DOI: 10.5846/stxb202002220304

夏继刚,张嫱,刘香,张宁.繁殖期4种淡水鱼类化学预警行为及其与性腺指数的关联.生态学报,2021,41(15):6083-6090. Xia J G, Zhang Q, Liu X, Zhang N.Chemical alarm responses of four freshwater fishes in breeding period and their correlations with gonadosomatic index. Acta Ecologica Sinica,2021,41(15):6083-6090.

繁殖期4种淡水鱼类化学预警行为及其与性腺指数的 关联

夏继刚*,张 嫱,刘 香,张 宁

重庆师范大学生命科学学院,重庆市动物生物学重点实验室,进化生理与行为学实验室,重庆 401331

摘要:化学预警信息(Chemical alarm cue, CAC)在鱼类捕食者-猎物关系中发挥重要作用,并与二者生存适合度密切关联。繁殖 期鱼类的繁殖生理投入和化学预警响应均具有较高的能量需求,因而可能存在某种程度上的生存-繁殖的权衡(Trade-off)。选 取高体鳑鲏(Rhodeus ocellatus,卵生,繁殖投入较低)、斑马鱼(Danio rerio,卵生,繁殖投入较高)、孔雀鱼(Poecilia reticulata,卵胎 生,繁殖投入较高)和皮球鱼(Poecilia latipinna,卵胎生,繁殖投入很高)等繁殖方式各异、能量投入不同的4种淡水鱼类为实验 对象,测定了繁殖 IV 期实验鱼对不同浓度的化学预警信息(Damage-released chemical alarm cues, DCAC)的行为响应模式,并探 究了4种实验鱼的化学预警响应与其性腺指数(Gonadosomatic index, GSI)的关联。结果表明:(1)DCAC 对4种实验鱼的空间 分布、活跃状态、逃逸行为等大部分化学预警响应参数均有不同程度的影响(P<0.05);(2)4种实验鱼 GSI 与其化学预警响应参 数的变化无显著相关性(P>0.05)(除高浓度 DCAC 处理组皮球鱼 GSI 与底栖时间的变化负相关外)。研究回答了长期以来有 关繁殖期鱼类化学预警通讯是否缺失的问题,证实了繁殖期不同繁殖生理投入/繁殖对策的4种淡水鱼类均有显著的化学预警 响应,提示鱼类 GSI 与其化学预警响应程度通常不相关(仅高风险环境下繁殖生理投入很高的物种中可能呈现负相关)。 关键词:化学预警信息;繁殖-存活的权衡;繁殖投入;卵生-卵胎生鱼类;鱼类行为

Chemical alarm responses of four freshwater fishes in breeding period and their correlations with gonadosomatic index

XIA Jigang*, ZHANG Qiang, LIU Xiang, ZHANG Ning

Laboratory of Evolutionary Physiology and Behavior, Chongqing Key Laboratory of Animal Biology, College of Life Sciences, Chongqing Normal University, Chongqing 401331, China

Abstract: Chemical alarm cue (CAC) plays an important role in the fish predator-prey interactions and is closely related to species fitness. In recent years, it has become a focus of behavioral ecology, conservation biology, and restoration ecology. Epidermal-damage-released chemical cues (DCAC) are typically released during a predation event and, therefore, serve as a reliable indicator of immediate predation risk. The sensitive avoidance of predation risk sources allows prey to increase their probability of survival by detecting and avoiding potential predators but is costly in terms of reduced foraging or mating opportunities if the emerging chemical cues do not represent an actual threat. Noteworthily, a small number of previous studies have demonstrated that some species of spawning Ostariophysians seasonally lose their alarm pheromone cells and alarm responses to DCAC. Moreover, the correlation between the intensity of chemical alarm responses and reproductive physiological inputs (e.g., gonadosomatic index, GSI) remains largely unexplored. In view of the great energy demand for

基金项目:国家自然科学基金面上项目(31770442);重庆市自然科学基金项目(estc2020jeyj-msxmX0701);重庆市留学人员回国创业创新支持计划(ex2019135);重庆师范大学青年拔尖人才培育计划(14CSBJ08)

