DOI: 10.16781/j.0258-879x.2018.10.1109

·论 著。

# 单纯疱疹病毒 I 型诱导人成神经细胞瘤细胞 SH-SY5Y 表达 β-淀粉样蛋白

徐 娟,张力航,高金超,赵文娟\*,殷 明\* 上海交通大学药学院神经药理学实验室,上海 200240

[摘要] **自 的** 探讨单纯疱疹病毒 I 型 (HSV-1) 感染对人成神经细胞瘤细胞 SH-SY5Y β-淀粉样蛋白(Aβ)表达的影响。 σ 通过非洲绿猴肾细胞 Vero 扩增 HSV-1,测定病毒滴度。取感染复数(MOI)为 10 的  $3.2 \times 10^8$  PFU/mL HSV-1 分别感染 SH-SY5Y 细胞 12、24 h,显微镜下观察 SH-SY5Y 细胞的形态变化,使用 PCR 检测细胞中 HSV-1 DNA 的表达;双色免疫荧光检测 SH-SY5Y 细胞中 Aβ 和载脂蛋白 E (ApoE)的表达;蛋白质印迹法检测淀粉样蛋白前体(APP)、黑素代谢酶(MME)、ApoE、糖原合成酶激酶 3β(GSK-3β)、磷酸化糖原合成酶激酶 3β(p-GSK-3β)蛋白的表达。 结果 HSV-1 感染 SH-SY5Y 细胞 12 h 后,镜下可见细胞突触减少,突起回缩;感染 24 h 后细胞开始聚集,呈圆形,并有细胞脱落。与磷酸盐缓冲液(PBS)对照组相比,HSV-1 感染 12 h 后细胞中 Aβ 表达增加(P<0.01),ApoE 蛋白表达无明显改变;感染 24 h 后,Aβ 表达仍增加(P<0.05),但弱于 12 h 时(P<0.01),APOE 蛋白表达增加(P<0.01)。蛋白质印迹分析结果显示,与 PBS 对照组比较,HSV-1 感染 12 h 后细胞中 APP 蛋白的表达水平降低(P<0.05),GSK-3β 总蛋白的表达水平增加(P<0.05),且磷酸化活性增强(P<0.05),MME 蛋白的表达水平增加(P<0.05);感染 24 h 时 MME 蛋白的表达水平降低(P<0.05),ApoE 蛋白的表达水平增加(P<0.05)。结论 HSV-1 感染后可诱导 SH-SY5Y 细胞 Aβ 表达增加,在感染 12 h 时可能通过促进 APP 代谢、GSK-3β Ser9 磷酸化诱导 Aβ 产生,而在 24 h 时主要是通过抑制 Aβ 降解促使 Aβ 表达增加。

[关键词] 单纯疱疹病毒 I 型; 阿尔茨海默病; 淀粉样蛋白; 载脂蛋白 E; 淀粉样蛋白前体 [中图分类号] R 749.16 [文献标志码] A [文章编号] 0258-879X(2018)10-1109-06

#### Herpes simplex virus type I induces β-amyloid expression in human neuroblastoma cell lines SH-SY5Y

XU Juan, ZHANG Li-hang, GAO Jin-chao, ZHAO Wen-juan\*, YIN Ming\* Laboratory of Neuropharmacology, School of Pharmacy, Shanghai Jiao Tong University, Shanghai 200240, China

