

# 毕赤酵母发酵生产中的水蛭素降解顺序

杨继忠<sup>1,2</sup> 周祥山<sup>1</sup> 解锡军<sup>2</sup> 尤金花<sup>2</sup> 张元兴<sup>1\*</sup>

(华东理工大学生物反应器工程国家重点实验室 上海 200237)<sup>1</sup>

(山东东阿阿胶股份有限公司 聊城 252201)<sup>2</sup>

**摘要:** 水蛭素 (rHV2-Lys<sup>47</sup>) 是一个具有 65 个氨基酸的抗凝活性肽。在毕赤酵母高密度发酵分泌表达过程中, 发酵上清中可检出 4 个水蛭素活性组份, 分别为 Hir65 及其 C-末端切除 1~3 个氨基酸的 Hir64、Hir63 和 Hir62。但目前 4 种组份间的衍生关系还不清楚, 以从发酵上清液中纯化分离所得的 4 个组份作为底物, 加入到菌体裂解液中, 发现 Hir64、Hir63 和 Hir62 组份是由羧肽酶依次降解 Hir65 肽链 C-末端 1 个氨基酸后的产物。

**关键词:** 毕赤酵母, 水蛭素, 降解, 裂解液

**中图分类号:** Q93   **文献标识码:** A   **文章编号:** 0253-2654 (2004) 05-0024-04

## Emerging Order of Species of Hirudin in Recombinant *Pichia pastoris* Fermentation

YANG Ji-Zhong<sup>1,2</sup> ZHOU Xiang-Shan<sup>1</sup> XIE Xi-Jun<sup>2</sup> YOU Jin-Hua<sup>2</sup>  
ZHANG Yuan-Xing<sup>1\*</sup>

(State Key Laboratory of Bioreactor Engineering, East China University of Science  
and Technology, Shanghai 200237)<sup>1</sup>

(Dong E E Jiao Co. LTD, Liaocheng 252201)<sup>2</sup>

**Abstract:** Hirudin (rHV2-Lys<sup>47</sup>) is a polypeptide of 65 amino acids, as the most potent and specific inhibitor of thrombin so far known. Four active fractions including the intact rHV2 (Hir65) and its three C-terminally truncated forms, Hir64, Hir63 and Hir62, were purified from the culture supernatant of *Pichia pastoris*. The emerging order of four species of hirudin was investigated by adding purified Hir65, Hir64 and Hir63 to cell-free extract respectively. Hir64, Hir63 and Hir62 were found to derive from Hir65 by truncating carboxy-terminal amino acid one by one by carboxypeptidase.

**Key words:** *Pichia pastoris*, Hirudin, Degradation, Cell-free extract

水蛭素是一种 65~66 个氨基酸的无糖基化的多肽, 是迄今为止已发现的对凝血酶抑制作用最强的抗凝药物。1989 年, 法国的 Riehl-Bellon 等<sup>[1]</sup> 报道, 酿酒酵母 (*Saccharomyces cerevisiae*) 分泌表达 65 个氨基酸的水蛭素 HV2 时, 发酵上清中除了目的蛋白 HV2 以外, 还有 HV2 的 C-末端切除 1~2 个氨基酸的产物。1995 年, 德国的 Weydemann 等<sup>[2]</sup> 报道在重组多形汉逊酵母 (*Hansenula polymorpha*) 的发酵中也有类似现象。2001 年, 周卫斌等<sup>[3]</sup> 从毕赤酵母 (*Pichia pastoris*) 发酵生产 HV2 的上清中分离出 Hir65、Hir64、Hir63 和 Hir62 组份, 且分析表明 Hir64、Hir63 和 Hir62 是 Hir65 的 C-末端依次切除 1 个, 2 个和 3 个氨基酸的产物。但以上报道均未研究水蛭素及其降解组份间的衍生关系。目前还不清楚 Hir64、Hir63 和 Hir62 是由 Hir65 从 C-末端分别切除 1~3 个氨基酸