收稿日期:2020-02-22; 网络出版日期:2021-05-20

* 通讯作者 Corresponding author.E-mail: jigangxia@163.com

both breeding inputs and chemical alarm responses during breeding in fish, there may be trade-offs between the two based on energy supply and demand. In this study, four freshwater experimental fishes during reproductive phase IV with significant differences in breeding inputs and breeding strategies were used as the experimental models. They were rose bitterling *Rhodeus ocellatus* (an egg-laying fish) with very low breeding input, zebrafish *Danio rerio* (an egg-laying fish) with a bit high breeding input, guppy Poecilia reticulata (a live-bearing fish) with abit high reproductive input, and mollie Poecilia latipinna (a live-bearing fish) with very high reproductive input. The changes in behavioral parameters of the four experimental fishes in response to DCAC were measured using EthoVision XT 9.0 video tracking software. The correlations between the intensity of chemical alarm responses and GSI at different DCAC concentrations in the four experimental fishes were determined. The results showed that the changes in most of the behavioral parameters (i.e., bottom-dwelling time, motionless time, swimming distance, body fill, average speed during the movement and highly mobile time) in the four experimental fishes were significantly affected by DCAC (P<0.05). No significant correlation was found between GSI and changes in the chemical alarm behaviors (P>0.05), except that GSI showed a significantly negative correlation with the change in bottom-dwelling time in the species (i.e., P. latipinna) with the highest breeding input at the high concentration of DCAC (P < 0.05). This study answers the long-standing question of whether the chemical alarm communication in breeding fish is weakened or even absent. The findings demonstrated that all four fish species with different breeding inputs during reproductive phase IV had significant behavioral responses to DCAC and suggested that the GSI was not related to the extent of chemical alarm responses in most fish species.

Key Words: chemical alarm cues; reproduction-survival trade-offs; reproductive input; oviparous-ovoviviparous fish; fish behavior

化学通讯是水生动物最原始、最普遍和最主要的通讯方式之一^[1-9]。与陆生动物相比,由于受到水环境 透明度、浊度等生态因子的制约,鱼类等水生动物的视觉通讯往往受到很大限制,依赖于嗅觉系统的化学通讯 成为水生动物生存的必要选择^[48]。介导鱼类通讯的化学信息主要包括性信息素和一般环境化学信息,其中 性信息素主要与鱼类的繁殖生理与繁殖活动有关,相关研究已日趋成熟;相较而言,食物或化学预警信息 (Chemical alarm cues, CAC)则在鱼类捕食者-猎物种间关系中起重要作用,主要与生存适合度密切关联,近年 来逐渐成为研究热点^[10-13]。CAC 能够引起同伴快速预警与反捕食响应,从而提高种群的整体适合度^[2-3,6-10]。

在众多的鱼类化学预警信息中,鱼体受到来自捕食者攻击等外界的机械性损伤时由表皮棒状细胞破损释放的化学预警信息(Damage-released chemical alarm cues, DCAC)备受研究者关注。DCAC 是一种次黄嘌呤-3-N-氧化物(Hypoxanthine-3-N-oxide)或一组功能相似的化合物,在实验条件下相对比较稳定^[14]。DCAC 的表达与释放无疑有助于提高鱼类的反捕食能力,但鱼类 DCAC 的产生及其行为应答本身是一种较为耗能的生理/生态过程^[7,15-18]。值得注意的是,繁殖也是一种高能耗的生命活动^[19-21]。因此,繁殖期鱼类对 DCAC 是否依然保留或多大程度上保留对 DCAC 的响应便是一个有意义的问题。Smith 等^[22-23]少量研究者曾报道了繁殖期某些硬骨鱼类 DCAC 的产生及其行为应答模式缺失并引起学界对繁殖期鱼类化学预警通讯研究的回避^[5,16]。

生态学家认为反捕食能力是动物适合度的基础条件,适合度最大化必须同时依赖成功的生存和高效的繁衍。我们近期的一项研究发现,繁殖期高体鳑鲏(*Rhodeus ocellatus*)依然对 DCAC 展现出一定程度的行为应答,并且其行为响应程度不受繁殖生理状态和性别的影响^[5],表明 Smith 等的研究结果并不具有普遍性。不过,考虑到高体鳑鲏繁殖生理投入很低,这种现象是否存在于其它不同繁殖投入(繁殖对策)鱼类有必要进一步考证。为此,我们假定:(1)繁殖期鱼类的化学预警通讯是否缺失与不同物种的繁殖生理投入有关,高繁殖投入的物种化学预警通讯可能弱化甚至缺失,而低繁殖投入的物种或将保留显著的化学预警行为(假说一);(2)个体对 DCAC 的应答程度同时受到环境风险强度(例如 DCAC 浓度)的影响和自身繁殖-预警能量分配的

限制(假说二)。为验证以上科学假说,本研究选取高体鳑鲏(卵生,繁殖投入较低)、斑马鱼(Danio rerio,卵 生,繁殖投入较高)、孔雀鱼(Poecilia reticulata,卵胎生,繁殖投入较高)和皮球鱼(Poecilia latipinna,卵胎生,繁 殖投入很高)4种淡水鱼类为实验对象(图1),测定了繁殖 IV 期实验鱼对不同浓度 DCAC 的行为响应模式, 并探究了4种实验鱼的化学预警响应与其性腺指数(Gonadosomatic index, GSI)的关联。