[Abstract] Objective To explore the effect of herpes simplex virus type I (HSV-1) infection on expression of β-amyloid (Aβ) in human neuroblastoma cell lines SH-SY5Y. Methods African green monkey kidney cell lines Vero cells were used to amplified HSV-1, and the virus titers were measured. SH-SY5Y cells were infected with HSV-1  $3.2 \times 10^8$  plaque forming unit (PFU)/mL at a multiplicity of infection (MOI) of 10 for 12 h or 24 h, and the morphological changes of the cells were observed under microscope. PCR was used to detect the expression of HSV-1 DNA. Double-color immunofluorescence assay was performed to show the expression of Aß and apolipoprotein E (ApoE). Western blotting was used to detect the expression levels of amyloid precursor protein (APP), melanin metabolic enzyme (MME), ApoE, glycogen synthase kinase-3β (GSK-3β) and phosphorylated glycogen synthase kinase-3β (p-GSK-3β). **Results** After infection with HSV-1 for 12 h, the SH-SY5Y cells had synapse reduction and neurite retraction and few neurites. And after 24 h of infection, the cells began to aggregate, and were round and shed. Compared with phosphate buffer saline (PBS) control group, the expression of AB was significantly increased after infection with HSV-1 for 12 h (P<0.01), while the expression of ApoE protein was not significantly changed. After 24 h of infection, the expressions of A $\beta$  and ApoE were significantly increased (P<0.05), but the expression of A $\beta$  was significantly lower than that on 12 h of post-infection (P < 0.01). Western blotting analysis showed that, compared with PBS control group, the expression of APP was significantly decreased on 12 h of post-infection (P<0.05), and the expressions of GSK-3 $\beta$ , p-GSK-3 $\beta$  and MME were significantly increased (P<0.05). However, the expression of MME was significantly decreased (P < 0.05) and the expression of ApoE was significantly increased (P < 0.05) 24 h post-infection. Conclusion HSV-1 infection induces the expression of Aβ in SH-SY5Y cells through promoting APP metabolism and Ser9 phosphorylation of GSK-3 $\beta$  on 12 h of post-infection, and inhibiting the degradation of A $\beta$  on 24 h of post-infection.

[收稿日期] 2018-04-04 [接受日期] 2018-07-18

[基金项目] 国家自然科学基金(81471232). Supported by National Natural Science Foundation of China (81471232).

[作者简介] 徐 娟,硕士生. E-mail: xu\_juan@sjtu.edu.cn

<sup>\*</sup>通信作者(Corresponding authors). Tel: 021-34204736, E-mail: zhaowj@sjtu.edu.cn; Tel: 021-34204736, E-mail: myin@sjtu.edu.cn

[Key words] herpes simplex virus type I; Alzheimer disease; amyloid; apolipoprotein E; amyloid precursor protein [Acad J Sec Mil Med Univ, 2018, 39(10): 1109-1114]

单纯疱疹病毒 I 型 (herpes simplex virus type I, HSV-1)是一种普遍存在的嗜神经 DNA 病毒,可以潜伏在宿主神经元中并激活 引起病变,最终导致细胞死亡。阿尔茨海默病 (Alzheimer disease, AD)是一种以认知障碍、 记忆损伤为主要临床表现的进行性神经退行性疾 病, 脑内大量 β-淀粉样蛋白(β-amyloid, Aβ) 积聚形成的老年斑和细胞内 tau 蛋白过度磷酸化 形成的神经纤维缠结为 AD 的主要病理特征。 流行病学调查显示, HSV-1 感染可能会加重 AD 的病理学进程,增加 HSV-1 携带者患 AD 的风 险[1]。在 AD 患者的大脑中, 90% 的老年斑附近存 在 HSV-1 DNA, 72% 的老年斑与其病毒 DNA 有 关<sup>[2]</sup>。Aβ与HSV-1的糖蛋白gB具有一定的同源序 列,研究认为, HSV-1 感染可以诱导细胞内 Aβ 生 成[3-4], HSV-1 蛋白或可作为淀粉样斑块沉积中的 补充剂促进 Aβ 的沉积<sup>[5]</sup>。但也有研究认为 Aβ 在 对抗 HSV-1 感染中呈现保护作用<sup>[6]</sup>。

AD 患者脑内大量 HSV-1 DNA 与载脂蛋白 E (apolipoprotein E, ApoE) 基因密切相关, ApoE 和 HSV-1 可能在细胞表面存在交互作用。ApoE 和 HSV-1 在与受体结合进入细胞时,都要先与细胞表面硫酸类肝素蛋白多糖(heparan sulfate proteoglycan,HSPG)分子结合,即 HSV-1 会与ApoE 竞争细胞表面的 HSPG 分子,而不同基因型 ApoE 的蛋白结构和分子结合力等不同,从而产生一定的差异[7]。本研究通过检测 HSV-1 感染SH-SY5Y 细胞 12、24 h 后相关蛋白的表达,探讨HSV-1 感染与AD 发病可能的联系。