作者还有: 解福生<sup>2</sup>

\*联系人 Tel: 021-64253065, Fax: 021-64253025, E-mail: yxzhang@ecust.edu.cn

收稿日期: 2003-10-22, 修回日期: 2003-12-22

直接生成 Hir64、Hir63 或 Hir62，还是由 Hir65 降解为 Hir64，再由 Hir64 降解生成 Hir63，然后由 Hir63 降解为 Hir62。本文通过纯品水蛭素组份在菌体裂解液中的降解变化规律，揭示了 Hir64、Hir63 和 Hir62 组份之间的衍生关系。

## 1 材料与方法

### 1.1 菌株和培养基

表达重组水蛭素(rHV2-Lys<sup>47</sup>)的毕赤酵母基因工程菌<sup>[4]</sup>，由山东东阿阿胶股份有限公司提供。种子培养基：YNB 1.34 g，甘油 15 mL，生物素 0.4 mg，定容至 1 L。发酵培养基：85% H<sub>3</sub>PO<sub>4</sub> 21.36 mL，KOH 4.13 g，CaSO<sub>4</sub> 0.82 g，K<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 18.20 g，MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O 14.90 g，甘油 31.73 mL，ANTIFOAM 204 (Sigma) 0.33 mL，PTM 4.4 mL，定容至 1 L。补料培养基：50% 甘油，1×10<sup>5</sup> Pa 湿热灭菌 30 min，再加入 4.4 mL/L PTM。

### 1.2 试剂和缓冲液

蜗牛酶，购自华美生物试剂公司，在蜗牛酶消解缓冲液中按每克湿菌体加入 2 mg 蜗牛酶。水蛭素纯品 Hir65、Hir64、Hir63 和 Hir62 由本实验室纯化制备<sup>[5]</sup>，蛋白质浓度分别为 4.405、0.719、1.163 和 1.768 g/L。蜗牛酶消解缓冲液<sup>[5]</sup>：50 mmol/L Tris-HCl (pH 7.5)，10 mmol/L MgCl<sub>2</sub>，1 mol/L 山梨醇，1 或 30 mmol/L DTT。磷酸缓冲液：50 mmol/L 磷酸缓冲液 pH 3，10 mmol/L MgCl<sub>2</sub>。

### 1.3 培养方法

种子培养：三角瓶 (2 L 容积) 中装入 500 mL 种子培养基，1×10<sup>5</sup> Pa 灭菌 30 min，冷却后接入单菌落，30℃、250 r/min 培养至 OD<sub>600</sub> 6.0。

30 L 罐发酵：15 L 发酵培养基罐内 1×10<sup>5</sup> Pa 湿热灭菌 30 min 后，用氨水调 pH 值至 5.0，然后加入 4.4 mL/L PTM，1:10 接种，于 29℃，溶解氧 > 45% 培养 20 h 后以补料培养基限制性持续补料 10 h，然后以甲醇作为唯一碳源限制性流加 (10 mL/L/h) 并诱导表达 60 h。

### 1.4 裂解液制备

在发酵的不同时间取样。发酵液于 4℃，1,500 g 离心 5 min，收集发酵上清，并将菌体用 4 倍体积的冰水重悬，立即于 4℃，1,500 g 离心 5 min；弃上清，将菌体用等体积含 30 mmol/L DTT 的蜗牛酶消解缓冲液重悬，室温放置 15 min 后于 4℃，1,500 g 离心 5 min；弃上清，菌体再用 3 倍体积含 1 mmol/L DTT 的蜗牛酶消解缓冲液重悬，按每克湿菌体加入 2 mg 蜗牛酶，于 30℃，50 r/min 摆床中温育 40 min。再于 4℃，1,500 g 离心 5 min 收集原生质体并用磷酸缓冲液洗涤 1 次后重悬于 10 倍该溶液中超声破碎 30 min，超声破碎使用冰浴。最后以 13,000 g 离心 10 min，收获上清即为裂解液。

