

www.pibb.ac.cn

Hsp22 对 SCA3/MJD 转基因果蝇的 神经保护作用研究 *

李清华^{1,4)**} 江 泓^{1,2)**} 易继平¹⁾ 廖书胜¹⁾ 沈 路^{1,2)} 潘 乾³⁾ 夏 昆³⁾ 唐北沙^{1,2,3)***}

(¹⁾中南大学湘雅医院神经内科,长沙 410008; ²⁾中南大学神经退行性疾病研究中心,长沙 410008; ³⁾中南大学医学遗传学国家重点实验室,长沙 410008; ⁴⁾桂林医学院附属医院神经内科,桂林 541001)

摘要 为了探讨 Hsp22 在 SCA3/MJD 发病机制中的作用.选用 GMR-GAL4 和 elav-GAL4 驱动子,利用经典的 GAL4-UAS 系统,将含有 78 个 CAG 重复扩增的 ataxin-3 蛋白片段 (MJDtr-Q78)分别在果蝇眼睛和神经系统选择性表达,构建 GMR-GAL4/UAS 和 elav-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基因果蝇模型,然后利用遗传学方法和热体克反应使 Hsp22 在 SCA3/ MJD 转基因果蝇眼睛和神经系统以不同水平过表达.结果表明,Hsp22 过表达显著抑制了 MJDtr-Q78 蛋白的神经毒性,果蝇眼睛视网膜光感受神经元变性明显缓解,果蝇存活能力也显著提高.Hsp22 对 SCA3/MJD 具有保护作用,增强 Hsp22 表达对 SCA3/MJD 可能是一种潜在的治疗方法.

关键词 遗传性脊髓小脑性共济失调 3 型, ataxin-3, Hsp22, 转基因果蝇模型, 神经保护 学科分类号 R74, R394

脊髓小脑性共济失调(spinocerebellar ataxias, SCAs)是一类具有高度临床和遗传异质性的致死、 致残率高的神经系统退行性疾病. 患病率约 1/10%~5/10%,遗传方式多呈常染色体显性遗传.患 者多发病于中青年,临床上以小脑性共济失调为主 要特征,同时还可伴有眼球运动障碍、慢眼活动、 视神经萎缩、视网膜色素变性、锥体束征、锥体外 系表现、肌萎缩、周围神经病和痴呆等表现.到目 前为止, SCA 至少已定位 28 个致病基因位点,已 克隆 18 型,其中最常见的为 SCA3/MJD 亚型 (spinocerebellar ataxia type 3/Machado-Joseph disease, SCA3/MJD),在中国人群中,该型几乎占所有 SCA 患者的 50%^[1~3]. 该病发病机制尚未完全阐 明,目前认为,该病是由于致病基因 MJD1 编码区 3'端 CAG 三核苷酸重复序列异常扩增,导致编码 蛋白 ataxin-3 羧基端形成异常扩展的多聚谷氨酰胺 (polyglutamine, PolyQ)肽链, 引起 ataxin-3 的错误 折叠,在中枢神经系统小脑等部位的神经元内形成 泛素阳性核内包涵体(neuronal intranuclear inclusions, NIIs),通过蛋白质-蛋白质相互作用产生选择性神 经细胞毒性作用而引起的, 故又称为 PolyQ 疾病.

此外, SCA 发病机制还涉及泛素-蛋白酶体途径、转录失调、氧化应激以及生存/调亡通路等^[4]方面.

在前期研究中我们定位并克隆了腓骨肌萎缩症 2L(Charcot-Marie-Tooth disease type 2L, CMT2L)的 致病基因——热休克蛋白 22 基因 (heat shock protein 22, *Hsp*22)^[5],其编码蛋白 Hsp22 属一种小 分子热休克蛋白(small heat shock protein, sHsp)家 族成员,具有分子伴侣活性,在通过促进蛋白质折 叠恢复蛋白质正常生理结构和功能、蛋白质转运、 抗氧化应激和抗调亡等方面发挥了重要作用^[6,7].

