# 血红蛋白 β-链片段合成及生物活性

李晓晖<sup>1</sup>, 王 帅<sup>1</sup>, 惠欢庆<sup>1</sup>, 胡建恩<sup>2</sup>, 修志龙<sup>1\*</sup>

(1. 大连理工大学生命科学与技术学院, 辽宁 大连 116024; 2. 大连水产学院, 辽宁 大连 116023)

摘要:为探讨血红蛋白 β-链片段的血管紧张素 I 转换酶 (angiotensin I-converting enzyme, ACE) 抑制活性, 采用微波固相合成法以 Wang 树脂或 2-氯三苯甲基氯树脂为固相载体,以 9-芴甲氧羰基 (9-fluorenylmethyloxycarbonyl, Fmoc)为 *N*-端氨基酸保护基,以 *O*-苯并三氮唑-*N*, *N*, *N'*, *N'*-四甲脲六氟磷酸酯 (*O*-benzotriazole-*N*, *N*, *N'*, *N'*-tetramethyl-uronium-hexafluorophosphate, HBTU)和1-羟基-苯并三氮唑 (*N*-hydroxybenzotrizole, HOBt) 为缩合试剂,合成了 17个血红蛋白 β-链片段。生物活性研究结果表明:片段 Val-Val-Tyr-Pro-Trp-Thr 的 ACE 抑 制活性最高, IC<sub>50</sub>达 7.42 µmol·L<sup>-1</sup>, Val-Val-与-Gln-Arg-Phe 为 Val-Val-Tyr-Pro-Trp-Thr-Gln-Arg-Phe 的两个活性中 心,当 *N*-端含支链的疏水性氨基酸如 Val、*C*-端末三位氨基酸含有 Phe、Trp、Arg 时活性较强;高浓度条件下表 现有一定的体外降血糖活性,但合成片段的体外抑菌活性与抗肿瘤活性不十分明显。

关键词: 微波固相合成; 血红蛋白 β-链; 血管紧张素 I 转换酶; α-葡糖苷酶
 中图分类号: R916
 文献标识码: A
 文章编号: 0513-4870 (2010) 10-1270-05

# Synthesis and biological activities of $\beta$ -chain fragments of hemoglobin

LI Xiao-hui<sup>1</sup>, WANG Shuai<sup>1</sup>, HUI Huan-qing<sup>1</sup>, HU Jian-en<sup>2</sup>, XIU Zhi-long<sup>1\*</sup>

(1. School of Life Science and Biotechnology, Dalian University of Technology, Dalian 116024;
 2. Dalian Fisheries University, Dalian 116023, China)

Abstract: To investigate the angiotensin I-converting enzyme (ACE) inhibitory activity of  $\beta$ -chain hemoglobin fragments, 17 fragments were synthesized by microwave-assisted solid-phase synthesis method. Wang resin or Trt(2-Cl) resin, Fmoc and HBTU-HOBt were used as solid carrier, *N*-terminal amino acid protecting groups and coupling reagents, respectively. The ACE inhibitory,  $\alpha$ -glucosidase inhibitory, antibacterial and antitumor activities of the synthesized fragments were assayed. *In vitro*, Val-Val-Tyr-Pro-Trp-Thr showed high ACE inhibitory activity (IC<sub>50</sub> = 7.42 µmol·L<sup>-1</sup>). The results indicate that there are two active sites in Val-Val-Tyr-Pro-Trp-Thr-Gln-Arg-Phe, one consists of Val-Val-, and the other -Gln-Arg-Phe. Peptides showed high ACE inhibitory activity when the *N*-terminal was hydrophobic amino acid such as Val and *C*-terminal tripeptide contained Phe, Trp or Arg. Some of the fragments showed low  $\alpha$ -glucosidase inhibitory activity. No antibacterial activity or antitumor activity was detected *in vitro*. The results indicate that these peptides have a potential antihypertensive effect and possible application in the treatment of hypertension.

Key words: microwave solid-phase synthesis;  $\beta$ -chain hemoglobin; angiotensin I-converting enzyme;  $\alpha$ -glucosidase

收稿日期: 2010-04-21.

