

沙棘木蠹蛾生殖系统形态学和组织学观察^{*}

周 娇^{1**} 李 娟² 翁 强² 骆有庆^{1***}

(1. 北京林业大学省部共建森林培育与保护重点实验室 北京 100083;

2. 北京林业大学生物科学与技术学院动物生理学科 北京 100083)

摘 要 沙棘木蠹蛾 *Holcocus hippophaecolus* Hua, Chou, Fang *et* Chen 属鳞翅目 (Lepidoptera) 木蠹蛾科 (Cossidae), 是我国的特有种。2001 年以来, 沙棘木蠹蛾在我国大面积爆发, 是迄今为止我国沙棘林最大的蛀干害虫, 给我国的沙棘产业造成了巨大的损失。本论文从形态学和组织学 2 个方面确定了沙棘木蠹蛾雌、雄生殖系统的特征, 同时, 对比了雄性交尾前后生殖系统各部位的差异。未交尾雄蛾的生殖系统贮精囊、附腺管和射精管呈白色, 其内包含大量的精子束待交尾, 已交尾雄蛾的生殖系统呈透明或半透明状。除雄性附腺外, 在交尾后的精巢、贮精囊和射精管中都能观察到真核精子束。通过上述对雄性生殖系统的形态学和组织学观察, 尤其是对贮精囊和射精管中精子束观察, 可判断精子束的填充状态, 从而判断雄蛾交尾与否, 能够检验性信息素引诱剂对沙棘木蠹蛾的防治效果, 确立判断雄蛾交尾与否的标准对指导沙棘木蠹蛾防治具有重要意义。

关键词 沙棘木蠹蛾, 雄性生殖系统, 组织学观察

Morphological and histological observations on the reproductive system of *Holcocus hippophaecolus*

ZHOU Jiao^{1**} LI Juan² WENG Qiang² LUO You-Qing^{1***}

(1. The Key Laboratory for Silviculture and Conservation of Ministry of Education,

Beijing Forestry University, Beijing 100083, China; 2. College of Biological Science and

Technology, Department of Animal Physiology, Beijing Forestry University, Beijing 100083, China)

Abstract *Holcocus hippophaecolus* Hua, Chou, Fang *et* Chen (Lepidoptera, Cossidae) is endemic to China and a serious pest of seabuckthorn forest that has caused tremendous losses. Large-scale outbreaks of this pest have been reported since 2001. This paper describes morphological and histological characteristics of the male and female reproductive system of *H. hippophaecolus* and differences in the male reproductive system before and after mating. In unmated males, the seminal vesicles, accessory glands and ejaculatory ducts are white and contain a large number of sperm bundles. However, in males that have mated, the reproductive system is transparent and translucent. Sperm bundles can be observed in the testis, seminal vesicles and ejaculatory ducts in addition to the accessory glands. This observation, and especially the distribution of sperm bundles, can be used to distinguish between mated and unmated males. The ability to distinguish these is useful for evaluating the efficiency of sex pheromone traps.

Key words *Holcocus hippophaecolus*, male reproductive system, histological observation

沙棘木蠹蛾 *Holcocus hippophaecolus* Hua, Chou, Fang *et* Chen 属鳞翅目 Lepidoptera 木蠹蛾科 Cossidae, 是我国的特有种, 至今国外尚未见有关于其发生危害的报道。2001 年以来, 沙棘木蠹

蛾在我国大面积爆发, 是迄今为止我国沙棘林最大的蛀干害虫, 给我国的沙棘产业造成了巨大的损失 (宗世祥等, 2006)。在辽宁, 沙棘木蠹蛾为 4 年 1 代, 老熟幼虫 5 月上旬入土化蛹, 成虫始见于

* 资助项目: 国家自然科学基金 (30730075)。

**E-mail: xjbzhoujiao@163.com

***通讯作者, E-mail: youqingluo@126.com

收稿日期: 2011-08-14, 接受日期: 2011-09-28

5月末,终见于9月初,期间还经历2次羽化高峰期,分别为6月中旬和7月下旬。沙棘木蠹蛾主要以幼虫危害沙棘的主干和根部。主干受害处挂满了絮状的虫粪,常造成树木表皮干枯;受害根基部周围多见有被推出地面的粪屑,树根大部分被蛀空,导致整株枯死(路常宽等,2004)。

鳞翅目的生殖系统在不同的种类中有所差异,生殖系统的差异也是系统发育的来源。鳞翅目生殖系统的形态研究主要集中于天蛾科、袋蛾科等,对木蠹蛾科少有报道(孙雅杰等,1991;李照会等,1993;Tian *et al.*, 2006),本论文的研究目的是从形态学和组织学角度确定沙棘木蠹蛾雌、雄生殖系统特征,为进一步深入研究沙棘木蠹蛾系统发育学奠定基础;同时我们比较了交尾前后雄性生殖系统各部分的组织学差异,初步确立了判断雄蛾交尾与否的标准。

1 材料与方法

1.1 昆虫

沙棘木蠹蛾采集于辽宁省建平县。成虫由老熟幼虫人工饲养获得。老熟幼虫于室温下饲养,将大批老熟幼虫及新鲜沙棘根段放于整理箱中,用沙土覆盖,湿度保持70%左右,用纱网将整理箱覆盖,以保证透气。每2周翻看1次虫体,并将沙土保湿,挑出结茧的虫体,区分雌、雄单独放置于培养箱中饲养,温度30℃,湿度70%,光暗周期比16:9,每2 d检查1次化蛹结茧情况。已交配雄蛾的获得:同一晚羽化的雌、雄蛾人为放入养虫笼中,观察其交配,待雌、雄交配1次后,将雌、雄蛾分开,6 h后解剖雌蛾生殖系统,并固定至4%多聚甲醛中,待实验。

1.2 形态学

取羽化或交尾的雌、雄蛾,放入毒瓶中一段时间后取出,用手术小剪刀剪去沙棘木蠹蛾的头、胸部,去掉腹部鳞毛,沿腹背中央剪开表皮并将其固定在蜡盘上。加清水浸湿虫体,在双目立体解剖镜下,用镊子剔去脂肪体,再将气管、消化及神经系统剔除,使得完整的生殖系统,生殖系统整理有序后在显微镜下拍照。

1.3 组织学

将解剖出的生殖系统在4%多聚甲醛中固定12 h后,经水冲洗70%、80%、90%、95%、100%酒

精和二甲苯脱水后石蜡包埋,切成4~6 μm厚的切片,过夜烘干。经二甲苯、100%、99%、95%、90%、80%、70%酒精脱蜡,经苏木精-伊红(HE)染色后,经上行酒精和二甲苯脱水,以中性树胶封片制成永久切片,用于组织学观察。

2 结果与分析

2.1 生殖系统的形态学观察

2.1.1 雌性生殖系统的形态学观察 沙棘木蠹蛾雌性生殖系统位于雌蛾腹部2~6节之间,在背血管下,周围包被神经节,卵巢左右各1个,每个卵巢由4根卵小管组成,每管中有卵粒若干,左右卵巢在端部合并为1个,侧输卵管左右2根,到腹部第6节附近合并为1根中输卵管,与外生殖器相通(图1:A)。侧输卵管及中输卵管皆为向外排卵的通道。受精囊为膨大的肾形,与中输卵管相通,是雌、雄个体交配后,精子在雌体内贮存的地方,当卵经过通道向外排出时,由受精囊释放精子使卵受精。受精囊末端是很长的附性腺,缠绕在一起。附性腺通常分泌一种粘性物质,当雌虫产卵时,可使卵粘在他物上或结成块或做成卵囊。交配囊是鳞翅目昆虫特有的器官,位于中输卵管和阴道的交界处,沙棘木蠹蛾的交配囊呈长圆柱状,为交配时接受阳茎的地方,精子即泄入其中,而后再流入受精囊。

2.1.2 雄性生殖系统形态学观察 沙棘木蠹蛾雄性生殖系统的位置与雌性相同,由一对精巢、一对输精管、一对贮精囊、附腺和射精管5部分组成(图1:B)。精巢产生精子;输精管为成熟精子流向贮精囊的通道;射精管为精子向外排泄的通道;附腺可分泌精液,保证精子达到受精囊前有足够的营养和合适的环境,另有一些附腺能在交配时产生化学和物理刺激,给雄虫的神经内分泌系统一定的信息,促进交配行为的完成。如果蝇及地中海粉螟等种类的附腺分泌物与精珠的形成有关,精珠内包含精液和许多精子,交尾时雄虫将分泌物排泄入雌虫的交尾囊或阴道中。