为探讨 Hsp22 对 SCA3/MJD 是否具有保护作用及在 SCA3/MJD 发病机制中的可能作用,我们

** 并列第一作者. *** 通讯联系人.

^{*}国家高技术研究发展计划项目(863)(2004AA227040),国家"十一 五"支撑计划项目(2006BA105A07),国家"十五"攻关计划项目 (2004BA720A03),国家自然科学基金项目(30871354,30710303061, 30400262)和湖南省自然科学基金重点项目(08JJ3048).

Tel: 0731-4327398, E-mail: bstang7398@yahoo.com.cn 收稿日期: 2008-07-11, 接受日期: 2008-09-02

构建了 GMR-GAL4/UAS 系统和 elav-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基因果蝇模型,并通过遗传学 方法和热休克反应使 Hsp22 以不同水平过表达,观察 Hsp22 表达对 GMR-GAL4/UAS 系统和 elav-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基因果蝇模型 的影响.

1 材料与方法

1.1 材料

基因型 w[*]; P{w[+mC]=UAS-Hsp\MJDtr-Q78} c211.2 的 8150 果蝇品系(简称 UAS-MJDtr-Q78 果 蝇), 基因型 P{w[+mW.hs]=GawB}elav[C155]的 458 果蝇品系(简称 elav-GAL4 果蝇)均购自美国 Bloomington 果蝇中心, 基因型 p{w[+mC]= longGMR-GAL4}2/CyO 的 8605 果蝇品系(简称 GMR-GAL4 果蝇)由中南大学医学遗传学国家重点 实验室提供.

1.2 方法

1.2.1 GMR-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基因 果蝇.

a. 构建 GMR-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转 基因果蝇模型.将 UAS-MJDtr-Q78 处女蝇与 GMR-GAL4 雄性果蝇杂交,构建基因型为w; GMR-GAL4/UAS-MJDtr-Q78 的 GMR-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基因果蝇模型.

b. 构建 Hsp22 对 GMR-GAL4/UAS 系统 SCA3/ MJD 转基因果蝇干预模型. 通过用双平衡系果蝇 (基因型 w; CyO/Sco; TM3/TM6)对 UAS-MJDtr-Q78 果蝇品系进行平衡,构建w;UAS-MJDtr-Q78; TM3/TM6 果蝇; 用双平衡系果蝇对 UAS-Hsp22 果 蝇品系(基因型+/+; UAS-Hsp22/TM3)进行平衡,构 建 CyO/Sco; UAS-Hsp22 果蝇; 将 w; UAS-MJDtr-Q78; TM3/TM6 果蝇和 w; CyO/Sco; UAS-Hsp22 果 蝇杂交,筛选出w;UAS-MJDtr-Q78/CyO;UAS-Hsp22/TM3 果蝇品系.应用能在果蝇眼睛选择性 表达的 GMR-GAL4/CyO 果蝇与 UAS-MJDtr-Q78/CyO; TM3/UAS-Hsp22 果蝇杂交, 构建 UAS-MJDtr-Q78/GMR-GAL4; TM3/UAS-Hsp22(单 拷贝) 果蝇, 再将其与 UAS-MJDtr-Q78/CyO; TM3/UAS-Hsp22 果蝇杂交,构建 UAS-MJDtr-Q78/ GMR-GAL4; UAS-Hsp22(双拷贝)果蝇.

c. 观察 Hsp22 对 GMR-GAL4/UAS 系统 SCA3/ MJD 转基因果蝇模型的影响.将 UAS-MJDtr-Q78/ GMR-GAL4; TM3 或 TM6/UAS-Hsp22 果蝇和 UAS- MJDtr-Q78/GMR-GAL4; UAS-Hsp22 果蝇幼虫置 于 37℃水浴箱中进行热休克处理 1 h,每8 h 处理 一次,共3次,通过电脑体视显微镜观察这两种果 蝇热休克前后的复眼结构和色素,通过电镜分别在 放大 250 倍和 1000 倍下观察其单眼结构,用解剖 刀将果蝇眼睛取下后用 2.5%戊二醛固定,然后经 乙醇脱水、浸透、包埋后制成半薄切片,用亚甲蓝 染色后光镜下观察其复眼内光感受神经元结构.