基金项目: 国家 "863" 计划资助项目 (2006AA10Z331).

<sup>\*</sup>通讯作者 Tel: 86-411-84706326, Fax: 86-411-84706369, E-mail: lxhxh@dlut.edu.cn; zhlxiu@dlut.edu.cn

动物血液是一种宝贵的蛋白质来源,其蛋白质含 量达到 17%~18%,且氨基酸组成平衡,其中 60%~ 70%存在于血红蛋白<sup>[1]</sup>。国内外研究发现,血红蛋白 酶解产物中的一些小分子肽不仅能够提供人体生长 发育所需的营养物质,同时还具有重要的生物活性, 如阿片样活性<sup>[2,3]</sup>、ACE 抑制活性<sup>[4,5]</sup>、增强血管舒 缓激肽活性<sup>[6]</sup>、镇痛活性<sup>[7]</sup>、抗菌活性<sup>[8]</sup>及抗氧化活 性<sup>[9]</sup>等。

近年来有很多血红蛋白 β-链片段活性的研究, Brantl<sup>[2]</sup>首次利用酶解牛血红蛋白分离得到 L-VV-血 啡肽 (牛血红蛋白 β-链 31-40, LVVYPWTQRF) 与 VV-血啡肽 (牛血红蛋白 β-链 32-40, VVYPWTQRF)。 Lantz 等<sup>[10]</sup>研究表明 YPWTQR (牛血红蛋白 β-链 34–39) 具有抑制 ACE 的活性。1997 年 Zhao<sup>[11]</sup>证实 LVVYPWTQ 与 VVYPWTQ 具有很高的 ACE 抑制活 性 (5.6 和 11.8  $\mu$ mol·L<sup>-1</sup>)。此外 Kagawa 等<sup>[12]</sup>研究发 现猪和牛的珠蛋白酶水解产物中得到的 VVYP 片段 可抑制血清中甘油三酯水平的提高,能够有效的延 缓血管疾病发生和抑制肥胖症。本实验室近几年来 利用多种蛋白酶水解猪血红蛋白,获得 VVYPWT (猪血红蛋白 β-链 34–39) 片段<sup>[4]</sup>, 体外 ACE 抑制活 性实验结果表明 IC<sub>50</sub>为 6.02  $\mu$ mol·L<sup>-1</sup>。

对于合成的多肽药物, 肽链越长, 成本越高, 因此在保证高活性的前提下, 应尽量去除非活性中心的氨基酸残基, 本文所选用的肽模板尽管表现出较高 ACE 抑制活性, 但目前其与 ACE 直接作用的氨基酸残基或者片段仍不清楚, 因此, 本文采用从 *C*-端和 *N*-端逐步减少氨基酸残基的办法, 设计了包括 VVYPWTQRF 在内的 17 个多肽片段。一方面根据其 活性变化确定必需氨基酸残基或活性中心, 另一方 面也为设计肽链更短、靶标性更强的抗高血压药物提 供依据。

采用微波固相合成法<sup>[13-16]</sup>,高效快速地合成所 设计的 17 个多肽片段,用以研究 VVYPWTQRF 活 性位点及制备更高活性的多肽片段;进行了 ACE 抑 制活性、α-葡糖苷酶抑制活性、抗菌活性及抗肿瘤 活性的筛选并做出初步讨论。合成路线 1 是以 VVYPWT 为例的多肽合成路线。

# 结果与讨论

#### 1 血红蛋白片段的合成

微波固相合成缩合的时间为 5 min, 脱 Fmoc 保 护为 3 min, 与传统固相肽合成相比极大的缩短了合

成周期,且提高产率。C-端起始氨基酸为 Pro 的序列, 采用2-氯三苯甲基氯树脂,其他序列采用 Wang 树脂, Fmoc 为氨基酸 N-端保护基,多肽的 N-末端为 Boc-氨基酸,HBTU-HOBt 为缩合试剂,肽链从 C-端到 N-端延长,切除树脂和侧链保护基采用 TFA/TIS/H<sub>2</sub>O (体积比 95:2.5:2.5),冰乙醚沉淀,离心得到粗肽。 用 Sephadex LH-20 精制粗肽,产物经 RP-HPLC 和质 谱检测与理论值一致 (表 1)。



