

[文章编号] 1000-4718(2005)12-2324-04

阿托伐他汀影响自发性高血压大鼠血压的机制探讨*

葛长江, 胡申江[△]

(浙江大学医学院附属第一医院心内科, 浙江 杭州 310003)

[摘要] 目的: 探讨阿托伐他汀控制自发性高血压大鼠(SHR)高血压的机制, 研究阿托伐他汀对 SHR 血浆内皮素-1(ET-1)和主动脉一氧化氮合酶(NOS)的影响, 以及对 SHR 的主动脉平滑肌细胞(ASMC)凋亡和 P27 蛋白表达的影响。方法: 选用 8 周龄 SHR 12 只, 随机分为阿托伐他汀治疗组(ATV 组, n=6)和 SHR 组(n=6), 并以同周龄 WKY(n=6)作为对照。ATV 组给以阿托伐他汀($50 \text{ mg} \cdot \text{kg}^{-1} \cdot \text{d}^{-1}$)灌胃。10 周后观察 3 组大鼠血压、血清总胆固醇(TC)、总甘油三酯(TG)含量变化, 血浆 ET-1 和主动脉 NOS 活性的改变, 以及 TUNEL 法检测 ASMC 凋亡率, 测定动脉 ASMC P27 蛋白表达。结果: 阿托伐他汀给药 10 周后, ATV 组动脉收缩压显著低于 SHR 组 [$(134.17 \pm 3.60) \text{ mmHg}$ vs $(173.33 \pm 3.78) \text{ mmHg}$, $P < 0.01$]。ATV 组血清 TC 和 TG 浓度均显著低于 SHR 组 ($P < 0.01$, $P < 0.01$)。同时, 阿托伐他汀显著降低 SHR 血浆 ET-1 水平 [$(130.04 \pm 40.07) \text{ ng/L}$ vs $(196.74 \pm 59.69) \text{ ng/L}$, $P < 0.05$] 和增加 SHR 主动脉 NOS 活力 [$(0.189 \pm 0.040) \text{ kU/g protein}$ vs $(0.124 \pm 0.057) \text{ kU/g protein}$, $P < 0.01$]。ATV 组 ASMC 凋亡率显著高于 SHR 组 ($16.94\% \pm 3.08\%$ vs $9.01\% \pm 2.36\%$, $P < 0.01$)。ATV 组 ASMC P27 蛋白表达阳性率显著高于 WKY 大鼠 ($33.02\% \pm 5.01\%$ vs $24.25\% \pm 4.41\%$, $P < 0.05$)。结论: 阿托伐他汀控制 SHR 血压增高, 其机制可能与降低 SHR 的血浆 ET-1 水平和增高主动脉 NOS 活力, 以及增高 ASMC 凋亡率和 P27 蛋白表达阳性率有关。

[关键词] 阿托伐他汀; 高血压; 大鼠; 内皮缩血管肽 1; 一氧化氮合酶; 主动脉; 细胞凋亡; 蛋白质 P27

[中图分类号] R363

[文献标识码] A

Effect of atorvastatin on blood pressure in spontaneously hypertensive rats

GE Chang-jiang, HU Shen-jiang

(Department of Cardiology, The First Affiliated Hospital, College of Medicine, Zhejiang University, Hangzhou 310003, China)