#### 1 材料和方法

1.1 材料与主要试剂 非洲绿猴肾细胞(Vero 细胞)、SH-SY5Y 细胞均购自中国科学院典型培养物保藏委员会细胞库,HSV-1 由同济大学附属第十人民医院王平教授馈赠。胎牛血清(fetal bovine serum, FBS)、DMEM 培养基、DMEM/F12 培养基、青霉素-链霉素双抗购自美国 Gibco 公司。抗 ApoE 抗体(ab7620)、兔抗神经元核抗原(NeuN)抗体(ab177487)、鼠抗 HSV-1 糖蛋

白 gC 抗体购自英国 Abcam 公司;鼠抗 NeuN 抗体(MAB377,1:200)购自美国 Merck 公司;鼠抗 A $\beta_{42}$  淀粉样蛋白抗体(MOAB-2;NBP2-13075,1:250)购自美国 Novus 公司;兔抗淀粉样前体蛋白(amyloid precursor protein,APP)抗体(21204)购自英国 SAB 公司;兔抗磷酸化糖原合成酶激酶 3 $\beta$ (phosphorylated glycogen synthase kinase-3 $\beta$ ,p-GSK-3 $\beta$ )抗体购自美国 CST 公司;Alexa Fluor 594 标记的抗鼠免疫球蛋白 G、Alexa Fluor 488 标记的抗兔免疫球蛋白 G、Alexa Fluor 488 标记的抗兔免疫球蛋白 G、Alexa Fluor 488 标记的抗羊免疫球蛋白 G 荧光二抗购自美国 Invitrogen 公司;糖原合成酶激酶 3 $\beta$ (glycogen synthase kinase-3 $\beta$ ,GSK-3 $\beta$ )、内参  $\beta$ -肌动蛋白( $\beta$ -actin)及相应二抗购自武汉三鹰生物技术有限公司。化学发光显色试剂盒购自美国 Millipore 公司。

1.2 Vero 细胞与 SH-SY5Y 细胞培养 Vero 细胞用含 10% FBS 的 DMEM 培养液, SH-SY5Y 细胞用含 1%青霉素-链霉素双抗、10% FBS 的 DMEM/F12 培养液,均置于 37 ℃、5% CO<sub>2</sub> 细胞培养箱中常规培养,待细胞长满,弃掉培养液,用 0.25%胰酶消化细胞,1:3 传代培养。

1.3 HSV-1 的扩增与滴度测定 待 Vero 细胞长至 80% 左右时弃掉培养液,加入 100  $\mu$ L HSV-1 悬液 [ $5 \times 10^5$  空斑形成单位(plaque forming unit,PFU)/mL]和适量无血清培养液于培养箱中孵育 1 h,每隔 20 min 晃动培养液以使病毒充分接触细胞。1 h 后弃掉病毒悬液,加入含 3% FBS 的维持液培养 48 h,待细胞出现大量的细胞病变效应(cytopathic effect,CPE)后收集上清液。重复上述步骤扩增 3 次病毒,于-80  $^{\circ}$  冰箱反复冻融 3 次,以便充分裂解, $300 \times g$  离心 5 min,取上清液分装保存。于 96 孔板中进行 HSV-1 滴度测定,测得滴度为  $3.2 \times 10^8$  PFU/mL。

1.4 HSV-1 感染 SH-SY5Y 细胞 取 SH-SY5Y 细胞分为 4 组:以滴度为 3.2×10<sup>8</sup> PFU/mL 的 HSV-1 感染 SH-SY5Y 细胞,感染复数(multiplicity of infection,MOI)分别设为 1、10、20,即为 1 MOI 组、10 MOI 组、20 MOI 组,同时设磷酸盐缓冲液(phosphate buffer saline,PBS)对照组。取