TFA NH3+-Val-Val-Tyr-Pro-Trp-Thr-OH

Scheme 1 Synthesis of hemoglobin fragments. a: DMAP, DCC/DMF, 4 h; b: 20% piperidine/DMF, microwave 25 W, 50 °C, 3 min; c: Fmoc-AA-OH, HBTU-HOBt /DMF, microwave 25 W, 50 °C, 5 min; d: *N*-terminal amino acid, Boc-AA-OH, HBTU-HOBt/DMF, microwave 25 W, 50 °C, 5 min; e: TFA/TIS/H<sub>2</sub>O (volume ratio 95 : 2.5 : 2.5), 2 h

#### 2 血红蛋白片段生物活性

改进的 RP-HPLC 法与 Cushman 和 Cheung 的分 光光度法相比,具有可以准确分离出反应释放的 Hip 的特点,避免未反应的 Hip-His-Leu 干扰,具有高效、 快速、准确等优点。本文利用此法检测 17 种多肽片 段均具有一定的体外抑制活性,IC<sub>50</sub>结果见表 2。

多肽片段的 α-葡糖苷酶抑制活性检测在 0.2、2、 20 mg·mL<sup>-1</sup>浓度下进行,结果显示多肽在 20 mg·mL<sup>-1</sup> 时对 α-葡糖苷酶有一定的抑制效果,但在 2 mg·mL<sup>-1</sup> 时并未检测到其抑制效果 (表 2)。抗肿瘤实验与抗菌 实验结果显示此系列多肽无明显效果。

#### 3 讨论

采用微波辅助固相合成法,能够快速、高效地 合成以 Val-Val-Tyr-Pro-Trp-Thr-Gln-Arg-Phe 为模 板的 17 个序列。采用 2-氯三苯甲基氯树脂为固相 载体合成 VVYP、VYP、YP 可有效地避免二酮哌嗪

No.	Sequence -	(MW m/z)		RP-HPLC		Viold/0/
		Calcd.	$[M+H]^+$	$R_t$ /min	Purity/%	11010/70
1	Val-Val-Tyr-Pro-Trp-Thr-Gln-Arg-Phe	1 195.37	1 196.7	11.031	92.2	64.2
2	Val-Tyr-Pro-Trp-Thr-Gln-Arg-Phe	1 096.24	1 097.7	10.683	90.5	66.3
3	Tyr-Pro-Trp-Thr-Gln-Arg-Phe	997.11	998.5	10.244	95.3	72.7
4	Trp-Thr-Gln-Arg-Phe	736.82	737.3	8.398	91.1	89.6
5	Gln-Arg-Phe	449.50	450.3	5.630	93.5	91.2
6	Val-Val-Tyr-Pro-Trp-Thr-Gln-Arg	1 048.19	1 048.6	8.539	96.8	75.1
7	Val-Tyr-Pro-Trp-Thr-Gln-Arg	949.06	950.3	8.079	98.3	83.9
8	Val-Val-Tyr-Pro-Trp-Thr-Gln	892.01	893.5	9.006	94.7	81.6
9	Val-Val-Tyr-Pro-Trp-Thr	763.88	764.5	9.665	95.6	83.8
10	Val-Tyr-Pro-Trp-Thr	664.75	665.3	9.857	99.0	89.6
11	Tyr-Pro-Trp-Thr	565.62	566.3	9.042	96.5	93.5
12	Val-Val-Tyr-Pro-Trp	662.78	663.3	10.104	97.0	87.9
13	Val-Tyr-Pro-Trp	563.64	564.3	9.470	96.1	93.6
14	Val-Val-Tyr-Pro	476.57	477.4	6.748	92.3	61.6
15	Val-Tyr-Pro	377.43	378.2	5.497	90.8	65.4
16	Tyr-Pro	278.30	279.1	4.621	94.2	73.9
17	Val-Val-Tyr	379.45	380.4	6.016	93.0	92.9

 Table 1
 Sequence and molecular weight of hemoglobin fragments

 Table 2 Inhibitory activities of hemoglobin fragments.
 \*n.d.:

 Not detected
 \*

No.	ACE $IC_{50}/\mu mol \cdot L^{-1}$		α-Glucosidase repellent rate/%	Inhibitory rate of HeLa cell/%	
	Exp.	Ref.	$20 \text{ mg} \cdot \text{mL}^{-1}$	100 $\mu$ mol·L <sup>-1</sup>	
Control	0	-	0	0	
1	66.0	66 <sup>[17]</sup>	30.0	16.7	
2	35.7	-	27.1	31.2	
3	39.4	-	25.2	16.9	
4	28.2	-	31.3	30.9	
5	977.0	-	12.6	3.5	
6	33.7	-	37.5	10.9	
7	76.0	-	39.6	26.0	
8	12.5	11.8 <sup>[10]</sup>	41.6	18.6	
9	7.42	$6.02^{[4]}$	46.9	31.4	
10	23.6	-	29.2	24.9	
11	848.0	_	12.6	22.7	
12	67.3	-	34.5	35.1	
13	261.0	-	35.6	20.1	
14	196.0	-	8.1	16.7	
15	247.0	288 <sup>[18]</sup>	20.1	21.6	
16	624.0	720 <sup>[18]</sup>	13.3	3.1	
17	235.0	-	7.3	5.9	

(diketopiperazine, DKP) 副产物的产生。各序列的体外活性实验结果表明该系列多肽均具有一定的 ACE 抑制效果,其中1、8、9、16、17 检测结果与酶解血 红蛋白提取物活性一致, Val-Val-Tyr-Pro-Trp-Thr 的

IC<sub>50</sub> 最高为 7.42 μmol·L<sup>-1</sup>, 其次为 Val-Val-Tyr-Pro-Trp-Thr-Gln 片段的 12.5 μmol·L<sup>-1</sup>, 另外 2、3、4、6、 10 均具有比 1 更高的体外 ACE 抑制活性且未有文献 报道。

由 ACE 抑制活性结果可见, 9 比 11 活性高 100 倍, 3 比 11 活性高 20 倍, 说明 C-端 Val-Val-与 N-端-Gln-Arg-Phe 这两个片段在维持多肽的 ACE 抑制活性 中起重要作用, C-端 Val-Val-与 N-端-Gln-Arg-Phe 为 两个活性中心; 1 在同时具有 Val-Val-与-Gln-Arg-Phe 结构时却体现中等活性, 且小于 9 和 3 活性, 表明 C-端 Val-Val-与 N-端-Gln-Arg-Phe 两个活性中心对 ACE 的抑制效果不是叠加的; 由 5、17 表现低活性得知, Val-Val-与-Gln-Arg-Phe 两个活性位点需要一定的结 构基础即 Tyr-Pro-Trp-Thr 才能表现出较强活性。

总之,当 N-端含支链的疏水性氨基酸如 Val, C-端末三位氨基酸含有 Phe、Trp、Arg 时表现较强活性。因为 C-端含 Phe、Trp、Arg 的多肽更容易接近 ACE 活性中心的疏水"口袋",且Arg侧链胍基上的正电荷对抑制活性起着重要作用。当 C-端第 3 个氨基酸为 Pro 时因具有较好的立体选择性而利于与 ACE 结合。α-葡糖苷酶抑制活性结果显示化合物浓度为 20 mg·mL<sup>-1</sup>时有抑制活性,其中 8、9 抑制率大于 40%;低浓度下未有降血糖效果;抗肿瘤与抗菌实验结果表明作用不明显。

## 实验部分

### 1 材料与方法

美国 CEM 公司 Discover 微波反应器; Agilent 1100 型反相高效液相色谱仪; 德国 Merck 色谱柱, Chromolith Pertormance RP-C18e (100 mm × 4.6 mm); 美国惠普公司 HP1100 LC/MSD 质谱仪。