[ABSTRACT] AIM: To explore the mechanisms underlying the effect of atorvastatin on blood pressure in spontaneously hypertensive rats (SHR). METHODS: The effects of atorvastatin on plasma endothelin-1, aortic nitric oxide synthase, aortic smooth muscle cell (ASMC) apoptosis and p27 expression in SHR were evaluated. 12 eight-week-old SHR were randomized into atorvastatin group (ATV, n=6) and SHR group (n=6). 6 age-matched normotensive Wistar-Kyoto rats (WKY) were served as controls. $50 \text{ mg} \cdot \text{kg}^{-1} \cdot \text{d}^{-1}$ of atorvastatin was administered to ATV by gavage for 10 weeks. Serum cholesterol and triglycerides were measured, and systolic blood pressure of caudal artery was examined. Plasma endothelin-1 and nitric oxide synthase activity of aortic tissue were measured. ASMC apoptosis rate was detected by TUNEL technique, and positive expression rate of P27 in ASMC was analyzed. RESULTS: After 10 weeks, systolic blood pressure in ATV was significantly lower than that in SHR [$(134.17 \pm 3.60) \text{ mmHg}$ vs $(173.33 \pm 3.78) \text{ mmHg}$, $P < 0.01$]. Compared with SHR, serum cholesterol and triglycerides were significantly lower ($P < 0.01$, $P < 0.01$) in ATV. Additionally, atorvastatin significantly decreased plasma endothelin-1 [$(130.04 \pm 40.07) \text{ ng/L}$ vs $(196.74 \pm 59.69) \text{ ng/L}$, $P < 0.05$] and increased nitric oxide synthase activity in aortic tissue [$(0.189 \pm 0.040) \text{ kU/g protein}$ vs $(0.124 \pm 0.057) \text{ kU/g protein}$, $P < 0.01$], compared with SHR. ASMC apoptosis rate was higher in ATV than that in SHR ($16.94\% \pm 3.08\%$ vs $9.01\% \pm 2.36\%$, $P < 0.01$). Compared with WKY, positive expression rate of p27 in ASMC from ATV was higher ($33.02\% \pm 5.01\%$ vs $24.25\% \pm 4.41\%$, $P < 0.05$), whereas that was lower in SHR ($16.08\% \pm 7.09\%$ vs $24.25\% \pm 4.41\%$, $P < 0.01$). CONCLUSION: Atorvastatin may reduce the plasma endothelin-1, up-regulate nitric oxide synthase activity and ASMC P27 expression and facilitate ASMC apoptosis, which may effectively reduce blood pressure in SHR.

[收稿日期] 2004-05-26 [修回日期] 2004-07-27

* [基金项目] 国家自然科学基金资助项目(No. 30470715); 国家教育部高等学校博士学科点专项科研基金(No. 20040335118)

△通讯作者 Tel: 0571-87236569; E-mail: s0hu0001@hotmail.com

[KEY WORDS] Atorvastatin; Hypertension; Rats; Endothelin - 1; Nitric oxide synthase; Aorta; Apoptosis; Protein P27

长期以来他汀类药物主要作为一种降脂药物应用于临床。然而,近几年来的一些文献报道和我们已完成的一些研究资料均显示,通过他汀类药物(如普伐他汀、阿托伐他汀等)的应用,尚可有效地控制高血压病患者、自发性高血压大鼠(spontaneously hypertensive rats, SHR)的血压增高^[1,2]。但是,这一效应的具体机制尚不明确。

高血压的病理过程常与血管内皮功能紊乱密切相关,高血压过程中内皮功能损伤,而内皮损伤后内皮素-1(endothelin-1, ET-1)和一氧化氮(nitric oxide, NO)的异常分泌,导致血管结构和功能的进一步改变。另一方面,高血压的病理过程常涉及动脉血管的重塑,这一过程与血管平滑肌细胞增殖和细胞凋亡之间失衡有关。已知细胞增殖周期受细胞周期素依赖性蛋白激酶抑制剂(cyclin-dependent kinase inhibitor, CDKI)如p27的负向调控,阿托伐他汀有可能通过影响P27蛋白表达以及细胞凋亡,从而在改善SHR高血压过程中发挥积极作用。因此,本研究以SHR为实验模型,探讨是否阿托伐他汀可能改变SHR的ET-1、NO合酶(NOS)、ASMC P27蛋白表达和细胞凋亡的异常状态。

材料和方法

1 材料

1.1 动物 8周龄健康雄性自发性高血压大鼠(SHR)12只,体重115~122g(平均体重118g±3g),以及同周龄和体重的健康雄性Wistar Kyoto大鼠(WKY)6只。上述大鼠均购自第二军医大学药理学教研室。