2.2 生殖系统的组织学观察

沙棘木蠹蛾的精巢中,精子二形——真核精子和无核精子(图2:A,C)。真核精子与无核精子都呈束状,真核精子顶端的核被染成紫色。精巢由大量的延长的卵泡细胞组成了许多胞囊,胞囊

Bt 稻生态安全评价研究包括在生长期(大田阶段)生态安全评价和转 Bt 稻产后生态安全评价。目前对转 Bt 稻生长期生态安全评价主要包括了对靶标害虫的影响(Tu *et al.*, 2000; Ye *et al.*, 2001; Khanna and Raina, 2002; 李冬虎等, 2004)、对非靶标害虫及天敌的影响(傅强等, 2003; 焦晓国等, 2006)及对稻田节肢动物群落多样性的影响(刘志成等, 2003a, 2003b; 刘雨芳和尤民生, 2004)。

作为水稻生产与销售中的一个重要环节——粮食储藏, 少有对转 Bt 水稻稻米在储藏期评价的报道。转基因稻谷在储藏过程中, 对储藏期间的非靶标害虫及其天敌, 进而对整个储藏期生物群落结构等有无影响; 同一个转基因材料, 是否会因种植地区的差异, 引起其造成对储藏期间害虫的影响差异, 这些均是转基因水稻进行商品化之前必须明确的问题。

赤拟谷盗 *Tribolium castaneum* Herbst 属鞘翅目拟步甲科, 是储粮中一种重要的害虫, 由于其世代间隔短, 繁殖能力强, 易于饲养, 适应能力强, 很少病害, 饲料一般不霉变等特点(张劳, 1989), 使得赤拟谷盗成为评价转 Bt 稻谷对非靶标节肢动物长期效应和非预期效应的理想对象(Conner and Jacobs, 1999)。

本研究以来自湖北武穴、孝感、随州 3 个不同地区的转 *cry1Ab/cry1Ac*、*cry2A*、*cry1C* 基因明恢 63 (分别命名为 TT51、T2A-4 和 T1C-49) 为材料, 研究以其继代饲养赤拟谷盗对其发育历期等生命表参数的影响, 以及其体内毒蛋白的累积与否, 以期能为转基因水稻产后领域安全性评价以及转基因水稻产后领域有害生物治理策略的制定提供依据。

1 材料与方 法

1.1 供试材料

供试稻谷: 来自湖北武穴、孝感、随州 3 个不同地区的转 *cry1Ab/cry1Ac*、*cry2A*、*cry1C* 基因明恢 63 (分别命名为 TT51、T2A-4 和 T1C-49) 和原始受体品种明恢 63 (简称 MH63), 由华中农业大学作物遗传改良国家重点实验室提供。

供试昆虫: 赤拟谷盗, 由华中农业大学城市有害生物防治研究所提供, 在室内用半碎小麦饲养 20 代以上。

1.2 试验方法

1.2.1 喂食方法

1.2.1.1 实验材料前处理 将所有供试稻谷去除杂质并暴晒 3 d, 用密封性能好的容器常温储存备用。使用前调整含水量至 $13\% \pm 1\%$ 。使用时, 将稻谷粉碎并过 40 目筛, 用于产卵实验的稻谷粉碎后过 120 目筛。

1.2.1.2 喂食方法 以半碎小麦饲养的赤拟谷盗成虫为试虫接入过 120 目的各种稻谷中, 产卵 12 h 后筛出成虫, 以得到的卵为试验试虫第 1 代卵开始试验, 以同种谷粉进行饲养一直到羽化成虫, 到成虫大量羽化后, 继续接入 120 目的同种稻谷中产卵 12 h, 开始第 2 代的饲养, 以此类推在实验室进行继代饲养 6 代。

1.2.2 赤拟谷盗生命表及生命参数的观察

1.2.2.1 卵期、卵孵化率的观察 取 24 h 内羽化的成虫随机配对。从相应稻谷粉中收集 12 h 内产的卵, 放于培养皿中, 将培养皿放入气候箱中以待孵化。每天 2 次检查卵的孵化情况, 并移出新孵化的幼虫, 记录卵期及卵的孵化率, 每个重复 50 粒, 每个处理重复 5 次。

1.2.2.2 幼虫期、化蛹率的观察 从相应稻谷粉的卵中收集 12 h 内龄期的幼虫, 按照每瓶 30 头的密度将其转移到装有 10 g 相应稻谷粉的管中。每个处理重复 5 次。每天观察幼虫的发育情况, 直至幼虫化蛹, 化蛹后及时取出蛹。记录幼虫期、化蛹率。

1.2.2.3 蛹期、羽化率、雌雄比的观察 从相应稻谷粉中收集 12 h 内的蛹, 每重复 30 头蛹, 放入指形管中, 管中放入适量稻谷粉, 每个处理重复 3~5 次。每天观察蛹的发育情况, 直至羽化, 羽化后的成虫及时取出。记录蛹期、羽化率, 并于化蛹后 2~3 d 观察蛹的雌雄, 记录雌雄比。

1.2.2.4 成虫产卵前期、产卵期、产卵量的观察

取 24 h 内羽化的成虫随机配对。将每对放在装有 3 g 粉碎稻谷(过 120 目筛)的指形管中, 每一处理重复 30 次, 每天过筛检查玻璃小瓶, 直到产卵开始为止。集中收集羽化配对后 10~20 d 内产的卵, 为产卵能力指标。记录产卵前期、产卵期、产卵量。

1.2.3 杀虫蛋白含量的测定 选择孝感地区的各种供试稻谷及饲养的赤拟谷盗进行杀虫蛋白的测定。采用 Elisa 试剂盒进行测定, 赤拟谷盗取每代的老熟幼虫, 测定前用面粉进行饲喂 24 h。

1.3 数据分析

利用 SAS 软件(SAS Institute, 1990)对数据进行统计分析,采用 LSD 法进行多重比较,孵化率、化蛹和羽化率方差分析前进行反正弦转换,各虫态历期和生殖力进行对数转换。

2 结果与分析

2.1 不同地区转 Bt 基因稻谷继代饲喂赤拟谷盗后对其生长发育的影响

通过一年多的时间,研究了来自 3 个不同地区湖北武穴、湖北孝感、湖北随州的转 *cry2A*、*cry1C* 和转 *cry1Ab/cry1Ac* 基因水稻及各区的明恢 63 对照水稻,在储藏期间,通过继代饲养仓储重要害虫赤拟谷盗 6 代,对赤拟谷盗产卵前期、产卵量、卵

期、卵孵化率、幼虫期、幼虫死亡率、化蛹率、蛹期、蛹重、羽化率等各虫态历期及生命表参数的影响的研究见表 1~3,从表 1~3 中可以看出,用转基因水稻和非转基因对照水稻饲养的各种处理,赤拟谷盗各个生长发育指标为:卵期 3~4 d,卵孵化率 85%~100%,幼虫期 22~27 d,化蛹率 85%~97%,蛹期 6~7 d,百蛹重 0.25~0.31 g,性比 0.8~1.4,羽化率 82%~97%,产卵前期 5~7 d,各参数同一世代不同地区之间以及同一地区不同世代之间均没有极显著差异。初步得出结论,转 *cry2A*、*cry1C* 和转 *cry1Ab/cry1Ac* 基因水稻在储藏期间,在 6 代的饲养过程中,对赤拟谷盗的各发育历期及生命表参数没有明显的影响,各个指标的变化均未达到极显著差异水平。

表 1 转 *cry2A* 基因稻谷水稻对赤拟谷盗部分生命表参数的影响

Table 1 Influence of transgenic *cry2A* rice on life table parameters of *Tribolium castaneum* at different generations

