

## 2株蜡蚧轮枝菌耐热性差异分析

谷祖敏 戈婉儿 纪明山

沈阳农业大学植物保护学院, 沈阳 110866

**摘要** 采用菌丝生长速率法和孢子萌发法比较蜡蚧轮枝菌不同菌株 VL17 和 VL18 菌株菌丝和分生孢子耐热性的差异, 喷雾接菌法测定两菌株高温胁迫下的杀蚜毒力, qPCR 法研究高温胁迫后热激蛋白 *sHsp* 和 *Hsp70* 基因的表达量, 初步探索热激蛋白抗高温胁迫的作用机制。结果显示, VL18 菌株菌丝和分生孢子对高温的耐受性显著好于 VL17 菌株, 34 °C 时 VL18 菌株的菌落直径比 VL17 大 63.16%, 37 °C 时 VL18 分生孢子萌发率比 VL17 高 103%; 温度高于 31 °C 时两者的杀蚜活性差异显著, 37 °C 时 VL18 对蚜虫的校正死亡率比 VL17 高 166.67%; 42 °C 时胁迫相同时间, VL18 的 *sHsp* 和 *Hsp70* 基因表达量均高于 VL17, 胁迫 120 min 时 VL18 的 *Hsp70* 和 *sHsp* 基因表达量分别是 VL17 的 16.97 倍和 63.74 倍。两菌株 *sHsp* 基因的表达量均明显高于 *Hsp70* 基因。通过比较分析认为小分子热激蛋白 *sHsp* 对蜡蚧轮枝菌抗高温胁迫起重要作用。

**关键词** 蜡蚧轮枝菌; 高温胁迫; 热激蛋白

**中图分类号** S 476.12    **文献标识码** A    **文章编号** 1000-2421(2018)05-0040-05

蜡蚧轮枝菌 (*Lecanicillium lecanii*) 是一种重要昆虫病原真菌<sup>[1-2]</sup>, 能寄生于同翅目、鳞翅目、缨翅目等昆虫, 用于防治温室蔬菜及花卉上的一些害虫如白粉虱、蚜虫、蓟马、线虫等<sup>[3-6]</sup>。英国最早对蜡蚧轮枝菌的制剂进行登记注册, 由此开始蜡蚧轮枝菌的商品化进程<sup>[7]</sup>。菌株对高温的耐受力是影响活体真菌制剂稳定性的重要因素之一。环境温度直接影响活体真菌制剂的生产加工、货架期和田间杀虫效果<sup>[8]</sup>。

生物体受到外界高温胁迫时, 会通过开启某些基因的表达来应对胁迫, 减少损害, 维持基本生理代谢水平。其中, 最显著的变化是合成热激蛋白 (heat shock protein, Hsp)<sup>[9]</sup>。国内外对热激蛋白的研究大多集中在昆虫和植物方面<sup>[10-11]</sup>, 关于虫生真菌方面只有少量研究, 如球孢白僵菌 *Hsp70* 基因<sup>[12-13]</sup>。笔者在比较蜡蚧轮枝菌 VL17、VL18 菌株的菌丝、分生孢子以及杀蚜活性对高温耐受性差异的基础上, 进而比较两菌株高温胁迫后 *sHsp* 和 *Hsp70* 基因表达量的差异, 分析热激蛋白与蜡蚧轮枝菌耐热的相关性, 探索热激蛋白在蜡蚧轮枝菌抗高温胁迫中的作用。

## 1 材料与方法

### 1.1 供试菌株

蜡蚧轮枝菌 VL17, 分离自辽宁新民罹病桃蚜 (*Myzus persicae*); VL18 分离自湖北武汉烟粉虱 (*Bemisia tabaci*)。

### 1.2 供试培养基

PDA 培养基, 用于扩繁培养蜡蚧轮枝菌。

### 1.3 供试昆虫

萝卜蚜 (*Lipaphis erysimi*), 采自沈阳农业大学后山大棚甘蓝 (*Brassica oleracea* L.), 室内饲养 1 周后用于生测。

