of mis-classification between Peru and Chile indicated that the two may belong to the "Southern Hemisphere" population, while Ecuador may be independent of the "Southern Hemisphere" and "Northern Hemisphere" populations due to different marine environments.

Key words: *Dosidicus gigas*; eye lenses; trace elements; geographical population; stepwise discriminant analysis Corresponding author: LIU Bilin. E-mail: bl-liu@shou.edu.cn

Funding projects: National Key R&D Plan (2019YFD0901404); National Natural Science Foundation of China (41876141); Shanghai Pujiang Program under Contract (18PJ1404100); Program for Professor of Special Appointment (Eastern Scholar) at Shanghai Institutions of Higher Learning under Contract (0810000243); Shanghai Science and Technology Innovation Action Plan (19DZ1207502)