不同水稻		世代 Generation					
Rice		1	2	3	4	5	6
卵期(d) Egg	武 T2A-1	4.0 ± 0.0aA	3.5 ± 0.1aA	3.6 ± 0.0aA	3.7 ± 0.3aA	3.9 ± 0.2aA	3.6 ± 0.1 aA
	孝 T2A-1	3.7 ± 0.1aA	3.6 ± 0.3aA	3.8 ± 0.0aA	3.8 ± 0.2aA	3.6 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1 aA
	随 T2A-1	3.9 ± 0.1aA	3.7 ± 0.2aA	3.7 ± 0.2aA	3.8 ± 0.2aA	3.7 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1 aA
	武 MH63	3.8 ± 0.2aA	3.7 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA	3.5 ± 0.1aA	3.7 ± 0.0aA	3.6 ± 0.1 aA
	孝 MH63	3.6 ± 0.0aA	3.9 ± 0.1aA	3.7 ± 0.2aA	3.5 ± 0.3aA	3.7 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1 aA
	随 MH63	3.8 ± 0.1aA	3.8 ± 0.0aA	3.6 ± 0.2aA	3.4 ± 0.3aA	3.8 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1 aA
幼虫期(d) Larvae	武 T2A-1	22.9 ± 0.0aA	24.2 ± 0.4aA	25.1 ± 1.3aA	25.1 ± 1.1aA	25.9 ± 0.6aA	25.5 ± 1.2 aA
	孝 T2A-1	25.5 ± 1.2aA	26.1 ± 0.9aA	25.0 ± 0.0aA	26.3 ± 1.3aA	24.9 ± 0.3aA	25.9 ± 1.7 aA
	随 T2A-1	25.9 ± 0.4aA	25.4 ± 1.4aA	24.1 ± 1.5aA	25.1 ± 1.3aA	24.8 ± 2.2aA	25.9 ± 1.6 aA
	武 MH63	23.7 ± 1.1aA	24.0 ± 0.7aA	25.8 ± 0.9aA	24.8 ± 0.9aA	24.7 ± 0.9aA	26.0 ± 1.4 aA
	孝 MH63	25.3 ± 0.9aA	25.5 ± 0.2aA	25.0 ± 0.5aA	25.6 ± 1.6aA	25.0 ± 1.9aA	24.8 ± 0.5 aA
	随 MH63	26.7 ± 1.8aA	24.7 ± 1.9aA	24.0 ± 1.5aA	26.4 ± 2.7aA	25.6 ± 0.2aA	25.6 ± 1.4 aA
蛹期(d) Pupae	武 T2A-1	6.1 ± 0.1aA	6.7 ± 0.0aA	6.1 ± 0.1aA	6.4 ± 0.0aA	6.1 ± 0.1aA	6.3 ± 0.2 aA
	孝 T2A-1	6.4 ± 0.1aA	6.7 ± 0.1aA	6.0 ± 0.1aA	6.2 ± 0.1aA	6.0 ± 0.2aA	6.3 ± 0.5 aA
	随 T2A-1	6.7 ± 0.0aA	6.7 ± 0.1aA	6.3 ± 0.0aA	6.3 ± 0.0aA	6.4 ± 0.1aA	6.4 ± 0.1 aA
	武 MH63	6.3 ± 0.1aA	6.7 ± 0.1aA	6.4 ± 0.1aA	6.4 ± 0.1aA	6.3 ± 0.1aA	6.5 ± 0.2 aA
	孝 MH63	6.2 ± 0.1aA	6.8 ± 0.0aA	6.3 ± 0.0aA	6.4 ± 0.1aA	6.1 ± 0.2aA	6.5 ± 0.1 aA
	随 MH63	6.6 ± 0.2aA	6.7 ± 0.1aA	6.3 ± 0.1aA	6.1 ± 0.3aA	6.5 ± 0.1aA	6.5 ± 0.2 aA
产卵前期(d) Preoviposition	武 T2A-1	5.9 ± 0.2aA	6.4 ± 0.1aA	6.1 ± 0.1aA	6.7 ± 0.3aA	6.3 ± 0.2aA	6.7 ± 0.3 aA
	孝 T2A-1	6.2 ± 0.2aA	6.6 ± 0.2aA	6.7 ± 0.3aA	6.7 ± 0.1aA	6.2 ± 0.2aA	6.6 ± 0.2 aA
	随 T2A-1	6.1 ± 0.2aA	7.0 ± 0.2aA	6.7 ± 0.2aA	6.5 ± 0.1aA	6.6 ± 0.20aA	6.1 ± 0.2 aA
	武 MH63	5.6 ± 0.1aA	6.8 ± 0.2aA	6.2 ± 0.2aA	6.2 ± 0.2aA	6.2 ± 0.1aA	6.4 ± 0.2 aA
	孝 MH63	6.1 ± 0.1aA	6.7 ± 0.2aA	6.2 ± 0.2aA	6.5 ± 0.1aA	6.1 ± 0.2aA	6.3 ± 0.3 aA
	随 MH63	6.2 ± 0.3aA	6.7 ± 0.2aA	6.6 ± 0.4aA	6.5 ± 0.1aA	6.6 ± 0.4aA	6.4 ± 0.2 aA
卵孵化率(%)	武 T2A-1	93.3 ± 1.9aA	98.7 ± 1.3aA	100.0 ± 0.0aA	91.4 ± 2.9aA	90.0 ± 5.8aA	98.7 ± 1.3 aA
	孝 T2A-1	95.6 ± 2.9aA	94.4 ± 1.1aA	91.3 ± 8.7aA	95.6 ± 4.4aA	93.3 ± 3.8aA	96.7 ± 1.9 aA
	随 T2A-1	96.7 ± 1.9aA	92.2 ± 1.1aA	93.8 ± 6.2aA	92.7 ± 3.8aA	94.4 ± 2.7aA	94.4 ± 2.9 aA

续表 1

不同水稻		世代 Generation					
Rice		1	2	3	4	5	6
Hatchability	武 MH63	94.4 ± 1.1aA	95.6 ± 2.9aA	100.0 ± 0.0aA	88.7 ± 1.0aA	97.8 ± 2.2 aA	88.7 ± 2.9 aA
	孝 MH63	95.6 ± 1.1aA	96.7 ± 1.9aA	90.0 ± 10.0aA	92.2 ± 4.4aA	96.7 ± 3.3aA	98.9 ± 1.1 aA
	随 MH63	95.6 ± 1.1aA	96.7 ± 1.9aA	91.7 ± 8.3aA	90.0 ± 1.9aA	93.3 ± 3.6aA	91.1 ± 4.0 aA
化蛹率(%)	武 T2A-1	95.6 ± 1.1aA	94.2 ± 1.6aA	89.7 ± 3.2aA	90.7 ± 3.2aA	93.9 ± 1.4aA	88.7 ± 5.9 aA
	孝 T2A-1	92.2 ± 1.1aA	90.0 ± 1.9aA	81.7 ± 5.0aA	91.1 ± 1.1aA	96.0 ± 4.0aA	92.5 ± 4.5 aA
	随 T2A-1	91.1 ± 1.1aA	90.0 ± 1.9aA	91.1 ± 1.1aA	91.0 ± 1.9aA	97.6 ± 2.4aA	88.7 ± 4.7 aA
Pupation rate	武 MH63	95.6 ± 2.9aA	93.3 ± 1.4aA	90.0 ± 5.1aA	90.0 ± 5.1aA	95.0 ± 3.3aA	88.4 ± 6.9 aA
	孝 MH63	94.4 ± 2.9aA	93.3 ± 1.9aA	85.6 ± 4.4aA	90.0 ± 1.9aA	89.4 ± 4.4aA	91.8 ± 3.1 aA
	随 MH63	93.3 ± 1.9aA	90.0 ± 1.9aA	90.0 ± 1.9aA	91.0 ± 1.9aA	88.4 ± 8.3aA	82.9 ± 8.6 aA
百蛹重(g) Pupal weight	武 T2A-1	0.3052 ±	0.3008 ±	0.2847 ±	0.2806 ±	0.2888 ±	0.2932 ±
		0.0033aA	0.025 4aA	0.0135aA	0.0098aA	0.0100aA	0.0128 aA
	孝 T2A-1	0.2858 ±	0.2989 ±	0.2789 ±	0.2615 ±	0.2847 ±	0.2976 ±
		0.0053aA	0.0218aA	0.0081aA	0.0021aA	0.0054aA	0.0146 aA
	随 T2A-1	0.2763 ±	0.2742 ±	0.2789 ±	0.2542 ±	0.2776 ±	0.2815 ±
		0.0021aA	0.0125aA	0.0081aA	0.0084aA	0.0037aA	0.0065 aA
	武 MH63	0.2999 ±	0.2732 ±	0.2742 ±	0.2982 ±	0.2983 ±	0.2747 ±
		0.0045aA	0.0090aA	0.0131aA	0.0101aA	0.0017aA	0.0093 aA
	孝 MH63	0.3017 ±	0.3171 ±	0.2819 ±	0.2727 ±	0.2842 ±	0.3078 ±
		0.0057aA	0.0201aA	0.0142aA	0.0133aA	0.0103aA	0.0193 aA
	随 MH63	0.2800 ±	0.2900 ±	0.2819 ±	0.2853 ±	0.2765 ±	0.2852 ±
		0.0076aA	0.0100aA	0.0142aA	0.0125aA	0.0066aA	0.0086 aA
雌雄比 (♀:♂) Sex ratio	武 T2A-1	1.20 ± 0.2aA	0.92 ± 0.18aA	1.22 ± 0.12aA	1.12 ± 0.22aA	1.12 ± 0.10aA	1.13 ± 0.11 a A
	孝 T2A-1	1.10 ± 0.1aA	0.97 ± 0.36aA	1.13 ± 0.13aA	0.94 ± 0.17aA	1.10 ± 0.05aA	1.18 ± 0.19 a A
	随 T2A-1	1.10 ± 0.2aA	0.68 ± 0.09aA	0.84 ± 0.17aA	0.88 ± 0.09aA	0.96 ± 0.13aA	0.84 ± 0.12 a A
	武 MH63	1.20 ± 0.2aA	0.91 ± 0.13aA	1.20 ± 0.28aA	1.21 ± 0.18aA	1.19 ± 0.15aA	1.05 ± 0.16 a A
	孝 MH63	1.00 ± 0.1aA	0.80 ± 0.06aA	0.91 ± 0.05aA	0.97 ± 0.11aA	0.97 ± 0.06aA	0.89 ± 0.03 a A
	随 MH63	1.30 ± 0.2aA	1.14 ± 0.30aA	0.87 ± 0.21aA	1.14 ± 0.30aA	1.07 ± 0.17aA	0.96 ± 0.17a A
羽化率(%) Emergence rate	武 T2A-1	95.5 ± 1.0aA	81.4 ± 1.9aA	83.4 ± 4.1aA	91.0 ± 5.1aA	91.6 ± 3.8aA	90.5 ± 3.9 a A
	孝 T2A-1	97.4 ± 1.3aA	86.4 ± 7.1aA	94.0 ± 6.0aA	90.0 ± 6.0aA	88.4 ± 3.3aA	89.9 ± 3.8 a A
	随 T2A-1	91.5 ± 5.4aA	90.7 ± 5.4aA	87.1 ± 8.4aA	94.0 ± 6.0aA	94.6 ± 3.0aA	89.7 ± 3.2 a A
	武 MH63	91.9 ± 4.1aA	88.5 ± 4.1aA	86.3 ± 5.8aA	85.6 ± 3.1aA	92.1 ± 5.2aA	93.0 ± 4.4 a A
	孝 MH63	85.4 ± 9.4aA	86.0 ± 5.1aA	87.6 ± 3.1aA	88.6 ± 3.1aA	96.7 ± 1.9aA	88.9 ± 3.0 a A
	随 MH63	86.0 ± 10.7aA	81.7 ± 9.2aA	82.9 ± 8.6aA	88.6 ± 3.1aA	87.2 ± 6.1aA	82.3 ± 5.6 a A
生殖力(头) Fecundity	武 T2A-1	41.4 ± 2.0aA	32.0 ± 2.2aA	25.9 ± 1.8aA	31.6 ± 1.4aA	37.2 ± 2.0aA	37.9 ± 3.9 a A
	孝 T2A-1	32.0 ± 2.3aA	26.7 ± 2.0aA	34.6 ± 1.4aA	27.7 ± 2.0aA	33.8 ± 2.8aA	28.2 ± 2.9 a A
	随 T2A-1	28.6 ± 1.8aA	27.8 ± 1.7aA	30.5 ± 2.1aA	26.9 ± 1.8aA	44.0 ± 3.5aA	35.8 ± 3.9 a A
	武 MH63	41.4 ± 1.9aA	31.0 ± 1.3aA	27.7 ± 1.8aA	29.0 ± 2.3aA	32.9 ± 2.2aA	32.1 ± 2.5 a A
	孝 MH63	36.4 ± 2.8aA	29.3 ± 2.1aA	32.0 ± 2.3aA	29.3 ± 2.1aA	37.1 ± 3.8aA	34.8 ± 3.8 a A
	随 MH63	26.9 ± 3.1aA	31.8 ± 2.8aA	34.5 ± 1.9aA	28.7 ± 1.8aA	33.7 ± 3.5aA	33.7 ± 3.2 a A