1 材料与方法

1.1 实验动物

实验所用 4 种实验鱼种群均已在实验室长期驯养。这 4 种鱼均无亲体抚育行为,在实验室条件下也无寻 觅适宜产卵生境或筑巢行为,因此繁殖生理投入基本上反映了繁殖投入总体状况。为保证实验驯养条件的一 致性,实验前,将所有实验鱼饲养于 12 个 24 L 的玻璃质循环水槽(40 cm×23 cm×42 cm,实际水深约 26 cm;每 种实验鱼设 3 个平行),并于实验室条件下驯养适应 2 周。驯养期间,实验用水为曝气 24 h 以上的自来水,水 温(24±1)℃,溶解氧大于 6.5 mg/L,光周期 14 L:10 D。每日早晚(09:00 和 20:00)以冰冻水丝蚓(*Tubifex* spp.)各饱足投喂 1 次,投喂 15 min 后,吸去残饵及粪便并更换 1/3 水体。驯养结束后,选取健康活泼、大小相 近且预估处于繁殖Ⅳ期的个体用于 DCAC 制备以及后来的行为学测试。繁殖Ⅳ的判断以实验测定结束后对 性腺的解剖学特征为依据,非繁殖Ⅳ个体的相关测定不用于统计分析。

1.2 DCAC 制备

将实验鱼钝击后断头处死,并在低温条件下(冰上操作)迅速剥离身体两侧皮肤组织并精确计算出面积 大小,然后将所剥离的皮肤组织放入研磨棒中加入适量冰水充分研磨使表皮细胞破碎、内容物流出,过滤,并 最终配制成 10 mL/cm²含有 DCAC 的母液。将各种实验鱼的 DCAC 母液分别及时分装至若干 10 mL 的小袋 中于-20℃冷冻保存,一周内用于实验研究。根据前期实验结果^[5]和预实验研究,繁殖期几种实验鱼的 DCAC 是存在的。

1.3 实验方案

对每种实验鱼均设置 10 mL 自来水(对照组)、2.5 mL DCAC+7.5 mL 自来水(低浓度 DCAC 组)、10 mL DCAC(高浓度 DCAC 组) 3 个化学信息处理组,对应的浓度分别为 0、0.025、0.1 cm²/mL 的皮肤组织研磨液。 实验观测设备为自制的方形水槽(60 cm×11 cm×36 cm,实际水深 26 cm)。将单尾实验鱼转移至实验水槽,并 给予 20 min 的适应期(依据预实验研究结果,20 min 后绝大多数实验鱼能够适应实验测试条件,恢复自发游 泳状态)。在此期间解冻 DCAC 和冰冻自来水。适应结束后,用摄像头(Logitech Webcam Pro 9000,15 帧/s) 拍摄记录实验鱼的行为响应,拍摄时间为 5 min(Pretest);之后,采用注射器分别将 10 mL 的自来水或不同浓 度的 DCAC 通过管道缓缓推入实验水槽(操作时间为 20 s 并给予 20 s 的加样操作恢复期);接着继续拍摄记 录 5 min(Posttest)。实验同时使用 3 个测试水槽(每个化学信息处理随机使用 1 个),每做完 1 个重复,将所 有实验水槽冲洗 3 遍,确保无 DCAC 以及被试鱼化学信息残留。视频录制期间,水温水质条件与驯养期间保 持一致。

行为测试结束后,将每一条与行为测试相对应的实验鱼用 MS-222 麻醉后解剖,检测其健康状况及性腺 成熟程度,用分析天平和直尺测定体重、体长、性腺重,并依据以上参数计算出性腺指数(GSI,GSI=m'/m× 100,式中 m'、m 分别为性腺重和体重)。本研究中,仅将体质健康并处于繁殖IV期的个体用于统计分析。各 个化学信息处理组,高体鳑鲏、斑马鱼、孔雀鱼和皮球鱼被用于统计分析的样本量分别为 n=28、n=25、n=28、 n=28。4 种实验鱼的 GSI 差异显著(图1,表1)。

1.4 数据分析

采用 Noldus 动物运动轨迹跟踪软件(EthoVision XT 9.0, Noldus, Netherlands)对所有录制视频进行分析。 通过对实验鱼空间分布状态(以底栖时间表征,即在距离实验水槽底部 5 cm 范围内出现的时间)、活跃状态 (以静止时间、运动距离、运动平均速度和身体不重合度表征,其中静止状态的判断标准为实验鱼的图心位移 小于1 cm/s)、逃逸行为(以高速运动时间表征,即运动速度大于 30 cm/s 的时间)的解析来量化实验鱼的化 学预警响应^[5,7,16]。为了消除行为背景值对 DCAC 效应的影响,将 DCAC 加入前后行为参数的变化量 (Posttest-Pretest)用于统计分析^[2]。