Wang 树脂 (1.1 mmol·g<sup>-1</sup>树脂)、2-氯三苯甲基 氯树脂 (1.48 mmol·g<sup>-1</sup>树脂)、Fmoc-氨基酸、HBTU、 HOBt、*N*, *N'*-二环已基碳二亚胺 (*N*, *N'*-dicyclohexylcarbodiimide, DCC)、4-二甲氨基吡啶 (4-dimethylaminopyridine, DMAP) 和二异丙基乙胺 (*N*, *N*-diisopropylethylamine, DIEA)、三异丙基硅烷 (triisopropylsilane, TIS) 购自吉尔生化 (上海); ACE、马尿酰 组 氨 酰 亮 氨 酸 (Hip-His-Leu)、  $\alpha$ - 葡 萄 糖 苷 酶 ( $\alpha$ -glucosidase)、4-硝基苯- $\alpha$ -D-吡喃葡萄糖苷 (4nitrophenyl- $\alpha$ -D-glucopyranoside, *p*-NPG)、3-(4, 5-二甲基噻唑-2)-2, 5-二苯基四氮唑溴盐 (3-(4, 5dimethylthiazol-2-yl)-2, 5-diphenyltetrazolium bromide, MTT) 购自 Sigma 公司; RPMI 1640 细胞培养基、小 牛血清 (美国 Hyclone 公司); 其余试剂均为分析纯。

人乳腺癌细胞 (MCF-7)、人宫颈癌细胞 (HeLa) 购自中国科学院上海生物化学与细胞生物学研究所; 金葡菌、大肠杆菌由美国标准菌种收藏所惠赠。

#### 2 血红蛋白片段合成与纯化

**2.1 Fmoc-protected peptide** 导入 Wang 树脂、Fmoc-Pro-OH 导入 2-氯三苯甲基氯树脂 将 1 mmol Wang 树脂或 2-氯三苯甲基氯树脂用二氯甲烷浸泡 30 min 后抽滤,将 3 mmol Fmoc-protected peptide 溶于 15 mL 二氯甲烷中,加入 3 mmol DCC 和 3 mmol DMAP,常 温下与上述树脂搅拌反应 4 h,加入甲醇反应 10 min 后,依次用 DMF、DCM、异丙醇、乙醚洗涤树脂,避 光减压干燥。

取 5~10 mg 树脂,用 10 mL 含 20% 哌啶的 DMF 溶液脱除 Fmoc 保护基,在 290 nm 紫外光下检测吸收 值,计算树脂导入率 (mmol·g<sup>-1</sup> 树脂)。

**2.2 Fmoc**保护基的脱除 Fmoc-protected peptide-Wang树脂用 DCM 溶胀 15 min,加入 10 mL 20% 哌啶 /DMF,反应条件为 25 W、50 °C、3 min, Kaiser 法<sup>[19]</sup> 检测进度。

2.3 肽链的延长 以 HBTU-HOBt 为缩合试剂,加

入3倍量Fmoc-氨基酸于DMF中,反应条件为25W、
 50 ℃、5 min, Kaiser 法检测缩合结果。

**2.4** *N*-端 Boc 保护基、侧链保护基及树脂的脱除 线性肽树脂在 10 mL TFA/TIS/H<sub>2</sub>O (体积比 95:2.5:2.5) 中室温反应 2 h, 冰乙醚沉淀, 10 000 r·min<sup>-1</sup>离心 15 min, 取沉淀减压干燥, 得到多肽粗品。

**2.5 Sephadex LH-20 精制**用 Sephadex LH-20 对 粗肽进行纯化,洗脱液为 10% (体积分数) 醋酸/水溶 液,流速 30 mL·h<sup>-1</sup>, 上样质量浓度 150 mg·mL<sup>-1</sup>, 产 物冻干, 经质谱鉴定。

**2.6 RP-HPLC** 纯度分析 色谱柱为 Chromolith Pertormance RP-C18e (100 mm × 4.6 mm), 流动相 A: 0.1% TFA/水, B: 0.1% TFA/乙腈; 梯度洗脱: B: 0~ 15 min, 10%~100%; 检测波长 220 nm, 体积流量 2.0 mL·min<sup>-1</sup>, 柱温为室温。