注: 同列数据后标有不同小写字母表示同一世代不同地区参数之间的差异显著 ($P < 0.05$), 不同大写字母表示同一地区不同世代参数之间的差异显著 ($P < 0.01$)。下表同。

Data followed by different small or capital letters in the same column indicate significantly different at the 0.05 or 0.01 level, respectively. The same below.

表 2 转 *cry1C* 基因稻谷水稻对赤拟谷盗部分生命表参数的影响Table 2 Influence of transgenic *cry1C* rice on life table parameters of *Tribolium castaneum* at different generations

不同水稻		世代 Generation					
Rice		1	2	3	4	5	6
卵期 (d) Egg	武 T1C-19	3.8 ± 0.1aA	3.8 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA	3.6 ± 0.2aA	3.9 ± 0.1aA	3.7 ± 0.0aA
	孝 T1C-19	3.7 ± 0.1aA	3.8 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA	3.6 ± 0.2aA	3.6 ± 0.0aA	3.7 ± 0.1aA
	随 T1C-19	3.8 ± 0.2aA	3.7 ± 0.2 aa	3.7 ± 0.1aA	3.6 ± 0.2aA	3.9 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA
	武 MH63	3.8 ± 0.2aA	3.7 ± 0.1 aA	3.7 ± 0.1aA	3.5 ± 0.1aA	3.7 ± 0.0aA	3.6 ± 0.1aA
	孝 MH63	3.6 ± 0.0aA	3.9 ± 0.1aA	3.7 ± 0.2aA	3.5 ± 0.3aA	3.7 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA
	随 MH63	3.8 ± 0.1aA	3.8 ± 0.0aA	3.6 ± 0.2aA	3.4 ± 0.3aA	3.8 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA
幼虫期 (d) Larvae	武 T1C-19	3.8 ± 0.1aA	3.8 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA	3.6 ± 0.2aA	3.9 ± 0.1aA	3.7 ± 0.0aA
	孝 T1C-19	3.7 ± 0.1aA	3.8 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA	3.6 ± 0.2aA	3.6 ± 0.0aA	3.7 ± 0.1aA
	随 T1C-19	3.8 ± 0.2aA	3.7 ± 0.2 aa	3.7 ± 0.1aA	3.6 ± 0.2aA	3.9 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA
	武 MH63	3.8 ± 0.2aA	3.7 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA	3.5 ± 0.1aA	3.7 ± 0.0aA	3.6 ± 0.1aA
	孝 MH63	3.6 ± 0.0aA	3.9 ± 0.1aA	3.7 ± 0.2aA	3.5 ± 0.3aA	3.7 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA
	随 MH63	3.8 ± 0.1aA	3.8 ± 0.0aA	3.6 ± 0.2aA	3.4 ± 0.3aA	3.8 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA
蛹期 (d) Pupae	武 T1C-19	6.3 ± 0.1aA	6.7 ± 0.1aA	6.0 ± 0.1aA	6.5 ± 0.1aA	6.2 ± 0.2aA	6.2 ± 0.3aA
	孝 T1C-19	6.2 ± 0.3aA	6.9 ± 0.2aA	6.2 ± 0.1aA	6.4 ± 0.1aA	6.2 ± 0.0aA	6.2 ± 0.1aA
	随 T1C-19	6.2 ± 0.2aA	6.6 ± 0.1aA	6.5 ± 0.0aA	6.4 ± 0.3aA	6.4 ± 0.1aA	6.6 ± 0.1aA
	武 MH63	6.3 ± 0.1aA	6.7 ± 0.1aA	6.4 ± 0.1aA	6.4 ± 0.1aA	6.3 ± 0.1aA	6.5 ± 0.2aA
	孝 MH63	6.2 ± 0.1aA	6.8 ± 0.0aA	6.3 ± 0.0aA	6.4 ± 0.1aA	6.1 ± 0.2aA	6.5 ± 0.1aA
	随 MH63	6.6 ± 0.2aA	6.7 ± 0.1aA	6.3 ± 0.1aA	6.1 ± 0.3aA	6.5 ± 0.1aA	6.5 ± 0.2aA
产卵前期 (d) Preoviposition	武 T1C-19	5.5 ± 0.1aA	6.7 ± 0.2aA	5.8 ± 0.1aA	6.8 ± 0.3aA	6.1 ± 0.2aA	6.2 ± 0.2aA
	孝 T1C-19	5.8 ± 0.1aA	6.8 ± 0.2aA	6.1 ± 0.2aA	6.6 ± 0.2aA	6.6 ± 0.2aA	6.2 ± 0.2aA
	随 T1C-19	5.9 ± 0.2aA	6.8 ± 0.1aA	6.0 ± 0.2aA	6.6 ± 0.0aA	6.0 ± 0.2aA	6.2 ± 0.2aA
	武 MH63	5.6 ± 0.1aA	6.8 ± 0.2aA	6.2 ± 0.2aA	6.2 ± 0.2aA	6.2 ± 0.1aA	6.4 ± 0.2aA
	孝 MH63	6.1 ± 0.1aA	6.7 ± 0.2aA	6.2 ± 0.2aA	6.5 ± 0.1aA	6.1 ± 0.2aA	6.3 ± 0.3aA
	随 MH63	6.2 ± 0.3aA	6.7 ± 0.2aA	6.6 ± 0.4aA	6.5 ± 0.1aA	6.6 ± 0.4aA	6.4 ± 0.2aA
卵孵化率 (%) Hatchability	武 T1C-19	94.4 ± 2.9aA	93.3 ± 1.9aA	87.5 ± 12.5aA	92.1 ± 1.1aA	92.5 ± 3.8aA	88.3 ± 6.7aA
	孝 T1C-19	94.4 ± 1.1aA	96.7 ± 1.9aA	91.3 ± 8.7aA	93.2 ± 3.3aA	96.7 ± 1.9aA	90.9 ± 4.2aA
	随 T1C-19	93.3 ± 1.9aA	93.3 ± 1.9aA	90.8 ± 0.8aA	90.7 ± 2.5aA	92.1 ± 1.6aA	92.8 ± 2.0aA
	武 MH63	94.4 ± 1.1aA	95.6 ± 2.9aA	100.0 ± 0.0aA	88.7 ± 1.0aA	97.8 ± 2.2a A	88.7 ± 2.9aA
	孝 MH63	95.6 ± 1.1aA	96.7 ± 1.9aA	90.0 ± 10.0aA	92.2 ± 4.4aA	96.7 ± 3.3aA	98.9 ± 1.1aA
	随 MH63	95.6 ± 1.1aA	96.7 ± 1.9aA	91.7 ± 8.3aA	90.0 ± 1.9aA	93.3 ± 3.6aA	91.1 ± 4.0aA
化蛹率 (%) Pupation rate	武 T1C-19	94.4 ± 2.9aA	91.1 ± 1.1aA	93.3 ± 5.1aA	92.3 ± 5.1aA	96.6 ± 1.9aA	93.0 ± 7.0aA
	孝 T1C-19	95.6 ± 2.9aA	91.1 ± 2.2aA	90.0 ± 0.0aA	86.4 ± 2.9aA	90.7 ± 4.9aA	84.7 ± 3.7aA
	随 T1C-19	94.4 ± 2.9aA	94.4 ± 1.1aA	84.4 ± 2.9aA	94.4 ± 1.1aA	92.2 ± 7.8aA	86.0 ± 5.9aA
	武 MH63	95.6 ± 2.9aA	93.3 ± 1.4aA	90.0 ± 5.1aA	90.0 ± 5.1aA	95.0 ± 3.3aA	88.4 ± 6.9aA
	孝 MH63	94.4 ± 2.9aA	93.3 ± 1.9aA	85.6 ± 4.4aA	90.0 ± 1.9aA	89.4 ± 4.4aA	91.8 ± 3.1aA
	随 MH63	93.3 ± 1.9aA	90.0 ± 1.9aA	90.0 ± 1.9aA	91.0 ± 1.9aA	88.4 ± 8.3aA	82.9 ± 8.6aA
	武 T1C-19	0.3001 ±	0.2758 ±	0.2956 ±	0.2872 ±	0.2843 ±	0.2942 ±
		0.0023aA	0.0201aA	0.0031aA	0.0037aA	0.0113aA	0.0026aA
	孝 T1C-19	0.2867 ±	0.2916 ±	0.2851 ±	0.2832 ±	0.2892 ±	0.2878 ±
		0.0068aA	0.0085aA	0.0042aA	0.0113aA	0.0055aA	0.0055aA
	随 T1C-19	0.2776 ±	0.2842 ±	0.2851 ±	0.276 ±	0.2808 ±	0.2866 ±
		0.0024aA	0.0080aA	0.0042aA	0.0151aA	0.0042aA	0.0043aA