1.2.2 elav-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基因果蝇.

a. 构建 elav-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基 因 果 蝇 . 将 UAS-MJDtr-Q78 果 蝇 处 女 蝇 与 elav-GAL4 果蝇杂交,构建基因型为 elav-GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+的 elav-GAL4/UAS 系统 SCA3/ MJD 转基因果蝇模型.

b. 构建 *Hsp22* 对 elav-GAL4/UAS 系统 SCA3/ MJD 转基因果蝇干预模型. 应用能在果蝇神经系 统选择性表达的 elav-GAL4 果蝇与 UAS-MJDtr-Q78/CyO; TM3/UAS-Hsp22 果蝇杂交,构建基因型 为 elav-GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+; UAS-Hsp22/+的 Hsp22 对 elav-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基因 果蝇干预模型.

c. 观察 Hsp22 表达对 elav-GAL4/UAS 系统 SCA3/ MJD 转基因果蝇模型的影响.将 UAS-MJDtr-Q78 果蝇处女蝇与 elav-GAL4 果蝇杂 交后的虫卵以及在 elav-GAL4 果蝇与 UAS-MJDtr-Q78/CyO; TM3/UAS-Hsp22 果蝇杂交后的子代中筛 选 elav-GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+; UAS-Hsp22/+ 以及 elav-GAL4/+; TM3/CyO 两种果蝇,将上述虫 卵或幼虫置于 37℃水浴箱中进行热休克处理 1 h, 每8h处理一次,共3次.然后计算热休克前后当 elav-GAL4/+; TM3/ CyO 羽化成虫数为 100 只时 elav-GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+和 elav-GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+; UAS-Hsp22/+羽化为成虫的数 量. 分别取 elav-GAL4/+; TM3/CyO 以及热休克前 后的 elav- GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+; UAS-Hsp22/+果蝇 100 只, 雌雄分开饲养, 每 2 天更换 培养基,计算寿命.

1.2.3 用实时荧光定量 PCR 检测上述两种经 Hsp22 干预后的 SCA3/MJD 转基因果蝇脑内 Hsp22 mRNA 表达水平. 取正常对照果蝇(基因型 w; GMR-GAL4/+), GMR-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基因果蝇(基因型 w; GMR-GAL4/UAS-MJDtr-Q78), UAS-MJDtr-Q78/GMR-GAL4; TM3/UAS-Hsp22 (单拷贝)果蝇,热休克的 UAS-MJDtr-Q78/GMR-GAL4; TM3/UAS-Hsp22(单拷贝)果蝇,UAS-MJDtr-Q78/GMR-GAL4; UAS-Hsp22(双拷贝)果蝇,热休克的 UAS-MJDtr-Q78/GMR-GAL4; UAS-Hsp22(双拷贝)果蝇各 50 只,将其脑组织切下,提取 RNA.取正常对照果蝇,热休克的正常对照果蝇(基因型 elav-GAL4), elav-GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+; UAS-Hsp22/+果蝇,热休克后的 elav-GAL4/+; UAS-Hsp22/+果蝇各 50 只,将其脑组织切下,提取 RNA.以 rp49 基因为内参,根据 文献[7]合成 Hsp22 和 rp49 扩增引物,采用 SYBR Green 荧光染料在 FTC2000 荧光定量 PCR 仪上进 行实时荧光定量 PCR,对 Hsp22 mRNA 表达水平 进行检测,采用 2^{-Δα} 方法计算上述各种品系果蝇 脑内 Hsp22 mRNA 表达差异.

2 结 果

2.1 GMR-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基因 果蝇

与正常对照野生型果蝇复眼比较(图 1), GMR-

GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基因果蝇模型复眼 外形不规则、纹路消失、单眼不清楚、正常红色色 泽消失, 高电压下完全塌陷、单眼不清楚、刚毛稀 少、刚毛短且折断、刚毛排列紊乱,光感受神经元 严重变性. 而在 Hsp22 干预后, 果蝇眼睛呈现明 显的好转: UAS-MJDtr-Q78/GMR-GAL4; TM3/UAS-Hsp22(单拷贝)果蝇复眼呈浅红色,单眼 开始成型,可见到较多光感受神经元成分.与 SCA3/MJD 转基因果蝇比较,复眼色素和结构在一 定程度上得到恢复,但大部分果蝇眼睛仍严重破 坏,结构不完整,UAS-MJDtr-Q78/GMR-GAL4; UAS-Hsp22(双拷贝)果蝇则复眼呈亮红色,色素明 显增多,电镜下呈典型的粗眼,单眼结构基本成 型,界限清楚,但刚毛仍然还排列紊乱,内眼轮廓 显现,光感受神经元成分增多.进行热休克处理 后, UAS-MJDtr-Q78/GMR-GAL4; TM3/UAS-Hsp22 (单拷贝)果蝇眼睛较热休克前进一步好转,果蝇复 眼色素明显增多,呈鲜红色,电镜下果蝇单眼凸 现,刚毛增多,视网膜内已经可以见到少量成型的 光感受神经元. 而 UAS-MJDtr-Q78/GMR-GAL4;