1.2 主要试剂和仪器 阿托伐他汀(atorvastatin,商品名立普妥)[辉瑞制药有限公司(中国大连)惠赠]。血清总胆固醇(TC)和总甘油三酯(TG)测定试剂盒(日本第一化学试剂公司);ET-1检测试剂盒(军事医学科学院放射免疫研究所);NOS测定试剂盒(南京建成生物工程研究所);兔抗大鼠p27(美国Santa Cruz Biotechnology公司);辣根过氧化酶(horseradish peroxidase, HRP)标志的山羊抗兔二抗和DAB(3,3'-二氨基联苯胺)显色液(丹麦Dako公司);*In Situ* Cell Apoptosis Detection Kit I(BOSTER公司)。HX-II大鼠血压心率测定仪(湖南医科大学心血管生理实验室提供)。

2 方法

2.1 实验动物分组和处理 12只雄性SHR随机分为阿托伐他汀治疗组(ATV组, n=6)和SHR组(n=6)。WKY(n=6)作为正常对照组。ATV组大鼠给以

50mg·kg⁻¹·d⁻¹阿托伐他汀加1mL蒸馏水灌胃,SHR组和WKY组每天同时用等量蒸馏水灌胃。大鼠用普通颗粒饲料喂养,自由饮水,共10周。测量给药前和给药10周后大鼠安静、清醒状态尾动脉收缩压,连续测量3次,取均值。

2.2 实验样品提取 给药10周后,所有大鼠用2%戊巴比妥钠(45mg/kg)腹腔注射麻醉后,从左心室抽动脉血约1.5mL,迅速置入含10%EDTA-2Na30μL和400U(40μL)抑肽酶的试管中,混匀,4℃,3000r/min离心10min,分离血浆,-20℃冰箱保存备测ET-1。另外,取2mL动脉血静置后,2000r/min离心5min,分离血清,待测定TC和TG含量。同时,迅速分离、保存主动脉。

2.3 血清TC、TG和ET-1测定 将分离的血清用日立7600全自动生化分析仪按试剂盒说明进行TC和TG含量测定。以ET-1检测试剂盒按常规RIA法测定血浆ET-1放射免疫活性。

2.4 动脉组织中NOS活性测定 取新鲜的主动脉组织,称重,加入9倍组织重量的预冷的生理盐水,0~4℃匀浆,离心10min,取上清50μL用考马斯亮兰法测定蛋白含量。另取上清80μL测定其NOS活性,以每毫克组织蛋白每分钟生成1nmolNO为一个酶活力单位(kU/g protein),具体步骤按照NOS测定试剂盒说明书操作,主动脉组织中NOS活性的计算:

$$\text{NOS(kU/g protein)} = \frac{\text{测定管 } A - \text{空白管 } A}{\text{呈色物纳摩尔消光系数}} \times \frac{\text{反应液总体积}}{\text{取样量}} \\ \times \frac{1}{\text{比色光径} \times \text{反应时间}} \div \text{蛋白 mg/L} \\ = \frac{\text{测定管 } A - \text{空白管 } A}{38.3 \times 10^{-6}} \times \frac{2.41 + a^*}{a^*} \times \frac{1}{1 \times 15} \div \text{蛋白 mg/L}$$

a*: 10%主动脉组织匀浆80μL。

2.5 ASMC P27蛋白表达的测定 胸主动脉10%甲醛固定、脱水、透明、石蜡包埋,制成4μm动脉切片,置于空白玻片上60℃烤片固定,脱蜡、水化,依次滴加1:100的兔抗大鼠p27、HRP标志的山羊抗兔Ⅱ抗,DAB显色反应。实验均设阳性对照与阴性对照,用已知阳性切片作阳性对照,用PBS液代替Ⅰ抗作阴性对照。结果的判定:光镜下,正常ASMC呈蓝色,阳性ASMC呈黄至棕黄色,p27定位于胞核及胞浆。半定量分析:每只大鼠观察3张切片,每张切片计数5个高倍视野(×400)中阳性ASMC数目,计算其占同类细胞数的百分比,求其均值作为ASMC P27蛋白阳性表达率。