(续表 2)

不同水稻		世代 Generation					
Rice		1	2	3	4	5	6
百蛹重 (g) Pupal weight	武 MH63	0.2999 ±	0.2732 ±	0.2742 ±	0.2982 ±	0.2983 ±	0.2747 ±
		0.0045aA	0.0090aA	0.0131aA	0.0101aA	0.0017aA	0.0093aA
	孝 MH63	0.3017 ±	0.3171 ±	0.2819 ±	0.2727 ±	0.2842 ±	0.3078 ±
		0.0057aA	0.0201aA	0.0142aA	0.0133aA	0.0103aA	0.0193aA
	随 MH63	0.2800 ±	0.2900 ±	0.2819 ±	0.2853 ±	0.2765 ±	0.2852 ±
		0.0076aA	0.0100aA	0.0142aA	0.0125aA	0.0066aA	0.0086aA
雌雄比 (♀:♂) Sex ratio	武 T1C-19	1.2 ± 0.3aA	1.10 ± 0.02aA	0.91 ± 0.19aA	0.95 ± 0.29aA	1.04 ± 0.16aA	1.00 ± 0.09aA
	孝 T1C-19	1.2 ± 0.4aA	1.41 ± 0.13aA	1.03 ± 0.05aA	1.02 ± 0.21aA	1.12 ± 0.18aA	1.20 ± 0.13aA
	随 T1C-19	0.8 ± 0.1aA	0.72 ± 0.11aA	1.12 ± 0.21aA	0.92 ± 0.11aA	0.96 ± 0.13aA	0.99 ± 0.20aA
	武 MH63	1.2 ± 0.2aA	0.91 ± 0.13aA	1.20 ± 0.28aA	1.21 ± 0.18aA	1.19 ± 0.15aA	1.05 ± 0.16aA
	孝 MH63	1.0 ± 0.1aA	0.80 ± 0.06aA	0.91 ± 0.05aA	0.97 ± 0.11aA	0.97 ± 0.06aA	0.89 ± 0.03aA
	随 MH63	1.3 ± 0.2aA	1.14 ± 0.30aA	0.87 ± 0.21aA	1.14 ± 0.30aA	1.07 ± 0.17aA	0.96 ± 0.17aA
羽化率 (%) Emergence rate	武 T1C-19	87.7 ± 10.6aA	92.9 ± 7.1aA	97.8 ± 2.2aA	92.8 ± 3.2aA	93.4 ± 2.4aA	88.5 ± 3.4aA
	孝 T1C-19	86.1 ± 5.0aA	91.1 ± 4.5aA	93.8 ± 3.3aA	91.8 ± 3.3aA	86.3 ± 4.9aA	87.4 ± 2.9aA
	随 T1C-19	81.5 ± 9.6aA	94.0 ± 4.3aA	87.8 ± 6.9aA	91.8 ± 3.3aA	86.9 ± 6.0aA	90.0 ± 3.7aA
	武 MH63	91.9 ± 4.1aA	88.5 ± 4.1aA	86.3 ± 5.8aA	85.6 ± 3.1aA	92.1 ± 5.2aA	93.0 ± 4.4aA
	孝 MH63	85.4 ± 9.4aA	86.0 ± 5.1aA	87.6 ± 3.1aA	88.6 ± 3.1aA	96.7 ± 1.9aA	88.9 ± 3.0aA
	随 MH63	86.0 ± 10.7aA	81.7 ± 9.2aA	82.9 ± 8.6aA	88.6 ± 3.1aA	87.2 ± 6.1aA	82.3 ± 5.6aA
生殖力 (头) Fecundity	武 T1C-19	42.3 ± 1.6aA	29.4 ± 1.6aA	27.8 ± 1.7aA	30.0 ± 1.5aA	33.2 ± 2.0aA	28.8 ± 2.0aA
	孝 T1C-19	34.6 ± 1.9aA	30.8 ± 2.0aA	30.0 ± 1.6aA	31.8 ± 2.0aA	37.3 ± 3.4aA	31.8 ± 2.7aA
	随 T1C-19	35.7 ± 2.3aA	30.4 ± 1.8aA	30.1 ± 2.0aA	27.9 ± 1.8aA	38.2 ± 2.7aA	39.2 ± 4.5aA
	武 MH63	41.4 ± 1.9aA	31.0 ± 1.3aA	27.7 ± 1.8aA	29.0 ± 2.3aA	32.9 ± 2.2aA	32.1 ± 2.5aA
	孝 MH63	36.4 ± 2.8aA	29.3 ± 2.1aA	32.0 ± 2.3aA	29.3 ± 2.1aA	37.1 ± 3.8aA	34.8 ± 3.8aA
	随 MH63	26.9 ± 3.1aA	31.8 ± 2.8aA	34.5 ± 1.9aA	28.7 ± 1.8aA	33.7 ± 3.5aA	33.7 ± 3.2aA

表 3 转 *cryIAb/cryIAc* 基因稻谷水稻对赤拟谷盗部分生命表参数的影响Table 3 Influence of transgenic *cryIAb/cryIAc* rice on life table parameters of *Tribolium castaneum* at different generations