Fig. 1 Overexpression of Hsp22 suppresses polyglutamine-induced degeneration in Drosophila

(a) ~ (f) Dissecting microscopic pictures of the eyes of adult flies. (g) ~ (l) Scanning electron microscopic pictures of the eyes of adult flies. (y) ~ (l) Scanning electron microscopic pictures of the eyes of adult flies. (y) ~ (x) Tangential sections through the eyes of adult flies. Column *1*: Control flies expressing only the GMR-GAL4 expression construct. The eye is normal. Genotype of flies is w; GMR-GAL4/+ . Column 2: Flies expressing the MJDtr-Q78 protein shows severe retinal degeneration, visualized by loss of photoreceptor rhabdomere specializations and ordered structure of the eye. Genotype of flies is w; GMR-GAL4/UAS-MJDtr-Q78. Column *3*: Co-expressing only one copy of H_{sp22} gene was mildly effective at suppressing MJDtr-Q78 degeneration, as seen by the slightly less severely disrupted eye compared with the flies expressing alone the MJDtr-Q78 protein. Genotype of flies is w; GMR-GAL4/UAS-MJDtr-Q78; TM3/UAS-Hsp22. Column *4*: On co-expressing one copy of H_{sp22} gene treated with heat shock restores photoreceptor to the retina and slows degeneration. Genotype of flies is w; GMR-GAL4/UAS-HJDtr-Q78; TM3/UAS-Hsp22. Column *5*: On co-expressing two copy of H_{sp22} gene, significant retinal structure is now restored such that the characteristic ommatidial pattern of the photoreceptor rhabdomers is visible within the eye. Genotype of flies is w; GMR-GAL4/UAS-MJDtr-Q78; UAS-Hsp22. Column *6*: Co-expressing two copy of H_{sp22} gene treated with heat shock almost restored eye structure, obviously suppressing the toxicity of MJDtr-Q78 in photoreceptor neurons, the lattice surrounding the neurons is still abnormal. Genotype of flies is w; GMR-GAL4/UAS-MJDtr-Q78; UAS-Hsp22.

UAS-Hsp22(双拷贝)果蝇在热休克后眼睛改善更明显,红色均匀,纹路清楚,几乎接近正常果蝇眼睛;电镜下果蝇单眼凸现,刚毛排列整齐,视网膜光感受细胞完整,排列规则.

2.2 elav-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基因果蝇

正常野生型果蝇后代见有大量的幼虫出现并羽 化成成虫,而 UAS-MJDtr-Q78 果蝇处女蝇与 elav-GAL4 果蝇杂交后其后代未见成虫出现, elav-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基因果蝇在幼 虫期或胚胎期完全致死,与正常野生型果蝇相比, 其羽化率为正常对照(基因型 elav-GAL4/+; TM3/ CyO)的 0%,而 elav-GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+; UAS-Hsp22/+果蝇幼虫羽化率达到正常对照的 26%,热休克后 elav-GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+; UAS-Hsp22/+果蝇其幼虫羽化率达到正常对照的 38%,见图 2. 正常对照野生型果蝇的最长寿命为



Fig. 2 Difference in rate of eclosion of flies with elav-GAL4

Eclosion rate of flies expressing MJDtr-Q78 with or without heat shock is 0% compared with the control flies, however, eclosion rate of flies expressing MJDtr-Q78 in the presence of $H_{sp}22$ before and after being treated with heat shock increase 26%, 38% respectively. \square : Control; \square : elav-GAL4-MJDtr-Q78-Hsp22; \square : elav-GAL4-MJDtr-Q78.