### 1.4 蜡蚧轮枝菌孢子悬浮液的制备

将蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 菌株活化后, 接于 PDA 培养基中央, 25 °C 培养 14 d, 加入含 0.5% 吐温 80 的无菌水 5 mL, 轻轻刮下培养基表面的孢子和菌丝, 用双层纱布过滤除去菌丝, 获得蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 的孢子悬浮液。

### 1.5 蜡蚧轮枝菌菌丝耐热性的测试

分别取直径 5 mm 的蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 菌饼, 接入 PDA 平板中央, 分别置于 25、28、

31、34 和 37 ℃ 培养箱中, 每个处理 3 次重复。10 d 后测量菌落直径。比较相同温度下两菌株菌落直径的差异。

### 1.6 蜡蚧轮枝菌分生孢子耐热性的测试

分别取 20 μL 蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 的孢子悬浮液滴于凹玻片上, 然后将其置于 25、28、31、34 和 37 ℃ 培养箱中保温保湿培养, 24 h 后调查萌发孢子数, 统计孢子萌发率, 每个处理 3 次重复。比较相同温度下两菌株分生孢子萌发率的差异。

### 1.7 不同温度下蜡蚧轮枝菌杀蚜活性的测定

将蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 的孢子悬浮液稀释到  $1 \times 10^6$ /mL, 挑选长势一致的 2 龄若蚜, 每个处理 30 头, 喷雾接菌后转移到新鲜甘蓝叶片上, 分别置于 25、28、31、34 及 37 ℃ 的培养箱中。7 d 后调

查死亡虫数, 死亡试虫通过保湿培养验证是否为蜡蚧轮枝菌感染, 比较相同温度下两菌株杀蚜毒力的差异。

### 1.8 蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 高温胁迫后热激蛋白基因表达量的比较

蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 两个菌株经 42 ℃ 热激 15、30、60、120 min 后进行 RNA 抽提, 以 RNA 为模板反应合成 cDNA, 引物设计如表 1 所示, GAPDH 作为内参基因, 用于实时定量 PCR。PCR 反应体系: 5 μL Master Mix, 0.5 μL 模板 DNA, 0.1 μL 引物, 加 ddH<sub>2</sub>O 至 10 μL。PCR 扩增条件参照 TaKaRa 公司 PrimeScriptRT-PCR Kit 试剂盒说明书。采用  $2^{-\Delta\Delta CT}$  方法评价目的基因的相对表达量。

表 1 qPCR 所使用的引物及序列

Table 1 Primers used for qPCR

引物名称 Primer name	序列 Primer sequence	引物类型 Primer type
RJ-GAPDH-F	CCCCAAACACCTCATCCTCA	定量 PCR 内参引物 Endogenous reference genes primer
RJ-GAPDH-R	ATGCCAACCTTGACGGGAG	
Hsp70 F	CCTCTGTGCGTCCATGAAATC	Hsp70 定量 PCR 引物 PCR primer for Hsp70
Hsp70 R	GCCATTGCTGCTATCCACTCA	
sHsp F	TGACGCAAAAGAACACGACG	sHsp 定量 PCR 引物 PCR primer for sHsp
sHsp R	TCTCAAGCCCTGCTGGAAAG	

### 1.9 统计方法

数据结果采用 SPSS 软件进行方差分析, 以 Duncan's 新复极差法进行显著性检验, 以  $P < 0.05$  表示具有显著性差异。

## 2 结果与分析

### 2.1 蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 菌丝耐热性比较

由表 2 可知, 蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 菌株在 25~28 ℃ 生长速度较快, 菌落直径较大, 随温度升高生长速度减慢, 当温度达到 37 ℃, 菌丝均基本停止生长, 菌落直径为原始菌饼直径。两者菌丝对高温的耐受性明显不同。25 ℃ 时两菌株菌落直径不存在显著差异。28~34 ℃, VL18 菌株的菌落直径显著大于 VL17 菌株, 说明蜡蚧轮枝菌 VL18 菌丝比 VL17 耐热性更好, 而且随温度升高耐热性差异越明显。28 ℃ VL18 菌株的菌落直径比 VL17 菌株大 9.25%, 温度升高至 34 ℃, VL18 菌株的菌落直径比 VL17 菌株大 63.16%。