处于对数生长期的 SH-SY5Y 细胞,消化后重悬, 分别以每孔 2×105 个细胞的密度接种于多聚赖氨 酸包被的 24 孔板、每孔 1×106 个细胞的密度接种 于 6 孔板, 置于 37 ℃、5% CO<sub>2</sub> 细胞培养箱中常 规培养。24 h 后弃掉培养液, 用无血清培养液转入 1、10、20 MOI HSV-1 悬液, 感染 1 h 后弃掉病毒 悬液,加入含3% FBS 的维持液分别培养12、24 h 后行后续实验,每组设置3个复孔。显微镜下观察 SH-SY5Y 细胞形态变化。取细胞培养上清液,行 PCR 鉴定细胞外液中 HSV-1 DNA 的表达。HSV-1 DNA 上游引物: 5'-TGG GAC ACA TGC CTT CTT GG-3′,下游引物: 5′-ACC CTT AGT CAG ACT CTG TTA CTT ACC C-3'; 扩增产物长度为 147 bp。 1.5 免疫荧光检测 HSV-1 感染后 SH-SY5Y 细胞 中 A β 和 ApoE 表达 按 1.4 项下方法用 10 MOI HSV-1 感染 SH-SY5Y 细胞,设 PBS 对照组。12、 24 h 后取出 24 孔板, 弃去培养液, PBS 洗 3 次, 每次 3 min; 4% 多聚甲醛固定细胞 15 min, PBS 洗 3 次, 0.5% Triton X-100 (PBS 配制)透膜 15 min, PBS 洗 3 次。加入 10% 山羊血清于室温中 封闭 1 h, 回收封闭液, 加入一抗 4 ℃ 冰箱孵育过 夜。回收一抗, PBST 洗 3 次, 加入荧光二抗室温 孵育 2 h。回收二抗, PBST 洗 3 次, 加入 DAPI 染 色液孵育 5 min, PBST 洗 3 次, 用抗荧光淬灭剂 封片, 于荧光显微镜下拍照记录。所有免疫荧光染 色图像的获得采用统一的设置和曝光时间,将其 转换为8字节的图片,每组随机选取至少10张图 片,选择统一的感兴趣区域应用 ImageJ 软件分析 其染色光密度。

1.6 蛋白质印迹法检测 HSV-1 感染后 SH-SY5Y 细胞中 APP、GSK-3β、p-GSK-3β、黑素代谢酶(melanin metabolic enzyme,MME)、ApoE 表达 按 1.4 项下方法用 10 MOI HSV-1 感染 SH-SY5Y 细胞,设PBS 对照组,用 RIPA 裂解液裂解提取感染 12、24 h 后的 SH-SY5Y 细胞总蛋白,采用 BCA 法测定总蛋白浓度。上样量为每孔 30 μg,行十二烷基硫酸钠-聚丙烯酰胺凝胶电泳后转膜到聚偏氟乙烯膜上,加入 5% 牛血清白蛋白室温封闭 1 h。加入一抗 4℃ 孵育过夜,回收一抗,TBST 洗 3 次,每次 10 min;加入辣根过氧化物酶标记的相应二抗室温孵育 2 h。TBST 洗 3 次,化学发光液显影,并使用 ImageJ 软件进行灰度分析。

1.7 统计学处理 应用 GraphPad Prism 5.0 软件进行统计学分析。所有数据均以  $\bar{x} \pm s$  表示,组间比较采用单因素方差分析。检验水准 ( $\alpha$ ) 为 0.05。

## 2 结 果

2.1 HSV-1 感染后 SH-SY5Y 细胞形态的改变 由图 1 可见, HSV-1 分别感染 SH-SY5Y 细胞 12、24 h后, HSV-1 为 10 MOI 时细胞中 HSV-1 DNA 已显著表达。因此,选用 10 MOI HSV-1 行后续实验。

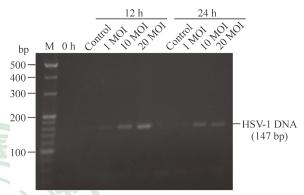


图 1 感染 HSV-1 后细胞上清中 HSV-1 DNA 表达 Fig 1 Expression of HSV-1 DNA in supernatants HSV-1: Herpes simplex virus I; M: Marker; MOI: Multiplicity of infection