Fig. 3 Increased lifespan in the presence of Hsp22 expression

Longevity curves of flies expressing $H_{sp}22$ without heat shock ($\blacktriangle \rightarrow \land$), flies expressing $H_{sp}22$ with heat shock ($\bullet \rightarrow \bullet$) and of their matched control flies ($\blacksquare \rightarrow \blacksquare$) are shown. Maximum lifespan are 23, 31, 72 days respectively; mean lifespan are 10, 15, 43 days respectively.

72 天,平均寿命为 43 天,而 elav-GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+; UAS-Hsp22/+果蝇热休克前的最长寿 命为 23 天,达到正常对照的 32%,平均寿命为 10 天,为正常对照的 23%;热休克后的 elav-GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+; UAS-Hsp22/+果蝇最长 寿命为 31 天,达到正常对照的 43%,平均寿命 15 天,达到正常对照的 35%,见图 3.

2.3 Hsp22 mRNA 表达水平检测结果

2.3.1 热休克的 GMR-GAL4 系统 SCA3/MJD 转基 因果蝇, UAS-MJDtr-Q78/GMR-GAL4; TM3/UAS-Hsp22(单拷贝)果蝇, UAS-MJDtr-Q78/GMR-GAL4; UAS-Hsp22(双拷贝)果蝇, 热休克的 UAS-MJDtr-Q78/GMR-GAL4; TM3/UAS-Hsp22 果蝇, 热休克 的 UAS-MJDtr-Q78/GMR-GAL4; UAS-Hsp22(双拷 贝)果蝇的 Hsp22 mRNA 表达水平较 GMR-GAL4 系统 SCA3/MJD 转基因果蝇分别增强了 1.59 倍、 1.72 倍、4.11 倍、4.59、4.95 倍, 见图 4.



RNA was extracted for reverse transcription. Quantitative PCR was performed to determine the inducible mRNA expression levels of H_{sp22} genes. From *I* to 5, 1.59, 1.72, 4.11, 4.59, 4.95-fold increase compared to the control respectively. *I*: Fly expressing MJDtr-Q78 protein treated with heat shock. Genotype of flies is w; GMR-GAL4/UAS-MJDtr -Q78; 2: Fly co-expressing MJDtr-Q78 and only one copy of H_{sp22} gene. Genotype of flies is w; GMR-GAL4/UAS-MJDtr-Q78; TM3/UAS-Hsp22; *3*: Fly co-expressing expanded polyglutamine protein and only one copy of H_{sp22} gene treated with heat shock; *4*: Fly co-expressing expanded polyglutamine protein and only one copy of flies is w; GMR-GAL4/UAS-MJDtr-Q78; UAS-Hsp22; *5*: Fly co-expressing expanded polyglutamine protein and two copy of H_{sp22} gene treated with heat shock. Control is fly expressing MJDtr-Q78 protein treated without heat shock. The data shows the mean value of 3 independent experiments.

2.3.2 热休克的 elav-GAL4/+; +/CyO; +/TM3 果蝇, elav-GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+; UAS-Hsp22/+果 蝇, 热休克的 elav-GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+; UAS-Hsp22/+果蝇的 Hsp22 mRNA 表达水平较 elav-GAL4/+; +/CyO; +/ TM3 果蝇分别增强了 1.2 倍、5 倍、7.6 倍, 见图 5.



Fig. 5 Difference in the level of expression of *Hsp22* genes among fly lines with elav-GAL4

RNA was extracted for reverse transcription. Quantitative PCR was performed to determine the inducible mRNA expression levels of $H_{sp}22$ genes. From *I* to 3, 1.2, 5, 7.6-fold increase compared to the control respectively. *I*: Fly expressing only the elav-GAL4 expression construct treated with heat shock. Genotype of flies is elav-GAL4/+; +/CyO; +/TM3; 2: Fly co-expressing expanded polyglutamine protein and $H_{sp}22$ gene. Genotype of flies is elav-GAL4/+; UAS-MJDtr-Q78/+; UAS-Hsp22/+; *3*: Fly co-expressing expanded polyglutamine protein and $H_{sp}22$ gene treated with heat shock. Control is fly expressing only the elav-GAL4 expression construct treated without heat shock.