2.6 TUNEL法检测ASMC凋亡 实验按BOSTER公司*In Situ* Cell Apoptosis Detection Kit I说明书进

行。主动脉组织切片常规脱蜡、水化,加TBS 1:200新鲜稀释蛋白酶K 37℃消化,按每张切片取TdT和DIG-dUTP各1 μL,加入18 μL标记缓冲液中,混匀加入切片。置样品于混盒中,37℃标记120 min。用封闭液1:100稀释生物素化抗地高辛抗体,50 μL/片加至标本片上,37℃反应30 min。DAB显色,显微镜观察。阴性对照是以PBS取代TUNEL反应混合液。结果判断标准:光镜下,正常ASMC核呈蓝色,而凋亡阳性ASMC核呈棕黄色。半定量分析:每只大鼠观察5张切片,每张切片计数5个高倍视野(×400)中凋亡阳性ASMC核数目及其占总细胞核数目的比例,求其均值作为ASMC凋亡阳性率。

3 统计学处理

所有参数以均数±标准差($\bar{x} \pm s$)表示。组间比较采用单因素方差分析。统计处理均采用SPSS 10.0软件。

结 果

1 各组大鼠血清TC、TG含量的变化和尾动脉收缩压(SBP)的比较

阿托伐他汀用药10周后,ATV组血清TC和TG含量显著低于SHR组和WKY组(均 $P < 0.01$)(表1)。各组大鼠尾动脉收缩压(SBP)的比较见表2,给药前(8周龄),ATV组和SHR组大鼠SBP无差别,均显著高于WKY组(均 $P < 0.01$)。给药后(18周龄),ATV组大鼠SBP显著低于SHR组($P < 0.01$),SHR组SBP仍明显高于WKY组($P < 0.01$)。

表1 各组大鼠血清TC和TG含量的比较

Tab 1 Serum concentrations of TC and TG of rats in three groups (mmol/L, $\bar{x} \pm s$, $n = 6$)

Group	TC	TG
WKY	1.49 ± 0.38	1.09 ± 1.46
SHR	1.53 ± 0.22	1.18 ± 1.55
ATV	1.03 ± 0.16 ^{*△}	0.71 ± 0.19 ^{*△}

* $P < 0.01$ vs WKY group; $^{\triangle} P < 0.01$ vs SHR group.

2 各组大鼠血浆ET-1水平和主动脉组织中NOS活性的变化

18周龄大鼠,SHR组血浆ET-1水平显著高于正常对照组($P < 0.05$),主动脉组织NOS活性显著低于WKY组($P < 0.05$)。经ATV治疗10周后,ATV组血浆ET-1水平明显低于SHR组($P < 0.05$),而主动脉组织NOS活性显著高于SHR组($P < 0.05$),见表3。

3 各组大鼠ASMC凋亡率及P27蛋白表达的情况

表4显示,ATV组和SHR组ASMC凋亡率均显著高于WKY组($P < 0.01$, $P < 0.01$),且ATV组显著

高于SHR组($P < 0.01$);并且,SHR组ASMC P27蛋白表达阳性率显著低于WKY组($P < 0.05$),而给予10周阿托伐他汀治疗后ATV组的该指标显著高于WKY组及SHR组($P < 0.05$, $P < 0.01$)。

表2 各组大鼠动脉收缩压的比较

Tab 2 Comparison of SBP in three groups (mmHg, $\bar{x} \pm s$, $n = 6$)

Group	8 weeks	18 weeks
WKY	108.33 ± 4.18	119.67 ± 1.63
SHR	153.83 ± 4.40 [*]	173.33 ± 3.78 [*]
ATV	155.69 ± 4.96 [*]	134.17 ± 3.60 [△]

* $P < 0.01$ vs WKY group; $^{\triangle} P < 0.01$ vs SHR group.

表3 各组大鼠血浆ET-1水平和主动脉组织中NOS活性比较

Tab 3 Comparison of plasma level of ET-1 and NOS activity of aorta tissue ($\bar{x} \pm s$, $n = 6$)

Group	ET-1 (ng/L)	Activity of NOS (kU/g protein)
WKY	123.80 ± 23.17	0.197 ± 0.054
SHR	196.74 ± 59.69 [*]	0.124 ± 0.057 [*]
ATV	130.04 ± 40.07 [△]	0.189 ± 0.040 [△]

* $P < 0.05$ vs WKY group; $^{\triangle} P < 0.05$ vs SHR group.