应用 SPSS 19.0 对数据进行统计分析。首先对实验数据进行正态性和方差齐性检验。若数据满足正态 性和方差齐性,采用单因素协方差分析(以 GSI 为协变量)和 Tukey's HSD 多重比较检验差异显著性,Pearson 相关分析检测实验鱼行为响应变化与 GSI 的关联;若数据不满足正态性和方差齐性,采用 Scheirer-Ray-Hare 分析^[24]检验差异显著性,Spearman 相关分析检测实验鱼行为响应变化与 GSI 的关联。数据均以平均值±标准 误表示,显著性水平设在 P<0.05。



图1 4种实验鱼的形态与性腺指数示意图

Fig.1 Diagram of the morphology and gonadosomatic index of the four experimental fishes

表1 4种实验鱼的形态参数与性腺指数

Table 1	The morphological	parameters and	gonadosomatic inde	ex of the	four experimental	fishes
			0			

实验鱼 Fish species	体长 Body length/cm	体重 Weigh/g	性腺重 Gonadal weight/g	性腺指数 Gonadosomatic index (GSI)	样本量 Sample size
高体鳑鲏 Rhodeus ocellatus	3.81±0.035	1.19±0.035	0.034 ± 0.002	2.67±0.142a	84
斑马鱼 Danio rerio	3.44 ± 0.030	0.884 ± 0.028	0.134 ± 0.006	$15.2 \pm 0.536 \mathrm{bc}$	75
孔雀鱼 Poecilia reticulata	4.39±0.029	2.08 ± 0.030	0.298 ± 0.011	$14.3 \pm 0.458 \mathrm{b}$	84
皮球鱼 Poecilia latipinna	3.10 ± 0.029	2.26 ± 0.042	0.410 ± 0.022	17.9±0.862c	84

数据以平均值±标准误表示;不同小写字母表示 GSI 数值间差异显著

2 结果

2.1 化学预警信息对 4 种实验鱼的行为响应的影响

DCAC 对 4 种实验鱼的化学预警行为均有显著影响,不同鱼类对 DCAC 的行为应答不尽相同(表 2, 图 2)。总体上,DCAC 导致实验鱼底栖时间和静止时间增加(P<0.05)或有增加的趋势、运动距离和身体不重 合度减少(P<0.05)或有减少的趋势。DCAC 对运动平均速度无显著影响(P>0.05),除孔雀鱼外 DCAC 对高 速运动时间也无显著影响(P>0.05)。此外,高浓度和低浓度 DCAC 处理对除身体不重合度以外的行为参数 均无显著影响(P>0.05)。

2.2 4 种实验鱼化学预警响应与其 GSI 的关联

除了高浓度 DCAC 处理组皮球鱼的 GSI 与其底栖时间的变化显著负相关(r=-0.405, P<0.05, 表 3), 在其 它处理组以及其它鱼类中均未发现 GSI 与化学预警响应参数的变化有显著的相关性(P>0.05, 表 3)。

		∆底栖时间/s Bottom- dwelling time	Δ静止时间/s Motionless time	∆运动距 离/cm Swimming distance	∆ 身体不 重合度/% Body fill	∆运动平均 速度/(cm/s) Average speed during the movement	∆ 高速运动 时间/s Highly mobile time
高体鳑鲏	DCAC	H = 0.926,	H = 3.602	<i>H</i> = 1.898	F = 24.90	H = 0.010,	H = 0.225
Rhodeus ocellatus	DUAU	P = 0.400	P = 0.032	P = 0.157	P<0.001	P = 0.990	P = 0.799
	CSI	H = 0.098	H = 0.001	H = 0.793	F = 1.052	H = 2.382	H = 1.653
	651	P = 0.755	P = 0.974	P = 0.376	P = 0.308	P = 0.127	P = 0.202
斑马鱼	DCAC	F = 9.709	H = 6.745	F = 4.242	H = 6.259	H = 1.116	H = 1.047
Danio rerio	DUAG	P<0.001	P = 0.002	P = 0.018	P = 0.003	P = 0.333	P = 0.356
	CSI	F = 0.496	H = 0.060	F = 0.019	H = 4.817	H = 0.362	H = 0.917
	0.01	P = 0.484	P = 0.807	P = 0.891	P = 0.031	P = 0.550	P = 0.341
孔雀鱼	DCAC	H = 1.261	H = 5.345	F = 9.074	H = 5.734	H = 2.543	H = 4.732
Poecilia reticulata	Dung	P = 0.289	P = 0.007	P<0.001	P = 0.005	P = 0.085	P = 0.011
	CSI	H = 0.270	H = 0.856	F = 0.112	H = 0.270	<i>H</i> <0.001	H = 0.003
	0.51	P = 0.605	P = 0.358	P = 0.739	P = 0.605	P = 0.996	P = 0.960
皮球鱼	DCAC	H = 11.86	H = 18.78	F = 14.64	F = 15.39	H = 0.484	H = 1.398
Poecilia latipinna	Dana	P<0.001	P<0.001	P<0.001	P<0.001	P = 0.618	P = 0.253
	CSI	H = 1.056	H = 0.006	F = 0.386	F = 0.203	H = 0.746	H = 0.151
	0.01	P = 0.307	P = 0.937	P = 0.536	P = 0.654	P = 0.390	P = 0.698