3 讨 论

目前已发现,至少有9种与PolyQ蛋白有关的 神经系统遗传病,包括 SCA1、SCA2、SCA3、 SCA6、SCA7、SCA17、齿状核红核苍白球路易体 萎缩症(Dentatorubral-pallidoluysian atrophy, DRPLA)、 延脊肌萎缩症 (Spinal bulbar muscular atrophy, SBMA)和亨廷顿舞蹈病(Huntington disease, HD). 病理性扩展的 PolyQ 蛋白具有神经毒性,导致中枢 神经系统特定部位神经元的变性和死亡¹⁸. PolyQ 疾病中神经元的变性和死亡是一种慢性进展过程, 利用转基因动物尤其是果蝇模型来模拟并进行干预 已经成为此类疾病研究的热点¹⁹. 目前, PolyQ 疾 病转基因果蝇模型大部分采用 GAL4/UAS 系统来 表达外源性 PolyQ 疾病相关基因,其中尤以用 GMR-GAL4 启动子将 PolyQ 疾病基因在果蝇眼睛 表达的方式最多. 众所周知, 果蝇眼睛为复眼结 构,具有特征性的光感受神经元分布,视网膜的整 个发育过程已很清楚,因此通过构建 PolyQ 疾病转 基因果蝇模型并观察转基因后果蝇眼睛结构的动态 变化,可以模拟 PolyQ 疾病并了解 PolyQ 蛋白对神 经元的影响^[10~12]. 国外已先后成功建立了 SCA1、 SCA2、SCA3/MJD、HD、SBMA 等多种 PolyQ 疾 病转基因果蝇模型[13].

Hsp 是分子伴侣家族的重要成员,参与介导蛋白质的正确折叠、聚集、降解以及抵御氧化应激,

主要在热应激条件下诱导产生,其中 Hsp22 属一种小分子热休克蛋白(small heat shock protein, sHsp)家族成员,在通过促进蛋白质折叠恢复蛋白质正常生理结构和功能方面发挥了重要作用^[14].同时,Hsp22 还是一种线粒体蛋白,线粒体对活性氧簇非常敏感,提高 Hsp22 的表达水平有助于保护线粒体蛋白防御氧化应激^[15,16].另外,Hsp22 还参与细胞凋亡、热耐受、免疫调控、抗肿瘤及病毒感染等病理生理过程,进而从多个方面影响着生物体寿命^[17].

研究发现,SCA3/MJD 等 PolyQ 疾病中存在标 志性的病理改变——神经元核内包涵体(NIIs),而 在 PolyQ 疾病患者脑内、转基因细胞和动物模型 中,大量的热休克蛋白被募集进入 NIIs,并导致细 胞内蛋白质折叠,蛋白质聚合物解聚和 PolyQ 蛋白 降解以及应激机制被激活等^[15].国外研究已证实大 分子热休克蛋白如 Hsp70、Hsp40 等对 SCA3/MJD 及其他 PolyQ 疾病动物模型具有明显的保护作 用^[5,18~21].

为证实小分子热休克蛋白 Hsp22 也在 SCA3/MJD 发病机制中起重要作用,本研究利用 GAL4/UAS 系统,选择 GMR-GAL4 启动子,使 MJDtr-Q78蛋白在果蝇眼睛特异性表达,发现果蝇 眼睛视网膜光感受神经元显著变性,眼睛结构几乎 完全被破坏. 而后将 MJDtr-Q78 蛋白和 Hsp22 蛋 白在果蝇眼睛共表达,并通过遗传学方法和热休克 反应使 Hsp22 以不同水平表达,观察 Hsp22 对毒 性 MJDtr-Q78 蛋白所致的果蝇复眼变性的影响, 结果发现,在Hsp22的干预下,果蝇眼睛有了明 显的好转, 且随着 Hsp22 mRNA 表达水平的提高, 果蝇眼睛结构的恢复也相应地更加明显,表明果蝇 眼睛的恢复水平与 Hsp22 mRNA 的表达水平相一 致,两者存在剂量-效应关系,进一步说明 Hsp22 抑制了 MJDtr-Q78 蛋白的毒性,对 GMR-GAL4/UAS 系统 SCA3/MJD 转基因果蝇模型具有 明显的神经保护作用.