表 2 VL17 和 VL18 菌株不同温度下的菌落直径

Table 2 Colony diameter of VL17 and VL18 under different temperature

温度/℃ Temperature	菌落直径/cm Colony diameter		增长率/% Increasing rate
	VL17	VL18	
25	4.10±0.08a	4.27±0.10a	4.15
28	2.92±0.07b	3.19±0.21a	9.25
31	1.08±0.10b	1.42±0.06a	31.48
34	0.57±0.04b	0.93±0.06a	63.16
37	0.50±0.01a	0.50±0.00a	0.00

注: 同行数据后标不同字母表示经 Duncan's 新复极差法检验在 5% 水平差异显著。下同。Note: Different letters in the same line show significant difference at 5% level by Duncan's multiple range test. The same as follows.

### 2.2 蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 分生孢子耐热性比较

由表 3 可知, 25~37 ℃ 范围内, 蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 菌株的分生孢子均能萌发, 25~28 ℃ 萌发率较高, 随温度升高, 孢子萌发率下降。和 VL17 菌株相比, 蜡蚧轮枝菌 VL18 菌株的分生

孢子更耐高温,在温度超过31℃时孢子萌发率显著高于VL17菌株,温度越高,差异越显著。37℃ VL18菌株分生孢子萌发率比VL17菌株高103%。

表3 VL17和VL18菌株不同温度下的孢子萌发率

Table 3 Conidia germination rate of VL17 and VL18 under different temperature

温度/℃ Temperature	孢子萌发率 Conidia germination rate		增长率 Increasing rate	%
	VL17	VL18		
25	87.68±2.08a	89.71±1.69a	2.32	
28	89.26±2.49a	91.83±1.98a	2.88	
31	70.93±3.99b	83.54±2.77a	17.78	
34	42.47±1.74b	56.25±2.71a	32.45	
37	17.35±3.05b	35.22±0.97a	103.00	

### 2.3 蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 不同温度下杀蚜活性的比较

由表4可知,蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 在不同温度下对蚜虫的毒力不同,28℃时两菌株的杀蚜活性最强,VL17 和 VL18 对蚜虫的校正死亡率分别为81.36%和83.05%。28~37℃范围内,随着温度升高,两菌株对蚜虫的毒力逐渐减小。当温度低于28℃,两菌株的杀蚜活性差异不显著,温度高于31℃时,VL18菌株对蚜虫的毒力显著高于VL17,温度越高差异越明显,31℃时VL18对蚜虫的校正死亡率比VL17高10.57%,37℃时VL18比VL17高166.67%。

表4 VL17和VL18菌株不同温度下对蚜虫的校正死亡率

Table 4 Corrected mortality rate of aphids inoculated with

VL17 and VL18 under different temperature

温度/℃ Temperature	校正死亡率 Corrected mortality rate		增长率 Increasing rate	%
	VL17	VL18		
25	74.32±2.71a	76.97±1.56a	3.57	
28	81.36±1.66a	83.05±2.18a	2.08	
31	71.43±0.97b	78.98±2.45a	10.57	
34	47.75±3.12b	59.22±1.81a	24.02	
37	18.18±1.19b	48.48±2.12a	166.67	

### 2.4 蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 菌株 Hsp70、sHsp 高温胁迫后表达量的比较

经42℃高温胁迫后,蜡蚧轮枝菌 VL17 和 VL18 的 sHsp 和 Hsp70 基因随时间延长的表达规律和表达量明显不同(见图1、图2)。VL17 菌株 sHsp 和 Hsp70 基因随胁迫时间延长表达量小幅度增长,在60 min 表达量达到高峰,之后表达量逐渐下降。VL18 菌株 sHsp 和 Hsp70 基因随胁迫时间