3 血红蛋白片段活性

**3.1** ACE 抑制活性测定 采用优化的 Cushman 和 Cheung 的方法测定 ACE 抑制活性<sup>[20]</sup>, 用含有 6.8 mmol·L<sup>-1</sup> NaCl 的 0.2 mol·L<sup>-1</sup> 硼酸盐缓冲液 (pH 8.3), 将 Hip-His-Leu 配制成 7.6 mmol·L<sup>-1</sup> 的溶液。在 0.5 mL 的 Eppendof 管中分别加入 5  $\mu$ L 样品和 15  $\mu$ L ACE (60 mU·mL<sup>-1</sup>) 于 37 ℃下保温 5 min, 加入 25  $\mu$ L 底物 37 ℃下反应 30 min, 最后加入 5  $\mu$ L 10% TFA 溶液终止反应,冷却至室温。采用反相高效液相色谱定量 ACE 与底物反应生成马尿酸的量,对 ACE 活性抑制 率为 50%时所需多肽浓度为 IC<sub>50</sub>。计算公式如式 1。

**3.2** *a*-葡糖苷酶抑制活性测定 *a*-葡糖苷酶抑制活性的检测采用优化的 Kim 方法<sup>[21]</sup>。取 20 µL、0.1 U·mL<sup>-1</sup>的*a*-葡糖苷酶溶液与 20 µL 样品溶液 (0.2、2、 20 mg·mL<sup>-1</sup>) 预混 5 min, 加入 3 mmol·L<sup>-1</sup>的*p*-NPG 20 µL, 在 37 ℃的恒温中反应 30 min, 最后加入 40 µL 的 0.1 mol·L<sup>-1</sup> Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub>终止反应, 405 nm 处测定对硝基酚的量来判断样品对 *a*-葡糖苷酶的抑制活性。

**3.3 抗肿瘤活性测定**采用优化的 Mosmann 方法<sup>[22]</sup> 取处于对数生长期,状态良好的 MCF-7、HeLa 细胞, 以每孔 4 000 个细胞接种于 96 孔板。培养 24 h 后,加 入 200 µL 不同浓度的系列多肽,对照组加入相同体 积的培养基, 5% CO<sub>2</sub>、37 ℃温箱中培养 48 h。每孔加 入 20 µL (5 mg·mL<sup>-1</sup>) MTT,继续培养 3~4 h。弃去培 养基,每孔加入 200 µL DMSO,酶标仪检测 *A*<sub>570</sub> 值。

(1)

ACE抑制率 (%) = 对照马尿酸峰面积 - 样品马尿酸峰面积 ×100% 对照马尿酸峰面积

3.4 抗菌活性测定<sup>[23]</sup> 选取金葡菌与大肠杆菌作为 供试菌株, 菌种复苏后, 接种于 LB 培养基生长至对 数中期, 经过 LB 培养基逐级稀释到细菌浓度为  $2 \times 10^4 \sim 2 \times 10^5 \text{ CFU·mL}^{-1}$ , 按每孔 100 µL 菌液接种于 96 孔板中, 将一定浓度的多肽溶液每孔加入 100 µL, 空白对照为不加肽的培养基。将 96 孔板置于 37 ℃培 养过夜, 酶标仪检测  $A_{620}$  值。