同时,MJDtr-Q78蛋白在果蝇神经系统表达,选择性导致神经系统明显变性,果蝇发育受阻,成 虫完全致死,表明MJDtr-Q78具有明显的神经毒 性.而在 elav-GAL4/+;UAS-MJDtr-Q78/+;UAS-Hsp22/+果蝇中,通过在果蝇神经系统过表达 Hsp22发现,果蝇发育受限在很大程度上得到缓 解,果蝇羽化能力明显提高,且随着Hsp22mRNA 表达水平的提高,果蝇存活能力也明显提高,两者 存在剂量-效应关系,也进一步说明 Hsp22 抑制了 MJDtr-Q78 蛋白的神经毒性,对 elav-GAL4/UA 系 统 SCA3/MJD 转基因果蝇模型具有明显的神经保 护作用.

上述研究证明, Hsp22 对 SCA3/MJD 转基因果 蝇模型具有明显的神经保护作用,推测其机制可能 是由于 Hsp22 改善了异常扩增的 PolyQ 蛋白的错 误折叠,增强了线粒体蛋白防御氧化应激的能力, 从而抑制了 PolyQ 蛋白的细胞毒性,因而保护了 SCA3/MJD 转基因果蝇.

Hsp22 对 SCA3/MJD 转基因果蝇模型的保护作 用提示,增强某些热休克蛋白等分子伴侣活性,对 包括 PolyQ 疾病在内的神经退行性疾病和遗传病或 许是一种潜在的治疗方法,同时在此类疾病研究中 应用转基因果蝇模型有助于更好地探讨其发病 机制.

参考文献

- 1 Tang B, Liu C, Shen L, et al. Frequency of SCA1, SCA2, SCA3/MJD, SCA6, SCA7, and DRPLA CAG trinucleotide repeat expansion in patients with hereditary spinocerebellar ataxia from Chinese kindreds. Arch Neurol, 2000, 57(4): 540~544
- Jiang H, Tang B, Xia K, *et al.* Spinocerebellar ataxia type 6 in Mainland China: Molecular and clinical features in four families. J Neurol Sci, 2005, 236(1~2): 25~29
- Kawaguchi Y, Okamoto T, Taniwaki M, et al. CAG expansions in a novel gene for Machado-Joseph disease at chromosome 14q32.1. Nat Genet, 1994, 8(3): 221~228
- 4 Durr A, Stevanin G, Cancel G. Spinocerebellar ataxia 3 and Machado-Joseph disease: clinical, molecular and neuropathologic features. Ann Neurol, 1996, **39**(4): 490~499
- 5 Tang B S, Zhao G H, Luo W, et al. Small heat-shock protein 22 mutated in autosomal dominant *Charcot-Marie-Tooth* disease type 2L. Hum Genet, 2005, 116(3): 222~224
- 6 Yu S, Thomas H M. The small heat shock proteins and their role in human disease. FEBS J, 2005, 272(11): 2613~2627
- 7 Kurapati R, Passananti H B, Rose M R, et al. Increased hsp22 RNA levels in *Drosophila* lines genetically selected increased longevity.