不同水稻		世代 Generation					
Rice		1	2	3	4	5	6
卵期 (d) Egg	武 TT51	3.7 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA	3.7 ± 0.0aA	3.6 ± 0.2aA	3.8 ± 0.1aA	3.8 ± 0.1aA
	孝 TT51	3.7 ± 0.1aA	3.8 ± 0.1aA	3.5 ± 0.1aA	3.7 ± 0.2aA	3.7 ± 0.1aA	3.6 ± 0.2aA
	随 TT51	3.8 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA	3.7 ± 0.0aA	3.7 ± 0.2aA	3.8 ± 0.1aA	3.6 ± 0.0aA
	武 MH63	3.8 ± 0.2aA	3.7 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA	3.5 ± 0.1aA	3.7 ± 0.0aA	3.6 ± 0.1aA
	孝 MH63	3.6 ± 0.0aA	3.9 ± 0.1aA	3.7 ± 0.2aA	3.5 ± 0.3aA	3.7 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA
	随 MH63	3.8 ± 0.1aA	3.8 ± 0.0aA	3.6 ± 0.2aA	3.4 ± 0.3aA	3.8 ± 0.1aA	3.7 ± 0.1aA
幼虫期 (d) Larvae	武 TT51	22.6 ± 0.5aA	23.6 ± 0.2aA	26.3 ± 1.1aA	25.0 ± 0.0aA	25.6 ± 1.6aA	23.7 ± 0.3aA
	孝 TT51	23.5 ± 0.2aA	25.9 ± 1.7aA	25.2 ± 0.5aA	25.2 ± 0.4aA	25.3 ± 0.3aA	25.8 ± 1.0aA
	随 TT51	24.0 ± 0.6aA	23.8 ± 0.6aA	26.4 ± 2.7aA	25.3 ± 1.7aA	27.5 ± 1.6aA	23.5 ± 0.7aA
	武 MH63	23.7 ± 1.1aA	24.0 ± 0.7aA	25.8 ± 0.9aA	24.8 ± 0.9aA	24.7 ± 0.9aA	26.0 ± 1.4aA
	孝 MH63	25.3 ± 0.9aA	25.5 ± 0.2aA	25.0 ± 0.5aA	25.6 ± 1.6aA	25.0 ± 1.9aA	24.8 ± 0.5aA
	随 MH63	26.7 ± 1.8aA	24.7 ± 1.9aA	24.0 ± 1.5aA	26.4 ± 2.7aA	25.6 ± 0.2aA	25.6 ± 1.4aA
	武 TT51	6.1 ± 0.1aA	6.6 ± 0.0aA	6.0 ± 0.2aA	6.4 ± 0.1aA	6.1 ± 0.1aA	6.2 ± 0.3aA
	孝 TT51	6.1 ± 0.0aA	6.9 ± 0.0aA	6.0 ± 0.3aA	6.4 ± 0.1aA	6.2 ± 0.2aA	6.1 ± 0.4aA

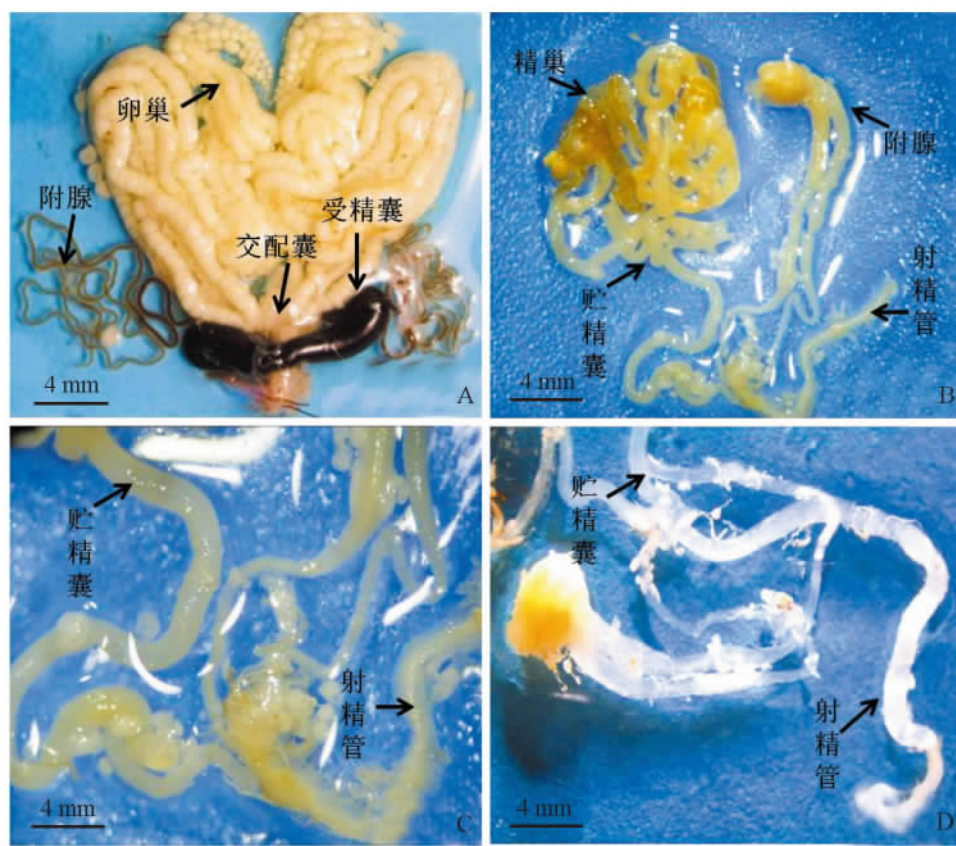


图 1 沙棘木蠹蛾雌、雄生殖系统形态图

Fig. 1 The form of reproductive system in *Holcocerus hippophaecolus*

A. 雌性生殖系统; B. 雄性生殖系统; C. 交尾前贮精囊、射精管; D. 交尾后贮精囊、射精管。

A. female reproductive system; B. male reproductive system; C. seminal vesicle and ejaculatory duct of male

before mating; D. seminal vesicle and ejaculatory duct of male after mating.

是产生同一发育阶段的真核和无核精子的场所。精子发生是向心的,早期的胞囊(精原细胞和精母细胞)在精巢外围,更成熟的胞囊(精细胞和精子)在精巢的中心区。精巢由外向内可见大小不等且逐渐稀疏的胞囊(图 2:D)。贮精囊内可见大量的真核精子,其中,无核精子占有大量比例(图 3:A,B)。雄性附腺呈圆形(图 4:C),最外层是肌肉层,周围的基底膜包裹着基层的分泌细胞(图 4:A)。附腺由肌肉鞘包围的分泌上皮细胞组成,线粒体排列成管状且与肌肉纤维平行排列,在任一层,肌纤维相互紧密连接(图 4:B)。射精管中可观察到真核精子及无核精子,其中,无核精子占有大量比例(图 5:A,B)。

2.3 交尾前后雄性生殖系统形态学和组织学对比

在形态学方面,对比沙棘木蠹蛾雄性生殖系

统的各个部分,可以初步判断雄蛾是否交尾。实验用的人工饲养的未交尾雄蛾的生殖系统贮精囊和射精管呈白色(图 1:C),其内包含大量的精子束待交尾,灯诱到的已交尾雄蛾的生殖系统呈透明或半透明状(图 1:D),说明尽管雄蛾交尾一次后补充精子,但生殖道内的总精子数量较交尾前少,交尾前精子充足,全部填满生殖道,交尾后消耗了部分精子,所以生殖道颜色有所变化,尤其是贮精囊和射精管以及附腺管由白色变为透明或半透明状。

在组织学方面,对比交尾前后沙棘木蠹蛾生殖系统各部分的组织学切片,除雄性附腺外,在交尾前的精巢(图 2:A,C)、贮精囊(图 3:A)和射精管(图 5:A)中都能观察到真核精子束。