表 2 化学信息和性腺指数对 4 种实验鱼的行为响应参数的影响 Table 2 The effects of chemical cues and gonadosomatic index on the behavioral parameters of the four experimental fishes

DCAC: 表皮破损释放的化学预警信息 Damage-released chemical alarm cues; CSI: 性腺指数 Gonadosomatic index; P<0.05,差异显著

表 3 4 种实验鱼化学预警响应与性腺指数的关联

Table 3 Correlation analyses of the behavioral parameters and gonadosomatic index in the four experimental fishes

			∆底栖时间∕s Bottom-dwelling time	∆ 静止时间/s Motionless time	∆ 运动距离/cm Swimming distance	Δ身体不 重合度/% Body fill	∆运动平均 速度/(cm/s) Average speed during the movement	∆ 高速运动 时间/s Highly mobile time
高休籐鮍	对昭	CSI	r=0.266	r = 0.203	r=-0.122	r = -0.330	r=0.021	r=-0.082
间件幼幼	21 M	051	$P_s = 0.171$	$P_s = 0.301$	$P_p = 0.536$	$P_s = 0.086$	$P_p = 0.915$	$P_s = 0.680$
Rhodaus ocellatus	低浓度 DCAC		r = 0.070	r = -0.123	r = 0.140	r = -0.161	r = 0.074	r = 0.102
Inoueus occiutius	KIKIZ DUNG		$P_s = 0.723$	$P_s = 0.534$	$P_s = 0.477$	$P_s = 0.413$	$P_s = 0.709$	$P_s = 0.607$
	喜浓度 DCAC		r = -0.241	r = -0.143	r = 0.180	r = 0.322	r = 0.203	r = 0.221
	PIN DUNG		$P_p = 0.217$	$P_p = 0.469$	$P_p = 0.359$	$P_p = 0.095$	$P_p = 0.299$	$P_s = 0.259$
蒋己伯	对招	CSI	r = 0.010	r = 0.098	r = 0.001	r = -0.290	r = 0.011	r=0.119
风马西	21 KG	651	$P_p = 0.964$	$P_s = 0.640$	$P_p = 0.997$	$P_p = 0.160$	$P_p = 0.957$	$P_s = 0.571$
Danio rario	低浓度 DCAC		r=0.293	r = 0.227	r = -0.164	r = -0.020	r=0.016	r=0.193
Danio Teno	KIKIZ DUNG		$P_p = 0.155$	$P_s = 0.275$	$P_p = 0.433$	$P_p = 0.926$	$P_s = 0.939$	$P_p = 0.355$
	喜浓度 DCAC		r = -0.110	r = -0.203	r=0.226	r = -0.085	r = 0.292	r=0.243
	同限及DEAG		$P_p = 0.600$	$P_s = 0.330$	$P_p = 0.277$	$P_s = 0.685$	$P_p = 0.157$	$P_p = 0.242$
引发缶	对招	CSI	r = 0.206	r = -0.010	r=0.037	r=0.013	r = 0.119	r = -0.090
北進巴		651	$P_s = 0.292$	$P_s = 0.960$	$P_s = 0.853$	$P_s = 0.947$	$P_s = 0.545$	$P_s = 0.649$
Dossilia noticulata	低浓度 DCAC		r=0.185	r=0.219	r = -0.247	r = -0.256	r = -0.156	r = -0.186
1 десина тенсинана	KIK/Z DUAL		$P_p = 0.346$	$P_s = 0.263$	$P_p = 0.205$	$P_p = 0.188$	$P_s = 0.428$	$P_s = 0.343$
	直波 亩 DCAC		r = -0.104	r = 0.059	r = 0.042	r = 0.022	r = 0.086	r = 0.105
	同低反 DUAU		$P_s = 0.598$	$P_p = 0.766$	$P_p = 0.831$	$P_p = 0.910$	$P_s = 0.664$	$P_s = 0.595$
由球角	マナ旧名	CSI	r = 0.073	r = 0.334	r = -0.192	r = -0.295	r = -0.005	r = 0.186
反坏鱼		651	$P_s = 0.710$	$P_s = 0.082$	$P_p = 0.328$	$P_p = 0.127$	$P_s = 0.978$	$P_s = 0.344$
	低速度 DCAC		r = -0.143	r = -0.315	r=0.215	r = 0.072	r = -0.286	r = -0.098
Poecuia iatipinna	限密度 DUAU		$P_s = 0.468$	$P_s = 0.102$	$P_p = 0.272$	$P_p = 0.714$	$P_s = 0.140$	$P_s = 0.620$
	青冰座 DC4C		r = -0.405	r = -0.061	r = 0.188	r=0.123	r = -0.060	r = 0.102
	同低反 DLAL		$P_s = 0.033$ *	$P_s = 0.759$	$P_p = 0.339$	$P_p = 0.534$	$P_s = 0.761$	$P_s = 0.604$