#### References

- Ockerman HW, Hansen CL. Animal By-Product Processing & Utilization [M]. Lancaster (PA): Technomic Publishing Co. Inc., 2000.
- [2] Brantl V, Gramsch C, Lottspeich F, et al. Novel opioid peptides derived from hemoglobin: hemorphins [J]. Eur J Pharmacol, 1986, 125: 309–310.
- [3] Dale CS, Pagano Rde L, Rioli V, et al. Antinociceptive action of hemopressin in experimental hyperalgesia [J]. Peptides, 2005, 26: 431-436.
- [4] Yu Y, Hu J, Miyaguchi Y, et al. Isolation and characterization of angiotensin I-converting enzyme inhibitory peptides derived from porcine hemoglobin [J]. Peptides, 2006, 27: 2950– 2956.
- [5] Hu X, Luo Y. Preparation of angiotensin-I converting enzyme inhibition peptides from porcine hemoglobin [J]. Meat Res (肉类研究), 2009, 2: 21-24.
- [6] Piot JM, Zhao QY, Guillochon D, et al. Isolation and characterisation of a bradykinin potentiating peptide from bovine peptic hemoglobin hydrolysate [J]. FEBS Lett, 1992, 299: 75-79.
- [7] Zhao QY, Molina P, Piot JM. Peptic peptide mapping by HPLC, on line with photodiode array detection, of a hemoglobin hydrolysate produced at pilot-plant scale from ultrafiltration process [J]. J Liq Chromatogr Relat Technol, 1997; 20: 1717– 1739.
- [8] Nedjar-Arroume N, Dubois-Delval V, Adje EY, et al. Bovine hemoglobin: an attractive source of antibacterial peptides [J]. Peptides, 2008, 29: 969–977.
- [9] Chang CY, Wu KC, Chiang SH. Antioxidant properties and protein compositions of porcine haemoglobin hydrolysates [J]. Food Chem, 2007, 100: 1537–1543.
- [10] Lantz I, Glamsta EL, Talback L, et al. Hemorphins derived from hemoglobin have an inhibitory action on angiotensin converting enzyme activity [J]. FEBS Lett, 1991, 287: 39– 41.

- [11] Zhao QY, Piot JM. Investigation of inhibition angiotensinconverting enzyme (ACE) activity and opioid activity of two hemorphins, LVV-hemorphin-5 and VV-hemorphin-5, isolated from a defined peptic hydrolysate of bovine hemoglobin [J]. Neuropeptides, 1997, 31: 147–153.
- [12] Kagawa K, Matsutaka H, Fukuhma C, et al. Globin digest, acidic protease hydrolysate, inhibits dietary hypertriglyceridemia and Val-Val-Tyr-Pro, one of its constituents, possesses most superior effect [J]. Life Sci, 1996, 58: 1745–1755.
- [13] Matsushita T, Hinou H, Kurogochi M, et al. Rapid microwaveassisted solid-phase glycopeptide synthesis [J]. Org Lett, 2005, 7: 877–880.
- [14] Colacino E, Lamaty F, Martinez J, et al. Microwave-assisted solid-phase synthesis of hydantoin derivatives [J]. Tetrahedron Lett, 2007, 48: 5317–5320.
- [15] Leonetti F, Capaldi C, Carotti A. Microwave-assisted solid phase synthesis of imatinib, a blockbuster anticancer drug [J] Tetrahedron Lett, 2007, 48: 3455–3458.
- [16] Taherpour AA. Microwave-assisted solid phase conversion study of Meldrum's acid to ethylenetetracarboxylic dianhydride (C<sub>6</sub>O<sub>6</sub>) [J]. Spectrochim Acta A Mol Biomol Spectrosc, 2010, 75: 493–497.
- [17] Wang JP, Hu JE, Cui JZ, et al. Purification and identification of a ACE inhibitory peptide from oyster proteins hydrolysate and the antihypertensive effect of hydrolysate in spontaneously hypertensive rats [J]. Food Chem, 2008, 3: 1–29.
- [18] Fang H, Luo M, Sheng Y, et al. The antihypertensive effect of peptides: a novel alternative to drugs? [J]. Peptides, 2008, 29: 1062-1071.
- [19] Kaiser E, Colescott RL, Bossinger CD, et al. Color test for detection of free terminal amino groups in the solid-phase synthesis of peptides [J]. Anal Biochem, 1970, 34: 595–598.
- [20] Cushman DW, Cheung HS. Spectrophotometric assay and properties of the angiotensin-converting enzyme of rabbit lung[J]. Biochem Pharmacol, 1971, 20: 1637–1648.
- [21] Xu HW, Dai GF, Liu GZ, et al. Synthesis of andrographolide derivatives: a new family of α-glucosidase inhibitors [J] Bioorg Med Chem, 2007, 15: 4247–4255.
- [22] Mosmann T. Rapid colorimetric assay for cellular growth and survival: application to proliferation and cytotoxicity assays [J]. J Immunol Methods, 1983, 65:55–63.
- [23] He J, Anderson MH, Shi WY, et al. Design and activity of a 'dual-targeted' antimicrobial peptide [J]. Int J Antimicrob Agents, 2009, 33: 532–537.