表4 各组大鼠ASMC凋亡率和P27蛋白表达阳性率比较

Tab 4 Comparison of ASMC apoptosis rate and ASMC expression rate of P27 ($\bar{x} \pm s$, $n = 6$)

Group	ASMC apoptosis rate (%)	ASMC expression rate of P27 (%)
WKY	0	24.25 ± 4.41
SHR	9.01 ± 2.36 ^{**}	16.08 ± 7.09 [*]
ATV	16.94 ± 3.08 ^{**△}	33.02 ± 5.01 ^{**△}

* $P < 0.05$, ** $P < 0.01$ vs WKY group; $^{\triangle} P < 0.01$ vs SHR group.

讨 论

以往的研究发现,原发性高血压时,无论血管内皮处于休眠或激活状态,都有NO释放减少,而内皮功能障碍使内皮细胞合成NO功能减弱^[3]。动物实验研究表明,当持续性给予大鼠NOS抑制剂减少NO后,动物出现血压升高、血管中膜增厚、血管周围纤维化等改变^[4]。另一方面,在原发性高血压患者和多种实验性高血压动物中,发现阻力血管的内皮细胞ET-1基因表达增强,血浆ET水平明显升高,且血浆ET-1水平与高血压严重程度有关^[5]。本研究结果也显示,SHR组血清ET-1水平明显高于WKY组,而主动脉组织中NOS活性显著低于WKY组。提示,SHR存在血管内皮功能的紊乱。

阿托伐他汀是3-羟基-3-甲基戊二酰辅酶A

(HMG-CoA)还原酶的抑制剂,对甲羟戊酸合成的抑制是其重要的药理作用机制。有研究表明,阿托伐他汀通过影响甲羟戊酸通路,使甲羟戊酸合成与释放减少或丧失,上调 NOS mRNA 的表达水平,从而使内皮 NO 合成与释放显著增加^[6,7]。Wassmann 等^[8]发现,阿托伐他汀使卡巴胆碱诱导的 SHR 主动脉舒张功能增强而显著降低了 Ang II 诱导的血管收缩,同时使血管壁内皮细胞 NOS 的活性和 mRNA 的表达显著上调。另一方面,Hernandez 等^[7]的研究表明,阿托伐他汀呈浓度和时间依赖性地抑制 ET-1 的 mRNA 表达,减少了 ET-1 水平。

已知细胞增殖与细胞周期调控蛋白有关,细胞增殖是在一系列细胞周期调控蛋白的调控下进行 DNA 合成和有丝分裂。其中 CDK 的抑制蛋白 P27 是调控细胞增殖的主要因子。P27 在细胞静止态表达增强,细胞增生时 P27 水平降低。Tanner 等^[9]研究发现,猪动脉平滑肌细胞的 P27 增加可引起 CDK2 和 CDK4 失活,终致细胞 G₁ 期生长停止。动脉损伤后,使 P27 过度表达可显著减少血管内膜平滑肌细胞增殖,相反,血管平滑肌细胞 P27 水平的降低可促使细胞过度增殖,甚或超过细胞凋亡,终致动脉血管壁增厚^[9,10]。

研究表明血管平滑肌细胞增殖与细胞凋亡之间平衡失调,即细胞增殖增加和(或)细胞凋亡减少,共同参与了血管重塑的发生发展过程^[11]。Baetta 等^[12]发现,阿托伐他汀通过对细胞增殖周期 G₁ 期、DNA 合成后期(G₂)及分裂期(M)的阻滞而呈剂量依赖性地显著减少体外培养的血管平滑肌细胞增殖,并导致平滑肌细胞凋亡。同时,Guizarro 等^[13]也报道,阿托伐他汀等可呈剂量依赖性地诱导人和大鼠血管平滑肌细胞凋亡,且该效应可完全被甲羟戊酸等逆转,而胆固醇等却无上述作用。