*P<0.05,差异显著



图 2 化学预警信息对 4 种实验鱼的行为响应的影响

Fig.2 The effects of chemical alarm cues on the behavioral parameters of the four experimental fishes DCAC:表皮破损释放的化学预警信息 Damage-released chemical alarm cues;不同小写字母表示同一种实验鱼的不同化学信息处理组间差异显著(P<0.05)

3 讨论

化学预警通讯是鱼类应对被捕食风险一种有效的生态策略,然而,鱼类 DCAC 的产生及其行为应答本身 是一种较为耗能的生理/生态过程^[7,15-18]。在不同生活史阶段或特定生理状态下,鱼类往往面临基于能量供 需的"觅食-避敌"、"生存-发育"等权衡(Trade-offs)。例如,Brown 等^[16]发现,黑头呆鱼(*Pimephales promelas*) 被饥饿 48 h 后对 DCAC 的行为应答缺失,而饱食组和短时饥饿组(12 h 以内)的实验鱼却展示出显著的化学 预警行为(包括增加的隐匿时间、增加的爆发游泳以及僵直行为等);类似地,McCormick 等^[17]发现,来自被食 物剥夺的星塘鳢(*Asterropteryx semipunctatus*)的 DCAC 不能够引发同种个体的化学预警响应,而来自饱食投喂 组动物的 DCAC 却能够导致同种个体产生显著的化学预警响应,提示食物剥夺或能量赤字将对鱼类 DCAC 的 产生以及行为应答造成不利影响。此外,发育早期的孔雀鱼仔鱼并不表现出对同生群个体 CAC 的行为应答, 但发育 14 d 后的仔鱼却表现出显著的行为回避响应,提示发育早期生长优先的策略可能更有益于种群适合 度的提高^[3]。

鱼类进入繁殖状态需要较高的能量成本,能量储备被认为是雌性能否进入繁殖期的限制条件之一,只有 贮存了足够能量的个体才能进入繁殖状态^[19-21]。GSI 通常被作为鱼类繁殖生理投入的核心指标用于相关研 究^[19,25]。由于繁殖期增大的 GSI 往往导致鱼体腹部显著凸起,增加其运动能耗并限制其逃逸能力^[26-27],因此,对环境风险信息的识别与应答就至关重要。鉴于繁殖期鱼类的繁殖生理投入和化学预警响应均具有较高的能量需求,二者可能存在基于能量供需的生存-繁殖的权衡。那么,繁殖期鱼类的化学预警行为表现到底如何呢?早期的一些研究者发现黑头呆鱼等一些硬骨鱼类繁殖期 DCAC 的产生及其行为应答模式缺失。例如,繁殖期雄性黑头呆鱼产生 DCAC 的表皮棒状细胞缺失,无法产生 DCAC,但雌性仍可通过棒状细胞产生^[22];繁殖期不同性别的曲口鱼(*Campostoma anomalum*)产生 DCAC 的表皮棒状细胞均大量缺失,无法产生足够量的 DCAC^[23];Pollock 等^[28]发现,黑头呆鱼对来自繁殖期和非繁殖期雌性个体的 DCAC 的行为响应无显著差异,繁殖生理状况与反捕食行为无统计学意义上显著相关性,但与反捕食行为存在负相关趋势^[28]。本研究发现,DCAC 对高体鳑鲏、斑马鱼、孔雀鱼、皮球鱼 4 种不同繁殖生理投入(繁殖对策)的实验鱼的化学预警行为均有显著影响,具有最高繁殖投入的皮球鱼的化学预警响应不仅没有缺失而且没有弱化,研究结果不支持"假说一";不仅如此,除了高浓度 DCAC 处理组皮球鱼的 GSI 与其底栖时间的变化呈现显著负相关,在皮球鱼的其它处理组以及其它鱼类中均未发现 GSI 与化学预警响应参数的变化有显著的相关性,结果提示高繁殖投入物种种内个体的化学预警响应可能存在繁殖投入-避敌表现的权衡,但这种权衡也仅在高风险环境下(例如高浓度 DCAC)显著存在,研究结果仅在少有的特定情况下支持"假说二"。