3 讨论

3.1 鳞翅目的精子类型

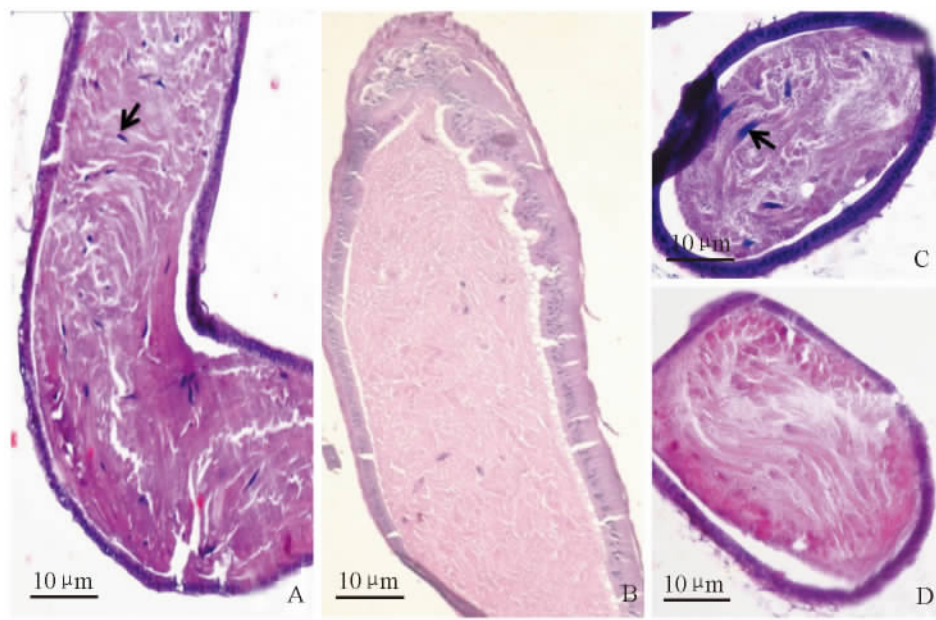


图 2 沙棘木蠹蛾精巢组织学图

Fig. 2 Histological sections of testes in *Holcocerus hippophaecolus*

A. 交尾前精巢纵切面(箭头指真核精子束); B. 交尾后精巢纵切面;

C. 交尾前精巢横切面(箭头指真核精子束); D. 交尾后精巢横切面。

A. longitudinal section of testis before mating (arrow directs the eupyrene sperm buddle) ; B. longitudinal section of testis after mating; C. cross-section of testis before mating (arrow directs the eupyrene sperm buddle) ; D. cross-section of testis after mating.

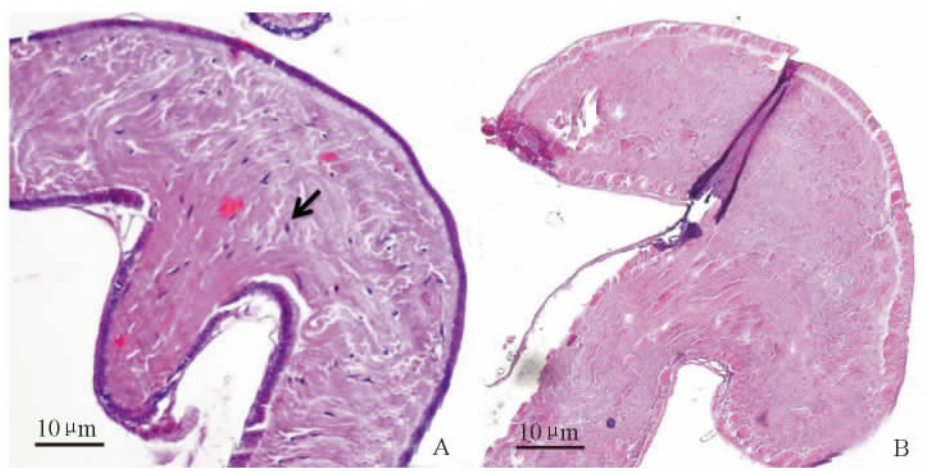


图 3 沙棘木蠹蛾贮精囊组织学图

Fig. 3 Histological sections of seminal vesicle in *Holcocerus hippophaecolus*

A. 交尾前贮精囊(箭头指真核精子束); B. 交尾后贮精囊。

A. seminal vesicle before mating (arrow directs the eupyrene sperm buddle) ; B. seminal vesicle after mating.

鳞翅目与其它目的昆虫不同,除产生真核精子外,还产生无核精子,有核精子有核和一个顶体在前端区域,无核精子无核和顶体,被浓密的帽子覆盖住顶端(Freitas *et al.*, 2010)。鳞翅目的 2 种

精子都有 $9+9+2$ 的基因丝和 2 个线粒体。并且无核精子的数量远多于真核精子(Freitas *et al.*, 2010)。如小地老虎产生的精子中,23.8% 为真核精子,76.2% 为无核精子(卢中建,1989)。粘虫的

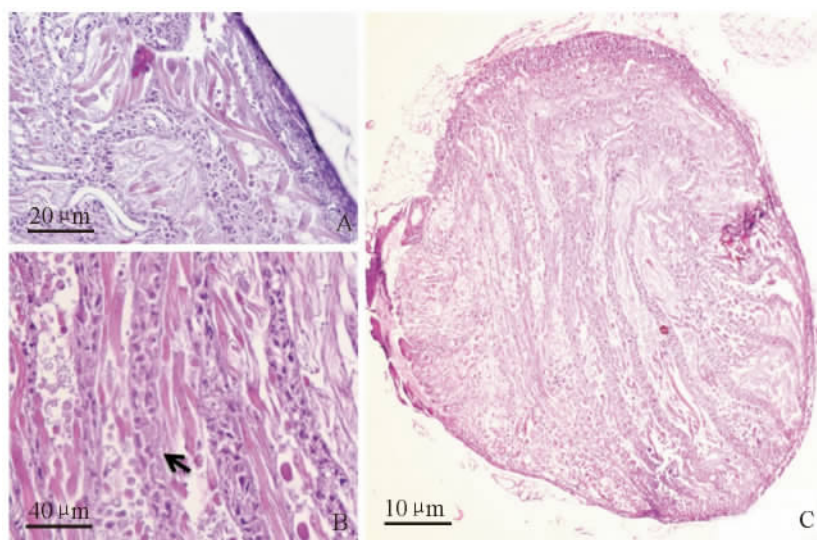


图 4 沙棘木蠹蛾雄性附腺组织学图

Fig. 4 Histological sections of male accessory gland in *Holcocerus hippophaecolus*

A. 基底膜与分泌细胞; B. 线粒体与肌纤维; C. 雄性附腺整体。

A. basement membrane and secretory cells; B. mitochondria and muscle fiber; C. overall male accessory gland.

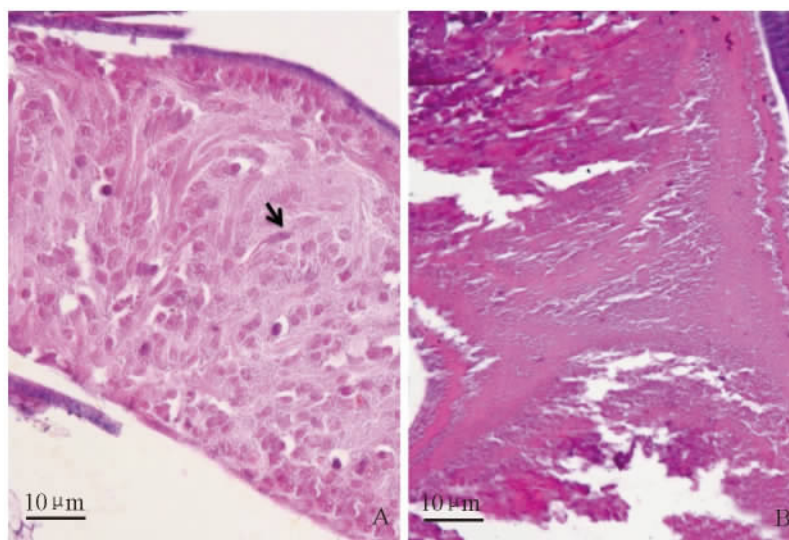


图 5 沙棘木蠹蛾射精管组织学

Fig. 5 Histological sections of ejaculatory duct in *Holcocerus hippophaecolus*

A. 交尾前射精管; B. 交尾后射精管 (黑色箭头指真核精子束)。

A. ejaculatory duct before mating; B. ejaculatory duct after mating (black arrow directs eupyrene sperm bundle).

受精囊中 92.5% 的精子为无核精子 (He *et al.*, 1995)。交配后,真核精子与无核精子一起转移到受精囊中,但只有真核精子能与卵受精,无核精子通过自溶而逐渐消失 (卢中建等, 1992, 1993)。作者通过对沙棘木蠹蛾雄性生殖系统的组织学观察,发现精巢、贮精囊以及射精管内,无核精子的