10 MOI 的 HSV-1 感染 SH-SY5Y 细胞 12 h 后, 镜下可见细胞神经突起开始减少,且出现神经突起 回缩;感染 24 h 后很少有明显的神经突起存在,且 细胞开始聚集,呈圆形,并有细胞脱落。见图 2。

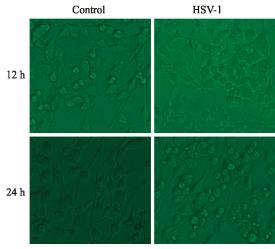


图 2 10 MOI HSV-1 感染后 SH-SY5Y 细胞的 形态改变

Fig 2 HSV-1 (10 MOI) infection inducing morphological changes in SH-SY5Y cells

MOI: Multiplicity of infection; HSV-1: Herpes simplex virus I . Original magnification:  $\times 200$ 

2.2 HSV-1 感染诱导 SH-SY5Y 细胞表达 Aβ 10 MOI 的 HSV-1 感染 12 h后,免疫荧光染色可观察到明显的 Aβ 阳性染色(图 3A),且与对照组相比,HSV-1 感染组细胞中 Aβ 的表达增加 (P<0.01,图 3C)。HSV-1 感染 24 h后 Aβ 阳性染色主要集中于细胞内(图 3B),Aβ 表达较 12 h时有所下降(P<0.05,图 3C)。

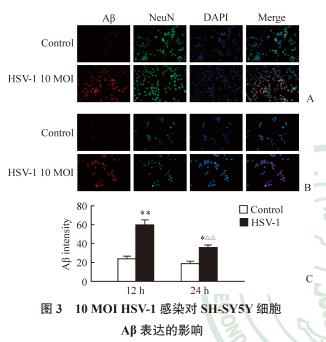


Fig 3 Effect of HSV-1 (10 MOI) infection on Aβ expression in SH-SY5Y cells

A: Expression of Aβ in SH-SY5Y cells on 12 h of post-infection; B: Expression of Aβ in SH-SY5Y cells on 24 h of post-infection; C: Statistical analysis of immuno-intensity of Aβ in control and HSV-1 infected group. HSV-1: Herpes simplex virus I; Aβ: β-Amyloid; MOI: Multiplicity of infection; NeuN: Neuronal nuclei; DAPI: 4', 6-diamidino-2-phenylindole. Original magnification:  $\times$ 400 (A, B).  $^*P$ <0.05,  $^{**}P$ <0.01 vs control group at the same time point;  $^{\triangle\Delta}P$ <0.01 vs HSV-1 group at 12 h. n=3,  $\bar{x}\pm s$ 

2.3 HSV-1 感染对 SH-SY5Y 细胞 ApoE 表达的 影响 10 MOI 的 HSV-1 感染 12 h 后,SH-SY5Y 细胞中 ApoE 蛋白的表达与对照组相比差异无统计学 意义 (P>0.05); 感染 24 h 后,ApoE 蛋白的表达增加 (P<0.01),见图 4A~4C。免疫荧光染色结果(图 4D)显示,HSV-1 gC 蛋白和 ApoE 蛋白主要聚集在细胞核周围,两者免疫荧光共染提示其可能相互作用,影响 HSV-1 感染诱导 A $\beta$ 的表达。

2.4 HSV-1 调控 APP、MME、ApoE 蛋白表达

及 GSK-3  $\beta$  活化过程 蛋白质印迹结果(图 5)显示,与对照组相比,HSV-1 感染 12 h 后细胞中APP 蛋白的表达水平降低(P < 0.05),GSK-3 $\beta$  总蛋白的表达水平增加(P < 0.05)且 Ser9 位磷酸化活性增强(P < 0.05),MME 蛋白的表达水平增加(P < 0.01);感染 24 h 后细胞中 MME 蛋白的表达水平增加达水平降低(P < 0.05),ApoE 蛋白的表达水平增加(P < 0.05)。