本研究采用 SHR 作为实验动物模型发现,阿托伐他汀可以显著降低 SHR 血清 ET-1 含量,而增加主动脉组织中 NOS 活性。本研究同时发现,SHR 主动脉平滑肌细胞 P27 阳性表达率和 ASMC 凋亡率明显减低,而阿托伐他汀显著增高 ASMC P27 阳性表达率和增加细胞凋亡。这些结果提示,阿托伐他汀控制 SHR 血压增高,其作用环节可能与降低 SHR 的血浆 ET-1 水平和增高主动脉 NOS 活性有关。同时,阿托伐他汀可能通过上调 SHR 血管平滑肌细胞 P27 蛋白表达,使血管平滑肌细胞退出细胞增殖周期,从而抑制血管平滑肌细胞的增殖。并且,阿托伐他汀增加 SHR 细胞凋亡,进而逆转血管平滑肌细胞增殖和细胞凋亡间的失衡状态。而这些作用可部分地解释我们以往的报道已显示阿托伐他汀可逆转 SHR 的动脉重塑机制^[2],这些作用也使阿托伐他汀产生了

一定的降低 SHR 血压的效应。

参 考 文 献

- [1] Wilkinson IB, Cockcroft JR. Pravastatin, blood pressure, and stroke[J]. Hypertension, 2000, 36(3): E1-E2.
- [2] Ge CJ, Hu SJ, Wu YS, et al. Effects of atorvastatin on vascular remodeling in spontaneously hypertensive rats[J]. J Zhejiang University Science, 2003, 4(5): 612-615.
- [3] Loscalzo J, Welch G. Nitric oxide and its role in the cardiovascular system[J]. Prog Cardiovasc Dis, 1995, 38(2): 87-104.
- [4] Moreau P, Takase H, Kung CF, et al. Effect of chronic inhibition of nitric oxide synthesis on vascular structure: remodeling or growth? [J]. Arch Mal Coeur Vaiss, 1995, 88(8): 1141-1143.
- [5] Touyz RM, Schiffrian EL. Role of endothelin in human hypertension[J]. Can J Physiol Pharmacol, 2003, 81(6): 533-541.
- [6] Wagner AH, Kohler T, Ruckschloss U, et al. Improvement of nitric oxide-dependent vasodilatation by HMG-CoA reductase inhibitors through attenuation of endothelial superoxide anion formation[J]. Arterioscler Thromb Vasc Biol, 2000, 20(1): 61-69.
- [7] Hernandez PO, Perez SD, Navarro AJ, et al. Effects of the 3-hydroxy-3-methylglutaryl-CoA reductase inhibitors, atorvastatin and simvastatin, on the expression of endothelin-1 and endothelial nitric oxide synthase in vascular endothelial cells[J]. J Clin Invest, 1998, 101(12): 2711-2719.
- [8] Wassmann S, Laufs U, Baumer AT, et al. HMG-CoA reductase inhibitors improve endothelial dysfunction in normocholesterolemic hypertension via reduced production of reactive oxygen species[J]. Hypertension, 2001, 37(6): 1450-1457.
- [9] Tanner FC, Boehm M, Akyurek LM, et al. Differential effects of the cyclin-dependent kinase inhibitors p27(Kip1), p21(Cip1), and p16(INK4) on vascular smooth muscle cell proliferation[J]. Circulation, 2000, 101(17): 2022-2025.
- [10] Braun Dullaes RC, Mann MJ, Ziegler A, et al. A novel role for the cyclin-dependent kinase inhibitor p27(Kip1) in angiotensin II-stimulated vascular smooth muscle cell hypertrophy[J]. J Clin Invest, 1999, 104(6): 673-674.
- [11] Jung F, Haendeler J, Goebel C, et al. Growth factor-induced phosphoinositide 3-OH kinase/Akt phosphorylation in smooth muscle cells: induction of cell proliferation and inhibition of cell death[J]. Cardiovasc Res, 2000, 48(1): 148-157.
- [12] Baetta R, Donetti E, Comparato C, et al. Proapoptotic effect of atorvastatin on stimulated rabbit smooth muscle cells[J]. Pharmacol Res, 1997, 36(2): 115-121.
- [13] Guizarro C, Blanco Colio LM, Massy ZA, et al. Lipophilic statins induce apoptosis of human vascular smooth muscle cells [J]. Kidney Int Suppl, 1999, 71: S88-S91.