数量远多于真核精子,这与小地老虎中的精子数量研究结果相符,判定可能这是鳞翅目雄性生殖系统的共同特征。

沙棘木蠹蛾雄虫精巢内精子成熟后向外释放,贮存于贮精囊中。当精子离开精巢后,2 种精子的包裹细胞消失,在贮精囊内,真核精子组成束

状。既然 2 种精子都在交尾过程中转移至雌蛾体内,只有真核精子参与受精卵的形成,雄虫为什么要耗费大量的物质和能量来产生这种无效配子?无核精子有什么作用?很多研究者提出了各种假说:无核精子可为真核精子提供营养(Riemann and Gassner, 1973a);作为糖原生物合成的原料(Sugai, 1965);帮助真核精子在雌蛾生殖道内游动及转移(Iraki, 1941; Osanai *et al.*, 1990);减少精子竞争,推迟再交配(Riemann and Gassner, 1973b; Penny and Nina, 1999);为真核精子通过精巢的基膜打通道路(Katsuno, 1997)。由于沙棘木蠹蛾一生只交尾一次,我们的组织学观察结果可进一步证明无核精子对一生只交尾一次的雌性的作用是可推迟其再交配,减少精子竞争的可能性,从而有利于本次交配的真核精子与卵细胞结合。

3.2 鳞翅目雄虫交尾与否的生殖系统形态标准

鳞翅目部分种中,雌蛾受精囊内的一个精包代表一次成功的交配,然而在一些种类中,精包不存在,要用不同的方法确定是否交配过。鳞翅目一些种类的雄蛾交尾阶段可通过复射精管的颜色判断,如美洲斑潜蝇 *Liriomyza sativae* 的复射精管中含有无核精子、单个的真核精子和真核精子束(Spurgeon *et al.*, 1992)。目前的形态学和组织学结果显示,当沙棘木蠹蛾的射精管内充满精子时,射精管呈白色;射精管内无精子呈透明状;当贮精囊内的精子重新填满射精管,只填满前部末端(与附腺连接处),而后部末端不被重新填满。因此,每一个射精管的颜色对应着精子的填充状态,通过被描述成白色(充满精子和精子束),一半白色(前端白色)(一半精子和精子束),或透明(无精子和精子束),可以判断交尾状态(Spurgeon *et al.*, 1992)。

在雄性烟蓀夜蛾 *Heliothis virescens* 中(Spurgeon *et al.*, 1992),精子在交尾的过程中全部排出体外,交尾后 0~5 h,射精管内没有精子束,5 h 后射精管内再生精子束。交尾后复射精管的颜色变化:所有的复射精管交尾后 0 h 透明;85%~95% 的复射精管在交尾后 2~6 h 半透明或半白色;交尾后 8~12 h,复射精管只有一小部分(10%~25%)是透明或半白色,之后全部变为白色。因此,根据复射精管的精子填充量判断交尾状态的前提是交尾后的复射精管的精子填充需要很长一

段时间,且填充后的精子数量与交尾前相比有衰减趋势。本研究中所用雄虫无论人工饲养的未交尾雄虫还是交尾后的雄虫,都是在羽化后 6 h 内或交尾后 6 h 内固定的,保证了在精子填充之前,所以经过解剖实验观察,可以初步判断雄蛾交尾与否。

在鳞翅目昆虫中,随着交尾后时间的不断增加,精子所在地也在不断改变,同时精子的形态也随着精子的转移而改变(陈长琨和李国清, 1998; Lemos *et al.*, 2005)。在大多数雌蛾体内,交尾后 6~8 h 精子从精包转移至受精囊内,一小部分剩余精子在交配后至少 24 h 还在交配囊中。精子形态方面,长的、细的真核精子逐渐弯曲。大多数蛾类交尾后 6~8 h,不管是在精包中还是在受精囊中,真核精子束缠绕在一起(Freitas *et al.*, 2010)。因此,我们建议可根据雌蛾精包囊的颜色和形状来判断精子的填充状态,从而判断雌蛾的交尾阶段。白色,坚固状,没有精子转移至受精囊内;微白色,坚固状,顶点有一个小凹陷,至少一部分精子转移至受精囊中;微白色,破碎或瓦解或顶点有一个腔,大部分精子转移至受精囊中;透明,瓦解或破碎但存在部分,只有少部分精子没有转移至受精囊内;精包囊不存在,精子存在于贮精囊中。

4 结论

本论文首次观察了木蠹蛾科的生殖系统,从形态学和组织学两个方面确定了沙棘木蠹蛾雌、雄生殖系统的特征。同时初步确立了判断雄蛾交尾与否的形态学和组织学标准。通过对雄性生殖系统的形态学和组织学观察,尤其是贮精囊和射精管,可判断精子束的填充状态,从而判断雄蛾交尾与否。确定沙棘木蠹蛾生殖系统的形态组织结构可为进一步深入研究其生殖生理学以及防治提供理论基础。确立判断雄蛾交尾与否的标准可评价性信息素引诱剂对沙棘木蠹蛾的防治效果,对指导沙棘木蠹蛾的防治具有重要意义。

参考文献(References)

- Freitas SPC, Goncalves TCM, Serrao JE, Costa J, Santos-Mallet JR, 2010. Male reproductive system structure and accessory glands ultrastructure of two species of *Triatoma* (Hemiptera, Reduviidae, Triatominae). *Micron*, 41 (5): 518—525.

- He YB, Tanaka T, Miyata T, 1995. Eupyrene and apyrene sperm and their numerical fluctuations inside the female reproductive tract of the armyworm, *Pseudaletia separate*. *Insect Physiol.*, 41 (8) :689—694.
- Iriki S, 1941. On the function of apyrene spermatozoa in the silkworm (in Japanese). *Zool. Mag.*, 53:123—124.
- Katsuno S, 1997. Studies on eupyrene and apyrene spermatozoa in the silkworm *Bombyx mori* (Lepidoptera: Bombycidae). *Appl. Entomol. Zool.*, 12 (2) :352—359.
- Lemos WP, Serrao JE, Ramalho FS, Cola Zanuncio JC, Lacerda MC, 2005. Effect of diet on male reproductive tract of *Podisus nigrispinus* (Heteroptera: Pentatomidae). *Braz. J. Biol.*, 65 (1) :91—96.
- Osanai M, Kasugn H, Aigaki T, 1990. Physiology of sperm maturation in the spermatophore of the silkworm, *Bombyx mori*. // Hoshi M, Yamashita O (eds.). *Advances in Invertebrate Reproductive*. Amsterdam: Elsevier Science Publishers. 531—536.
- Penny AC, Nina W, 1999. Non-fertile sperm delay female remating. *Nature*, 11:397—486.
- Riemann JG, Gassner G, 1973a. Ultrastructure of lepidopteran sperm within spermatheca. *Ann. Entomol. Soc. Am.*, 68: 35—39.
- Riemann JG, Gassner G, 1973b. Ultrastructure of lepidopteran sperm from spermatheca. *Ann. Entomol. Soc. Am.*, 66 (1) :154—159.
- Spurgeon DW, Raulston JR, Lingren PD, 1992. Temporal aspects of sperm transfer and spermatophore condition in Mexican rice borers (Lepidoptera: Pyralidae). *J. Econ. Entomol.*, 87 (2) :371—376.
- Sugai E, 1965. Formation of sperm dimorphism and glycogen of the testicular membrane in the silkworm, *Bombyx mori* L. (in Japanese). *Zool. Mag.*, 74:276—282.
- Tian RG, Yan F, Zhang YL, 2006. Male reproductive system and spermatogenesis in Homoptera (Insecta: Hemiptera). *Entomotaxonomia*, 28 (4) :241—254.
- 陈长琨, 李国清, 1998. 小地老虎雄蛾中胚层生殖道和附腺的细胞结构和分泌功能. *昆虫学报*, 41 (3) :263—269.
- 李照会, 郑方强, 宋东苓, 1993. 天蛾科雌性生殖系统形态解剖研究. *山东农业大学学报*, 24 (2) :160—168.
- 卢中建, 1989. 小地老虎和粘虫的精子发生、形成以及后期变化和高温的影响. 硕士学位论文. 南京: 南京农业大学.
- 卢中建, 王荫长, 尤子平, 1992. 小地老虎真核和无核精子在生殖道中的后期变化. *南京农业大学学报*, 15 (4) :45—49.
- 卢中建, 王荫长, 尤子平, 1993. 小地老虎真核和无核精子的超微结构. *南京农业大学学报*, 16 (3) :38—43.
- 路长宽, 宗世祥, 骆有庆, 许志春, 马超德, 赵怀玉, 2004. 沙棘木蠹蛾成虫行为学特征及性诱效果研究. *北京林业大学学报*, 26 (2) :79—83.
- 孙雅杰, 陈瑞鹿, 王素云, 暴祥致, 1991. 草地螟雌蛾生殖系统发育的形态变化. *昆虫学报*, 34 (2) :248—249.
- 宗世祥, 骆有庆, 路常宽, 许志春, 张连生, 2006. 沙棘木蠹蛾生物学特性的初步研究. *林业科学*, 42 (1) :79—84.