J Gerontol A Biol Sci Med Sci, 2000, 55(11): B552~559

- 8 Ross C A, Poirier M A. Protein aggregation and neurodegenerative disease. Nat Med, 2004, 10(Suppl): S10~17
- 9 Kazemi-Esfarjani P, Benzer S. Genetic suppression of polyglutamine toxicity in *Drosophila*. Science, 2000, 287(5459): 1837~1840
- 10 Warrick J M, Paulson H L, Gray-Board G L. Expanded polyglutamine protein forms nuclear inclusions and causes neural degeneration in *Drosophila*. Cell, 1998, **93**(6): 939~949
- Brand A H, Perrimon N. Targeted gene expression as a means of altering cell fates and generating dominant phenotypes. Development, 1993, 118(2): 401~415
- 12 Phelps C B, Brand A H. Ectopic gene expression in *Drosophila* using GAL4 system. Methods, 1998, **14**(4): 367~379
- 13 Julide B, Nancy M B. *Drosophila* as a model for human diseases. Ann Rev Genet, 2005, **39**: 153~171
- 14 Serena C, Mitchel S, Aura T, et al. HspB8, a small heat shock protein mutated in human neuromuscular disorders, has in vivo chaperone activity in cultured cells. Hum Mol Genet, 2005, 14(12): 1659~1669
- 15 Tapan K C, Subhankar P. Protein-misfolding diseases and chaperone-based therapeutic approaches. FEBS J, 2006, 273 (7): 1331~1349
- 16 Gober M D, Depre C, Aurelian L. Correspondence regarding M.V. Kim *et al.* Some properties of human small heat shock protein Hsp22 (H11 or HspB8). Biochem Biophys Res Commun, 2004, **321** (2): 267~268
- King V, Tower J. Aging-specific expression of *Drosophila* Hsp22.
 Devel Biol, 1999, 207(1): 107~118
- 18 John M, Warrick H Y, Edwin C, *et al.* Suppression of polyglutamine-mediated neurodegeneration in *Drosophila* by the molecular chaperone HSP70. Nat Genet, 1999, 23(4): 425~428
- 19 Cai Y H, Stacia L K, Nancy M B, *et al.* Analysis of the role of heat shock protein (Hsp) molecular chaperones in polyglutamine disease. J Neurosci, 1999, **19**(23): 10338
- 20 Sakahira H, Breuer P, Hayer-Hartl M K, *et al.* Molecular chaperones as modulators of polyglutamine protein aggregation and toxicity. Proc Natl Acad Sci USA, 2002, **99**(Suppl 4): 16412~16418
- 21 Chan H Y, Warrick J M, Gray-Board G L, et al. Mechanisms of chaperone suppression of polyglutamine disease: selectivity, synergy and modulation of protein solubility in *Drosophila*. Hum Mol Genet, 2000, 9(19): 2811~2820

Research on Neuroprotective Role of Hsp22 in SCA3/MJD Transgenic *Drosophila* Models^{*}

LI Qing-Hua^{1,4)**}, JIANG Hong^{1,2)**}, YI Ji-Ping¹, LIAO Shu-Sheng¹), SHEN Lu^{1,2}, PAN Qian³, XIA Kun³, TANG Bei-Sha^{1,2,3)***}

(¹)Department of Neurology, Xiangya Hospital, Central South University, Changsha 410008, China;
²)Neurodegenerative Disorders Research Center, Central South University, Changsha 410008, China;
³National Laboratory of Medical Genetics of China, Central South University, Changsha 410008, China;

⁴Department of Neurology, Affiliated Hospital of Guilin Medical University, Guilin 541001, China)

Abstract To confer the influence of Hsp22 on pathogenesis of SCA3/MJD. GMR-GAL4 and elav-GAL4 system SCA3/MJD transgenic *Drosophila* models were constructed by using the promoter GMR-GAL4 and elav-GAL4 which drive target selective gene expression in developing eyes and neurons, respectively. Then, Hsp22 protein was overexpressed in SCA3/MJD transgenic *Drosophila* models at different levels by genetic methods and heat shock reaction. Overexpression of endogen *Drosophila* Hsp22 can notably suppress the neurotoxicity of MJDtr-Q78 protein, and the level of Hsp22 expression was in consistent with rehabilitation for neurodegeneration of *Drosophila* lifespan. It is firstly confirmed that expression of Hsp22 protects the SCA3/MJD from neurodegeneration on *Drosophila* models, which might contribute to a potential therapeutic effect on SCA3/MJD.

Key words SCA3, ataxin-3, Hsp22, transgenic Drosophila models, neuroprotection

Tel: 86-731-4327398, E-mail: bstang7398@yahoo.com.cn

^{*}This work was supported by grants from Hi-Tech Research and Development Program of China (2004AA227040), The National Science & Technology Pillar Program in the Eleventh Five-Year Plan Period (2006BA105A07), The National Key Science and Technology Project in the Tenth Five-Year Plan Period (2004BA720A03), The National Natural Science Foundation of China (30871354, 30710303061, 30400262) and The Key Project in The Natural Science Foundation of Hunan Province (08JJ3048).

^{**}Li Qing-Hua and Jiang Hong contributed equally to this work.

^{***}Corresponding author.

Received: July 11, 2008 Accepted: September 2, 2008