延长表达量大幅度增长,一直增长到120 min 时达到最高峰。胁迫相同的时间,两菌株 sHsp 基因的表达量均高于 Hsp70 基因。Hsp70 和 sHsp 基因的相对表达量均随胁迫时间的增多而升高,蜡蚧轮枝菌 VL18 菌株的 sHsp 和 Hsp70 基因表达量均高于 VL17,而且 sHsp 基因表达差异更明显。42℃ 高温胁迫 120 min 时 VL18 菌株 Hsp70 基因表达量是 VL17 的 16.97 倍,sHsp 基因表达量是 VL17 的 63.74 倍。

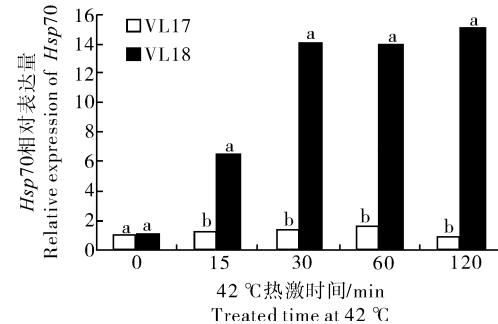


图1 42℃ 胁迫不同时间 Hsp70 基因的表达量

Fig.1 Relative expression levels of Hsp70 treated different time at 42 °C

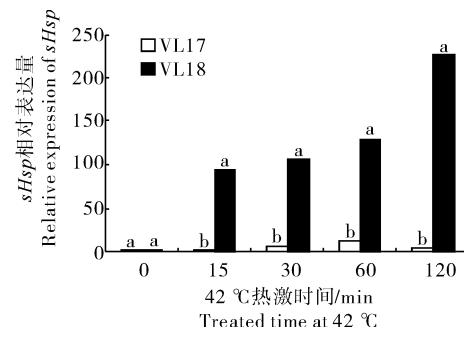


图2 42℃ 胁迫不同时间 sHsp 基因的表达量

Fig.2 Relative expression levels of sHsp treated different time at 42 °C

### 3 讨论

不同菌种或同一菌种的不同菌株在抗逆性方面差异较大,一般认为这种差异与菌种的地理来源和原始寄主有关。李鸿文等<sup>[14]</sup>研究杀虫真菌球孢白僵菌不同菌株分生孢子的耐热能力,发现寄主和地理来源不同的球孢白僵菌菌株在耐热力方面差异较大。VL17 和 VL18 菌株分别采集自辽宁新民和湖北武汉,两地气候环境尤其温度差别很大,研究结果显示两菌株菌丝和分生孢子对高温的耐受性差异显著,和前人研究结果一致<sup>[14]</sup>。耐热性能好的菌株具

备更好的生态适应性和田间应用效果,尤其能应对夏季高温的环境条件<sup>[15]</sup>。试验中菌丝和分生孢子耐热性好的VL18菌株在温度高于31℃时对蚜虫的毒力显著高于VL17,证实了这一说法。抗高温胁迫的VL18菌株也为深入研究蜡蚧轮枝菌的耐热机制提供了很好的试材。

热激蛋白在生物体中分布普遍。热激蛋白的诱导表达与众多胁迫因子有关,大多数研究表明热激蛋白的诱导表达与生物的热适应能力最为密切<sup>[16]</sup>。李静馨等<sup>[17]</sup>研究证实热激处理球孢白僵菌后在参与菌体热激响应的基因中,热激蛋白家族成员最多,且响应最快。*Hsp*s在生物体抵抗高温方面具有重要作用,受到热胁迫刺激后,生物体对热胁迫抗性的提高与热激蛋白的表达量普遍成正相关<sup>[18-19]</sup>。研究结果显示,对高温耐受性好的蜡蚧轮枝菌VL18高温胁迫后*sHsp*和*Hsp70*基因表达量均高于VL17,和前人研究结果一致,说明热激蛋白与蜡蚧轮枝菌抗高温胁迫密切相关。