本研究回答了长期以来有关繁殖期鱼类化学预警通讯是否缺失的问题。主要研究发现包括:(1)证实了 繁殖期不同繁殖生理投入的4种淡水鱼类均有显著的化学预警响应;(2)揭示了鱼类 GSI 与其化学预警响应 程度的内在关联(普遍不相关,仅在高风险环境下繁殖生理投入很高的物种中可能呈现负相关)。尽管 DCAC 对4种实验鱼的空间分布、活跃状态、逃逸行为等大部分化学预警响应参数均有不同程度的影响,但不同鱼类 对 DCAC 的行为应答程度不尽相同。特别是,从图2中静止时间的变化、身体不重合度的变化等参数可以看 出,随 GSI 增加,化学预警响应程度有增大的趋势。因此,在种间水平上,繁殖生理投入高的物种可能具有更 为显著的化学预警响应。在种内水平上,总体上,DCAC 导致实验鱼静止时间增加、运动距离和身体不重合度 减少或有减少的趋势。可见,运动状态是指示几种鱼化学预警响应有效的行为参数。此外,不同行为参数对 环境风险强度(DCAC 浓度)的敏感性可能不同,高浓度和低浓度 DCAC 处理对高体鳑鲏和斑马鱼的身体不重 合度有显著影响,但对其它所测行为参数均无显著影响,提示未来鱼类化学预警行为研究中,对行为应答程度 的分级是必要的。

本研究所涉及的4种实验鱼不仅繁殖生理投入差异显著,而且繁殖对策也体现了多样性(其中高体鳑鲏和斑马鱼为卵生,孔雀鱼和皮球鱼为卵胎生),研究结果具有一定的代表性,对于深入理解鱼类繁殖与生存对策的权衡有一定的生态学意义,亦可望为行为生态学、保护与恢复生态学相关研究提供启发。不过,考虑到繁殖期鱼类的化学预警通讯可能受到多种内在调节机制和外界环境的影响,在与相关研究进行比较时,必须谨慎对待。首先,本研究所用实验鱼为来自实验室驯养的较长期缺乏天然捕食者的种群,在与野生种群的相关研究进行比较时应格外注意^[5,28];其次,"个性"与鱼类的化学预警响应有关并且可能掩盖繁殖生理状态的效应^[4],进而影响化学预警行为与生理状态的关联;再次,本实验所用几种鱼的繁殖行为相对较为温和,然而某些鱼类由于在繁殖期具有十分剧烈的筑巢、求偶、交配等行为而容易导致皮肤破损,对于那些鱼类而言,其DCAC暂时性/季节性缺失则又是合理的,以避免给予配偶错误信号,有助于提高繁殖成功率^[29-30]。

参考文献(References):

- [1] Hara T J. Overview and introduction//Hara T J, ed. Fish Chemoreception. Dordrecht: Springer, 1992: 1-12.
- [2] Xia J G, Elvidge C K, Cooke S J. Niche separation, ontogeny, and heterospecific alarm responses in centrarchid sunfish. Behavioral Ecology, 2018, 29(4): 862-868.
- [3] Xia J G, Cheng M L, Cai R Y, Fu S J, Cooke S J, Elvidge C K. Ontogenetic changes in chemical alarm cue recognition and fast-start performance in guppies (*Poecilia reticulata*). Ethology, 2017, 123(12): 916-923.
- [4] 夏继刚, 刘香, 黄艳. 高体鳑鲏化学预警响应与"个性"行为的关联. 生态学报, 2019, 39(17): 6425-6432.

F = 1	コレムカ		품 쓰고 다니	毎年 アキャー・ディー・クラント・コート	~ 1		1. + 24 10	2010	20(20)	TOOD TOOD
· •	54÷1/音	4 J TT 51	1月 21米 IXIII		AT TTUNI IN 15 P	与生地状态的上肚	(王)(三)(6)	2018	38(20).	17773-17730
			. /X SPECTE	507H77HPHPPhPhPhPhPhPhPhPhPhPhPhPhPhPhPhPh	1 1 // חיין // /& 💤		$- \pm p_0 \pm q_{\rm M}$	2010.	501207	1445 - 1450.