### 1.5 降解研究方法

按 1.3 发酵方法培养，对不同时间取样的发酵液离心收集酵母菌体，菌体按 1.4 处理获取裂解液。取裂解液 5 mL 分别加入 1 mL Hir65、Hir64、Hir63 纯品，于 50 r/min，30℃ 恒温摇床温育，各组分别温育 0 h、2 h、6 h、12 h 和 20 h 时取样分析 Hir65、Hir64、Hir63 和 Hir62 组份的变化情况。

### 1.6 RP-HPLC 分析方法

用 HP1100 液相色谱仪，Kramasil C8 反相柱 (150×4.6 mm, 5 μm)，T=30℃，进样量 20 μL，流速 1 mL/min，流动相 A (含 0.1% TFA 的纯水)，流动相 B (含 0.1% TFA

的乙腈), 15% B 平衡柱子, 采用线性梯度洗脱, 17 min B 由 15% 线性升为 32%。

## 2 结果与讨论

### 2.1 发酵上清及裂解液中水蛭素组份分析

诱导 30 h 的发酵液离心取上清经 RP-HPLC 分析, 与 Zhou<sup>[4]</sup> 报道的一致, 诱导表达 30 h 时 Hir65 已发生降解, 在保留时间 9.4、11.2、13.7 和 14.9 min 处分别出现 Hir62、Hir63、Hir64 和 Hir65 洗脱峰。对酵母细胞裂解液分析表明, 在 4 个组份的相应保留时间位置无水蛭素活性组份洗脱峰, 且不同发酵时间样品的裂解液(不加 Hir65), 无论温育时间长短, 均无 4 种水蛭素组份出现(数据未列出), 表明毕赤酵母在分泌表达过程中胞内不积累水蛭素。

由于发酵上清中已含有水蛭素降解组份, 不利于研究各水蛭素组份间的衍生关系的细胞。裂解液中无水蛭素降解组份干扰, 在加入不同水蛭素纯品组份后便于分析各组分的降解过程。另外, 不同时期的细胞裂解液对水蛭素的降解活性强度不同(数据未列出), 为便于研究降解顺序, 选取在发酵 20 h 的菌体裂解液中加入 Hir65, 在发酵 30 h 的菌体裂解液中分别加入 Hir64 和 Hir63。

### 2.2 Hir65 降解生成 Hir64

向发酵 20 h 的菌体裂解液中加入 Hir65 纯品, 如图 1 (A) 所示, 温育 0 h 只在 13.7 min 处有 Hir65 洗脱峰, 未检测到 Hir65 的降解组份。如图 1 (B) 所示, 温育 10 h 可于保留时间 14.9 min 检测到 Hir64 组份, 同时 Hir65 的含量减少, 而 Hir63 及 Hir62 未出现, 说明 Hir65 首先被降解成 Hir64。另外发现, 如图 1 (C) 所示, 温育 20 h 可在保留时间 11.2 min 检测到 Hir63 组份。

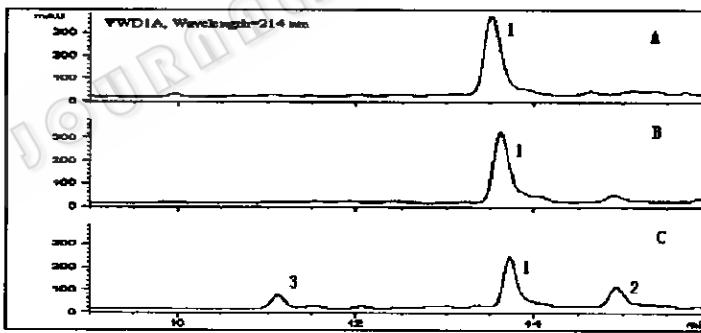


图 1 Hir65 加入发酵 20 h 菌体裂解液中不同时间的 HPLC 降解图谱

A 温育 0 h, B 温育 10 h, C 温育 20 h

1 Hir65, 2 Hir64, 3 Hir63

### 2.3 Hir64 降解生成 Hir63

向发酵 30 h 的菌体裂解液内加入 Hir64 纯品, 如图 2 (A) 所示, 温育 0 h 只在 14.9 min 处检出 Hir64 洗脱峰。温育 2 h 后, 如图 2 (B) 所示, Hir64 的含量减少, 并降解为大量的 Hir63 和少量的 Hir62, 随着温育时间的延长, Hir63 逐渐向 Hir62 转化, 如图 2 (D) 所示, 12 h 后 Hir63 被完全降解成 Hir62, 说明 Hir64 首先被降解成 Hir63。