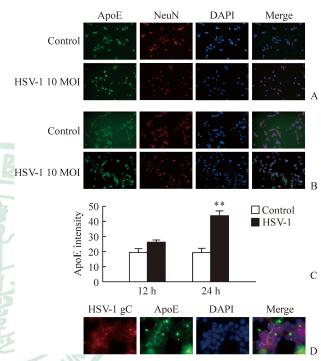


图 4 10 MOI HSV-1 感染对 SH-SY5Y 细胞 ApoE 表达的影响

Fig 4 Effect of HSV-1 (10 MOI) infection on ApoE expression in SH-SY5Y cells

A: Expression of ApoE in SH-SY5Y cells 12 h post-infection; B: Expression of ApoE in SH-SY5Y cells 24 h post-infection; C: Statistical analysis of immuno-intensity of ApoE in control and HSV-1 infected group; D: HSV-1 gC co-localized with ApoE protein in perinuclear after HSV-1 infection. HSV-1: Herpes simplex virus I; ApoE: Apolipoprotein E; MOI: Multiplicity of infection; NeuN: Neuronal nuclei; DAPI: 4', 6-diamidino-2-phenylindole. Original magnification:  $\times 400$  (A, B, D). \*\*P < 0.01 vs control group at the same time point. n = 3,  $\bar{x} \pm s$ 

## 3 讨论

HSV-1 为嗜神经性 DNA 病毒,可在中枢神经系统中建立潜伏感染,其激活导致神经病变,且可在免疫低下等情况下复发。有研究发现,HSV-1 感染与 AD 的发生和发展密切相关,其可以增加病毒携带者患病的风险<sup>[8]</sup>。目前关于 HSV-1 与神经元的

体外研究主要集中于鼠原代神经元和全能干细胞, 本实验选用 SH-SY5Y 细胞是因为该细胞可以模拟 神经元,与神经元在生物学和功能特征上有许多相 似性,相对于原代神经元可重复性好,且对于培养 条件要求更简单[9]。

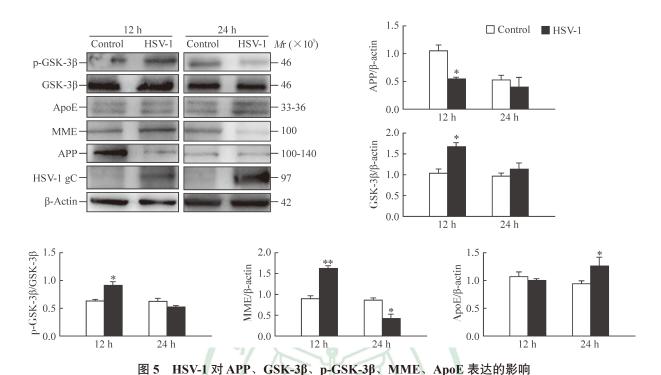


Fig 5 Effect of HSV-1 infection on expressions of APP, MME, ApoE, GSK-3β and p-GSK-3β in SH-SY5Y cells HSV-1: Herpes simplex virus Ι; APP: Amyloid precursor protein; GSK-3β: Glycogen synthase kinase-3β; p-GSK-3β: Phosphorylated

glycogen synthase kinase-3 $\beta$ ; MME: Melanin metabolic enzyme; ApoE: Apolipoprotein E. \*P < 0.05, \*\*P < 0.01 vs control group at the same time point.  $n=3, \bar{x}\pm s$ 

HSV-1 侵染细胞的过程复杂。病毒包膜上含 有多种糖蛋白,糖蛋白 gB、gC、gD、gH、gL 均 参与病毒对细胞的侵染。gB 和 gC 蛋白可以介导 病毒与细胞表面的硫酸类肝素蛋白多糖分子结合, 从而促进 gD 蛋白与细胞表面的特异性受体结合, 进而触发病毒包膜与细胞膜融合,促进病毒进入 细胞[10]。

研究发现, AD 患者的大脑中 HSV-1 主要分 布于 Aβ 斑块附近[11], 且 HSV-1 gB 蛋白与 Aβ 有 一定的同源性, 这提示 HSV-1 可能影响脑内 Aβ 的水平。大脑内 Αβ 水平的调节主要有 Αβ 生成和 降解两条途径。细胞合成的 APP 若被 β-分泌酶和 α-分泌酶连续切割形成 Aβ 肽分泌到细胞外, 一般 认为不会对细胞造成太大损伤; 但经过 β-分泌酶 和 γ-分泌酶的连续切割,则会生成  $Aβ_{40}$  或  $Aβ_{42}$  的 片段, 而 Αβ4, 片段更易造成 Αβ 寡聚体的形成, 促 进 Aβ 聚集进而产生细胞毒性。MME 可以降解脑 内错误折叠以及缠结的 AB 肽。