根据分子质量的大小,热激蛋白家族可分为:*Hsp100*、*Hsp90*、*Hsp70*、*Hsp60*、*Hsp40*及小分子*Hsp*<sup>[20]</sup>。不同生物体中含有的热激蛋白种类不同,各类热激蛋白的功能既有重叠,也有各自的特殊性。前人研究结果显示不同生物体中参与耐热的热激蛋白种类不同<sup>[21-22]</sup>。本研究发现蜡蚧轮枝菌VL17和VL18菌株42℃高温胁迫后*sHsp*基因的表达量均高于*Hsp70*基因,而且耐热性能好的VL18胁迫120 min时的*Hsp70*基因表达量仅是VL17的16.97倍,而*sHsp*基因表达量是VL17的63.74倍,推测小分子热激蛋白*sHsp*对蜡蚧轮枝菌抗高温胁迫起更重要的作用。由此可见,不同生物体内由不同的热激蛋白成员发挥作用,来参与生物体抵抗高温胁迫。

## 参 考 文 献

- [1] MIDORI S, MASANORI K, NAOMI H, et al. Genetic, morphological, and virulence characterization of the entomopathogenic fungus *Verticillium lecanii* [J]. Journal of invertebrate pathology, 2003, 82: 176-187.
- [2] PAMPAPATHY G, PETER A M, GREGORY S. Endophytic *Lecanicillium lecanii* and *Beauveria bassiana* reduce the survival and fecundity of *Aphis gossypii* following contact with conidia and secondary metabolites [J]. Crop protection, 2011, 30: 349-353.
- [3] SEPIDEH G, JAVAD K, SHOKOOFEH K, et al. Biocontrol of *Planococcus citri* (Hemiptera: Pseudococcidae) by *Lecanicillium longisporum* and *Lecanicillium lecanii* under laboratory and greenhouse conditions [J]. Journal of Asia-Pacific entomology, 2017, 20: 605-612.
- [4] 刘浩,张龙,张宗山.蜡蚧轮枝菌对枸杞蚜虫的室内毒力和常用药剂敏感性测定[J].中国蔬菜,2012(4):87-90.
- [5] 黄鹏,余德亿,姚锦爱,等.蜡蚧轮枝菌生物学特性及其与榕母管蓟马毒力的相关性[J].西北农林科技大学学报(自然科学版),2006,44(11):172-176.
- [6] 袁盛勇,闫鹏飞,孔琼,等.蜡蚧轮枝菌对扶桑绵粉蚧的致病性研究[J].环境昆虫学报,2016,38(4):748-754.
- [7] HALL R A. A bioassay of the pathogenicity of *Verticillium lecanii* conidiospores on the aphid, *Macrosiphoniella sanbomi* [J]. Journal of invertebrate pathology, 1976, 27(1): 41-48.
- [8] WRAIGHT S P, JACKSON M A, KOCK S L. Production, stabilization and formulation of fungal biological agents [M]// BUTT T, JACKSON C, MAGAN N. Fungi as biocontrol agents: progress, problems and potential. London: CAB International, 2001: 253-287.
- [9] ZHAO L, JONES W A. Expression of heat shock protein genes in insect stress responses [J]. Invertebrate survival journal, 2012, 9: 93-101.
- [10] 单丹,王利华,张月亮,等.热激蛋白70在不同温度胁迫下的差异表达特性研究[J].中国水稻科学,2017,31(5):533-541.
- [11] AHN Y J, CLAUSSEN K, ZIMMERMAN J L. Genotypic differences in the heat-shock response and thermotolerance in four potato cultivars [J]. Plant science, 2004, 166(4): 901-911.
- [12] 谢翎,陈红梅,汤强,等.实时荧光定量PCR检测球孢白僵菌热休克蛋白基因*HSP70*在几种胁迫条件下的表达[J].菌物学报,2009,28(6):806-812.
- [13] 谢翎,陈红梅,蒲顺昌,等.球孢白僵菌热休克蛋白基因*BbHsp70*的cDNA及上游序列克隆与分析[J].菌物学报,2009,28(2):283-288.
- [14] 李鸿文,冯明光.球孢白僵菌不同菌株分生孢子的耐热能力[J].浙江大学学报(农业与生命科学版),2008,34(2):158-162.
- [15] 俞佳,冯明光.基于分生孢子热胁迫反应的球孢白僵菌耐热菌株筛选[J].菌物学报,2006,25(2):278-283.
- [16] SORENSEN J G, KRISTENSEN T N, LOESCHKE V. The evolutionary and ecological role of heat shock proteins [J]. Ecology letters, 2003, 6(11): 1025-1037.
- [17] 李静馨,应盛华,冯明光.通过抑制消减杂交技术分离球孢白僵菌热激响应基因[J].中国生物防治学报,2011,27(3):308-315.
- [18] MARTA M B. Transgenic expression of the *Trichoderma harzianum* *HSP70* gene increases *Arabidopsis* resistance to heat and other abiotic stresses [J]. Journal of plant physiology, 2010, 167(8): 659-665.
- [19] 郑丹,崔旭红,李红亮,等.三叶草斑潜蝇*Hsp70*的克隆及其表达量在高低温胁迫下的变化[J].植物保护学报,2011,37(2): 159-163.