- [6] Xia J G, Peng M R, Huang Y, Elvidge C K. Acute warming in winter eliminates chemical alarm responses in threatened Qinling lenok Brachymystax lenok tsinlingensis. Science of the Total Environment, 2020, doi: 10.1016/j.scitotenv.2020.142807.
- [7] Wisenden B D. Olfactory assessment of predation risk in the aquatic environment. Philosophical Transactions of the Royal Society B: Biological Sciences, 2000, 355(1401): 1205-1208.
- [8] Wisenden B D, Millard M C. Aquatic flatworms use chemical cues from injured conspecifics to assess predation risk and to associate risk with novel cues. Animal Behaviour, 2001, 62(4): 761-766.
- [9] Ferrari M C O, Wisenden B D, Chivers D P. Chemical ecology of predator-prey interactions in aquatic ecosystems: a review and prospectus. Canadian Journal of Zoology, 2010, 88(7): 698-724.
- [10] Sentis A, Ramon-Portugal F, Brodeur J, Hemptinne J L. The smell of change: warming affects species interactions mediated by chemical information. Global Change Biology, 2015, 21(10): 3586-3594.
- [11] Porteus C S, Hubbard P C, Webster T M U, van Aerle R, Canúrio A V M, Santos E M, Wilson R W. Near-future CO₂ levels impair the olfactory system of a marine fish. Nature Climate Change, 2018, 8(8): 737-743.
- [12] Goldman J A, Désormeaux I S, Brown G E. Disturbance cues as a source of risk assessment information under natural conditions. Freshwater Biology, 2020, 65(5): 981-986.
- [13] Bairos-Novak K R, Crane A L, Chivers D P, Ferrari M C O. Better the devil you know? How familiarity and kinship affect prey responses to disturbance cues. Behavioral Ecology, 2019, 30(2): 446-454.
- [14] Brown G E, Adrian Jr J C, Patton T, Chivers D P. Fathead minnows learn to recognize predator odour when exposed to concentrations of artificial alarm pheromone below their behavioural-response threshold. Canadian Journal of Zoology, 2001, 79(12): 2239-2245.
- [15] Skelly D K. Field evidence for a cost of behavioral antipredator response in a larval amphibian. Ecology, 1992, 73(2): 704-708.
- [16] Brown G E, Smith R J F. Foraging trade-offs in fathead minnows (*Pimephales promelas*, Osteichthyes, Cyprinidae): acquired predator recognition in the absence of an alarm response. Ethology, 1996, 102(5): 776-785.
- [17] McCormick M I, Larson J K. Effect of hunger on the response to, and the production of, chemical alarm cues in a coral reef fish. Animal Behaviour, 2008, 75(6): 1973-1980.
- [18] Lienart G D H, Mitchell M D, Ferrari M C O, McCormick M I. Temperature and food availability affect risk assessment in an ectotherm. Animal Behaviour, 2014, 89: 199-204.
- [19] Barber B J, Blake N J. Growth and reproduction of the bay scallop, Argopecten irradians (Lamarck) at its southern distributional limit. Journal of Experimental Marine Biology and Ecology, 1983, 66(3): 247-256.
- [20] Schultz E T, Clifton L M, Warner R R. Energetic constraints and size-based tactics: the adaptive significance of breeding-schedule variation in a marine fish (Embiotocidae: *Micrometrus minimus*). The American Naturalist, 1991, 138(6): 1408-1430.
- [21] Palstra A P, van den Thillart G E E J M. Swimming physiology of European silver eels (Anguilla anguilla L.): energetic costs and effects on sexual maturation and reproduction. Fish Physiology and Biochemistry, 2010, 36(3): 297-322.
- [22] Smith R J F. Testosterone eliminates alarm substance in male fathead minnows. Canadian Journal of Zoology, 1973, 51(8): 875-876.
- [23] Smith R J F. Seasonal loss of alarm substance cells in North American cyprinoid fishes and its relation to abrasive spawning behaviour. Canadian Journal of Zoology, 1976, 54(7): 1172-1182.
- [24] Sokal R R, Rohlf F J. Biometry: The Principles and Practice of Statistics in Biological Research. 4th ed. New York: W. H. Freeman and Company, 2012.
- [25] Encina L, Granado-Lorencio C. Seasonal changes in condition, nutrition, gonad maturation and energy content in barbel, Barbus sclateri, inhabiting a fluctuating river. Environmental Biology of Fishes, 1997, 50(1): 75-84.
- [26] Plaut I. Does pregnancy affect swimming performance of female Mosquitofish, Gambusia affinis? Functional Ecology, 2002, 16(3): 290-295.
- [27] James R S, Johnston I A. Influence of spawning on swimming performance and muscle contractile properties in the short-horn sculpin. Journal of Fish Biology, 1998, 53(3): 485-501.
- [28] Pollock M S, Friesen R G, Pollock R J, Kusch R C, Chivers D P. The avoidance response of fathead minnows to chemical alarm cues: understanding the effects of donor gender and breeding condition. Chemoecology, 2005, 15(4): 205-209.
- [29] Lastein S, Höglund E, Mayer I, Øverli Ø, Døving K B. Female crucian carp, Carassius carassius, lose predator avoidance behavior when getting ready to mate. Journal of Chemical Ecology, 2008, 34(11): 1487-1491.
- [30] Kawaguchi Y, Nagaoka A, Kitami A, Mitsuhashi T, Hayakawa Y, Kobayashi M. Gender-typical olfactory regulation of sexual behavior in goldfish. Frontiers in Neuroscience, 2014, 8: 00091.