本研究发现 HSV-1 感染 SH-SY5Y 细胞 12 h 后 Aβ蛋白表达明显增加, 而 APP 蛋白的表达降低, 同时 ApoE 蛋白的表达无明显改变。但感染 24 h 后,APP 蛋白表达无明显改变,而 ApoE 蛋白表达 增加; Αβ 蛋白表达较对照组虽有所增加, 但相较 12 h 时却下降。本研究中采用的 MOAB2 为特异性 针对 Aβ 的  $1\sim4$  位氨基酸残基的抗体 $^{[12]}$ , 而 HSV-1 gB 蛋白与 Aβ42 的同源性位置为 22~42 位氨基 酸<sup>[3]</sup>, 因此 Aβ 表达的增加并不是由于其与 HSV-1 存在交叉反应。这提示 Aβ 表达升高可能与 HSV-1 感染、ApoE 蛋白表达有关。

以往研究发现, HSV-1 感染神经元后一方 面会诱导 APP 发生剪切,导致 Aβ 和其他神经毒 性片段在神经元内外累积[13-14], 其产生的羧基端 APP 可以改变 HSV-1 进入神经元的方式,调控脑 啡肽酶和 GSK-3β 的转录,参与 Aβ 级联反应; 另一方面, HSV-1 可以活化 GSK-3 依赖性通路进 而上调神经元内 Aβ 的表达<sup>[15]</sup>。APP 为一种跨膜

蛋白, GSK-3β 可以干预 APP 的裂解过程, 诱导 淀粉样途径的进行,从而促进 Αβ 的生成。本研 究发现 HSV-1 感染 12 h 后 APP 蛋白的表达降低 (P<0.05), 表明 HSV-1 在感染 12 h 时通过影 响 APP 的代谢过程进而影响 Aβ 产生, 而 Aβ 的增 多可以反馈增加 MME 的表达。GSK-3β 磷酸化增 强,活性下降,从而促进病毒通过微管网络进行 蔓延[16-17]。 感染 24 h 时 APP、GSK-3β 蛋白的表达 均无明显变化, MME 蛋白表达降低, 提示此时 HSV-1 主要是影响其降解过程而促进 Aβ 增加,此 时 ApoE 蛋白表达增加, 可与 HSV-1 竞争表面受 体,减少 HSV-1 进入细胞,从而导致 Aβ 的表达弱 于感染 12 h 时。

总之, 本研究表明 HSV-1 感染可以诱导 SH-SY5Y 细胞 Aβ 表达增加, 感染 12 h 时 Aβ 表 达增加与促进 APP 蛋白代谢密切相关,可能是通 过影响 GSK-3β 的活化从而增加 Aβ 表达; 感染 24 h 时 HSV-1 可能主要是抑制其降解过程进而增 加 Aβ 的表达,此时 ApoE 蛋白表达增强,其可能 与 HSV-1 竞争细胞表面受体,减少 HSV-1 进入细 胞发挥作用,导致 Aβ 表达弱于感染 12 h 时。这为 进一步阐明 HSV-1 参与 AD 发病的观点提供了证 据,其分子机制仍需进一步实验验证。