### 2.4 Hir63 降解生成 Hir62

向发酵 30 h 的菌体裂解液内加入 Hir63, 如图 3 (B) 所示, 温育 2 h 可明显检测到 Hir62, 表明已有部分 Hir63 降解为 Hir62。随着温育时间延长, Hir63 的量逐渐减少,

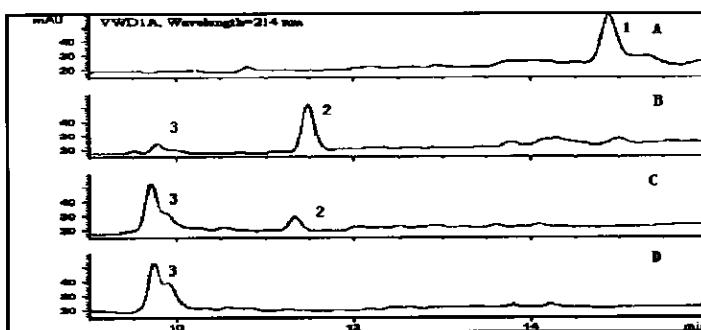


图2 Hir64加入发酵30 h菌体裂解液中不同时间的HPLC降解图谱

A 温育0 h, B 温育2 h, C 温育6 h, D 温育12 h

1 Hir64, 2 Hir63, 3 Hir62

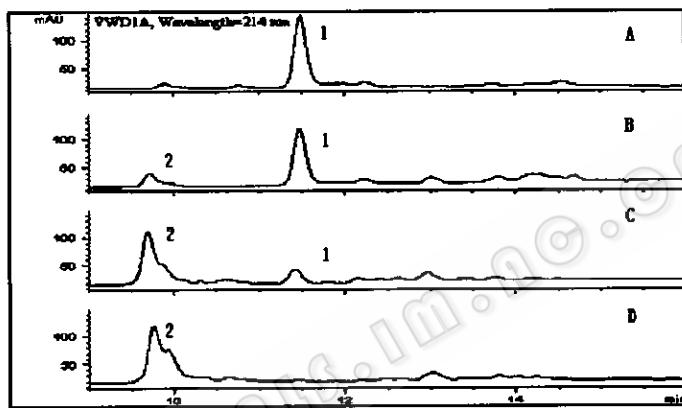


图3 Hir63加入发酵30 h菌体裂解液中不同时间的HPLC降解图谱

A 温育0 h, B 温育2 h, C 温育6 h, D 温育12 h

1 Hir63, 2 Hir62

Hir62的量逐渐增加。温育12 h后,如图3(D)所示, Hir63完全降解,说明 Hir63被降解成 Hir62。

综合分析以上结果,可以确定4个组份间的衍生关系为:Hir65先降解为 Hir64,再由 Hir64降解生成 Hir63,然后由 Hir63降解为 Hir62,而不是直接由 Hir65从C-末端分别切除1~3个氨基酸生成 Hir64、Hir63或 Hir62。这说明降解水蛭素的酶极可能是羧肽酶,而不是其他蛋白酶,但这需要进一步的实验证实。

### 参考文献

- [1] Riehl-Bellon N, Dorothee C, Michele A, et al. Biochemistry, 1989, **28**: 2941 ~ 2949.
- [2] Weydemann U, Keup P, Piontek M, et al. Appl Microbiol Biotech, 1995, **44**: 377 ~ 385.
- [3] 周卫斌,周祥山,张元兴.生物工程学报,2001, **17**: 683 ~ 687.
- [4] Zhou X S, Zhang Y X. Biotechnol Lett, 2002, **24**: 1449 ~ 1453.
- [5] F 奥斯伯(美)等著.颜子颖,王海林译.《精编分子生物学实验指南》.北京:科学出版社,1998.