- [20] PARSELL D A, LINDQUIST S. The function of heat-shock proteins in stress tolerance: degradation and reactivation of damaged proteins[J]. Annual review of genetics, 1993, 27(1): 437-496.
- [21] CHEN H, XU X L, LI Y P, et al. Characterization of heat shock protein 90, 70 and their transcriptional expression patterns on high temperature in adult of *Grapholita molesta* (Busck) [J]. Insect science, 2014, 21(4): 439-448.
- [22] 李玉婷, 赵奇, 房冰, 等. 禾谷缢管蚜热激蛋白 *Hsp90* 基因的克隆和表达分析[J]. 植物保护学报, 2017, 44(1): 16-23.

## Difference analysis of thermotolerance between two *Lecanicillium lecanii* strains

GU Zumin GE Waner JI Mingshan

*College of Plant Protection, Shenyang Agricultural University, Shenyang 110866, China*

**Abstract** By comparing the difference of thermotolerance and the relationship between thermotolerance and heat shock protein (Hsp) mRNA level of two *Lecanicillium lecanii* strains, the mechanism of Hsp on heat stress tolerance was studied. The thermotolerance of mycelia and conidia between *L. lecanii* strain VL17 and VL18 were compared using mycelium growth rate method and spore germination method. Spray inoculation method was adopted to estimate the virulence of strain VL17 and VL18 against *Lipaphis erysimi* under high temperature stress. Real-time quantitative PCR (qRT-PCR) was used to compare expression of the *sHsp* and *Hsp70* genes. The results showed that the thermotolerance of both mycelia and conidia from strain VL18 were significantly higher than those from strain VL17. The colony diameter of strain VL18 was 63.16% bigger than that of VL17 at 34 °C and the conidia germination rate of VL18 was 103% higher than that of VL17 at 37 °C. The insecticidal activities of the two strains against *L. erysimi* were significantly different when the temperature was above 31 °C. The corrected mortality of *L. erysimi* inoculated with VL18 was 166.67% higher than that with VL17 at 37 °C. The qRT-PCR analysis showed that the *sHsp* and *Hsp70* mRNA of VL18 were higher than that of VL17 at 42 °C when the stress time was same. After a 120 min stress, expression of the *Hsp70* and *sHsp* genes of strain VL18 were 16.97 and 63.74 folds as those of strain VL17, respectively. Furthermore, the expression of *sHsp* in both strains were significantly higher than those of *Hsp70*. In conclusion, *sHsp* played an important role in the response of *L. lecanii* to heat stress.

**Keywords** *Lecanicillium lecanii*; high temperature stress; heat shock protein

(责任编辑:边书京)