## [参考文献]

- disease[J/OL]. Expert Rev Mol Med, 2011, 13: e30. doi: 10.1017/s1462399411002006.
- [2] JAMIESON G A, MAITLAND N J, WILCOCK G K, CRASKE J, ITZHAKI R F. Latent herpes simplex virus type 1 in normal and Alzheimer's disease brains[J]. J Med Virol, 1991, 33: 224-227.
- WOZNIAK M A, ITZHAKI R F, SHIPLEY S J, DOBSON C B. Herpes simplex virus infection causes cellular β-amyloid accumulation and secretase upregulation[J]. Neurosci Lett, 2007, 429(2/3): 95-100.
- SANTANA S, RECUERO M, BULLIDO M J, VALDIVIESO F, ALDUDO J. Herpes simplex virus type I induces the accumulation of intracellular beta-amyloid in autophagic compartments and the inhibition of the non-amyloidogenic pathway in human neuroblastoma cells[J]. Neurobiol Aging, 2012, 33: 430.
- CRIBBS D H, AZIZEH B Y, COTMAN C W, LAFERLA F M. Fibril formation and neurotoxicity by a herpes simplex virus glycoprotein B fragment with homology to the Alzheimer's Aβ peptide[J]. Biochemistry, 2000, 39: 5988-5994.

- BOURGADE K, GARNEAU H, GIROUX G, LE PAGE A Y, BOCTI C, DUPUIS G, et al. β-Amyloid peptides display protective activity against the human Alzheimer's disease-associated herpes simplex virus-1[J]. Biogerontology, 2014, 16: 85-98.
- ITZHAKI R F, WOZNIAK M A. Herpes simplex virus [7] type 1 in Alzheimer's disease: the enemy within[J]. J Alzheimers Dis, 2008, 13: 393-405.
- MCNAMARA J, ANN MURRAY T A. Connections between herpes simplex virus type 1 and Alzheimer's disease pathogenesis[J]. Curr Alzheimer Res, 2016, 13: 996-1005.
- SHIPLEY M M, MANGOLD C A, KUNY C V, SZPARA M L. Differentiated human SH-SY5Y cells provide a reductionist model of herpes simplex virus 1 neurotropism[J/OL]. J Virol, 2017, 91. doi: 10.1128/ jvi.00958-17.
- [10] SPEAR P G. Herpes simplex virus: receptors and ligands for cell entry[J]. Cell Microbiol, 2004, 6: 401-410.
- WOZNIAK M A, MEE A P, ITZHAKI R F. Herpes [11] simplex virus type 1 DNA is located within Alzheimer's disease amyloid plaques[J]. J Pathol, 2009, 217: 131-138.
- [12] YOUMANS K L, TAI L M, KANEKIYO T, STINE W B, MICHON S C, NWABUISI-HEATH E, et al. Intraneuronal A $\beta$  detection in 5xFAD mice by a new A $\beta$ specific antibody[J]. Mol Neurodegener, 2012, 7: 8.
- [13] DE CHIARA G, MARCOCCI M E, CIVITELLI L, ARGNANI R, PIACENTINI R, RIPOLI C, et al. APP processing induced by herpes simplex virus type 1 (HSV-1) yields several APP fragments in human and rat neuronal cells[J/OL]. PLoS One, 2010, 5: e13989. doi: 10.1371/journal.pone.0013989.
- MIKLOSSY J. Emerging roles of pathogens in Alzheimer [14] HARRIS S A, HARRIS E A. Molecular mechanisms for herpes simplex virus type 1 pathogenesis in Alzheimer's disease[J]. Front Aging Neurosci, 2018, 10: 48.
  - [15] PIACENTINI R, LI PUMA D D, RIPOLI C, MARCOCCI M E, DE CHIARA G, GARACI E, et al. Herpes simplex virus type-1 infection induces synaptic dysfunction in cultured cortical neurons via GSK-3 activation and intraneuronal amyloid-beta protein accumulation[J/OL]. Sci Rep, 2015, 5: 15444. doi: 10.1038/srep15444.
  - [16] CIVITELLI L, MARCOCCI M E, CELESTINO I, PIACENTINI R, GARACI E, GRASSI C, et al. Herpes simplex virus type 1 infection in neurons leads to production and nuclear localization of APP intracellular domain (AICD): implications for Alzheimer's disease pathogenesis[J]. J Neurovirol, 2015, 21: 480-490.
  - [17] NAGHAVI M H, GUNDERSEN G G, WALSH D. Plus-end tracking proteins, CLASPs, and a viral Akt mimic regulate herpesvirus-induced stable microtubule formation and virus spread[J]. Proc Natl Acad Sci USA, 2013, 110: 18268-18273.

[本文编辑] 曾奇峰