# 树脂法分离红曲红色素的研究

(天津科技大学食品科学与生物工程学院,天津 300222) 连喜军 王昌禄 顾晓波 李 滢 (宁夏瑞德公司) 高 波

摘 要:用阳离子、阴离子交换树脂和大孔吸附树脂吸附红曲霉发酵液,然后用95%乙醇洗脱,结果表明,弱碱性阴离子交换树脂 D380 对红曲霉发酵液中红曲红色素的吸附能力最强,最大吸附量达52U/g,但难以用乙醇洗脱;大孔吸附树脂的平均吸附量为35U/g,但不能将色素液中的红色素和黄色素分开;弱碱性阴离子交换树脂 D301R 可用于分离红曲黄色素;弱酸性阳离子交换树脂 110H 对发酵液中红曲红色素的吸附量为21.6U/g,洗脱量为13.0U/g,洗脱率为65%,是供试树脂中分离红曲红色素效果最佳的树脂。

关键词:红曲红色素,乙醇,树脂

Abstract: Monascus pigments in fermentation broth was absorbed by acidic resin, basic resin and macroporous adsorbents, then the resin were washed with ethanol. The results showed that weakly basic resin D380 absorbed the highest volume of red monascus pigments, 52U/g, but it is difficult to elute it. The average volume of adsorption onto macroporous adsorbent group was 35 U/g, but they could not separate red or yellow pigment from filter. Weakly basic resin D301R was the optimal resin to separate yellow pigments; weakly acidic resin 110H was the optimal resin to separate red pigments, its absorption volume was 21.6U/g, elution volume was 13.0U/g, the percentage of the pigment eluted was 65%.

Key words:red monascus pigments; ethanol; resin

中图分类号: TS202.3 文献标识码: A 文章编号: 1002-0306 (2003 )08-0081-03

红曲色素主要由红、桔红和黄色三类化学结构不同、性质相近的物质组成,如图 1 所示。从红曲霉发酵的红曲米中提出的红曲色素难溶于水,易溶于乙醇。随着红曲色素研究的深入,近年来以液体发酵生产的红曲红色素产品则具有良好的水溶性,但其成分却变得更加复杂,由红、桔红和黄色以上三类色素与蛋白质、多肽、氨基酸、氨基葡萄糖等物质结合,生成多种衍生物。在外界环境条件影响下,这些衍生物之间发生反应,产生沉淀、变色等,使其应用受

收稿日期:2003-01-19

作者简介:连喜军 (1972-),男,天津科技大学在读博士研究生,研究

方向:食品生物技术。

到限制。将红曲色素进行提纯分离 特别是用物理的方法将红曲红中的红色色素分离出来,不但可以解决这一问题,还可以使红曲色素光不稳定性这一难题得以解决<sup>[3]</sup>。

根据红曲色素中各成分分子大小的不同,可用 大孔吸附树脂来进行分离,根据其所带电荷的不同 可用离子交换树脂进行分离,从而除去蛋白质、氨基 酸等大分子物质,并使红曲色素中红色色素和黄色 色素分开,使红曲色素得到更加广泛的应用。

# 1 材料与方法

## 1.1 实验材料

菌种 Monascus ruber 6-X<sub>4</sub> (由宁夏瑞德公司提供);固态培养基 可溶性淀粉 5%,麦芽糖 4%,蛋白胨 2%,琼脂 1.8%~2%;液体发酵种子培养基大米粉 5%、KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub> 0.25%、NaNO<sub>3</sub> 0.3%、MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O 0.4%、调节 pH 为 4.5 左右;液体发酵培养基大米粉 10%、豆粉 2%、NaNO<sub>3</sub> 0.7%、调节 pH 为 3.5 左右;弱酸型阳离子交换树脂 (110H、D113、D151、D152)强碱性阴离子交换树脂 (D261、D280、D296)、弱碱性阴离子交换树脂 (D301R、D380、D392)强酸性阳离子交换树脂 (D61、D72、D001-cc、D001-ss)大乳吸附树脂 (D4020、D3520、X-5、NKA、MCA-9、AB-8)以上树脂均购于南开大学化工厂。

# 1.2 实验方法

## 1.2.1 接种及培养

1.2.1.1 斜面 划蜿蜒曲线 32℃ 培养 5~7d。

1.2.1.2 种子 吸取 5mL 无菌水于斜面洗孢子 ,然 后吸取 3mL 接种于种子培养基中 (装液量为 50mL/ 500mL 三角瓶 ) 32% ,180r/min 培养 24h。

1.2.1.3 发酵 吸取种子液 2mL 接种于液体发酵培养基中 (装液量为 50mL/500mL 三角瓶 ) 32℃ 200 r/min 培养 72h 左右。

1.2.2 红曲红色素色价的测定 按 GB15961-1995 进行<sup>[9]</sup>。

1.2.3 树脂提取发酵液中红曲红色素

1.2.3.1 发酵液的制备 红曲霉在发酵培养基上发酵

# Science and Technology of Food Industry

红曲玉红素类(monascorubrin)

红曲玉红胺类(monascorubramine)

安卡红曲黄素类(ankaflavin) 图 1 红曲色素的三种主要成分结构

约72h后,将发酵液过80目的筛网,收集滤液,再用 滤纸过滤,滤液用于树脂吸附处理。

1.2.3.2 树脂的预处理 大孔吸附树脂用丙酮溶液、 其他树脂用 95%的乙醇溶液浸泡 12h 后, 先用丙酮 或乙醇冲洗,再用蒸馏水洗至中性,用 4%NaOH 和 4%的 HCl 分别浸泡树脂 4h, 每次用蒸馏水洗至中 性 湿法保存备用。

1.2.3.3 利用树脂吸附红曲色素 吸取 10mL 色素 发酵液,加入 20g 预处理的树脂,吸附一定时间后,每 次再加 1mL ,用去离子水冲洗,直至冲洗液呈现微红 色,表示树脂吸附达到饱和;然后再用95%的乙醇冲 洗,直至冲洗液无色,表示可置换的色素已经置换结 束,记录吸附和洗脱色素液的色价,测定发酵液和洗 脱液的最大吸收峰。

吸附量 (U/g 树脂)=吸附色价/20

洗脱率 % )=(洗脱色价/吸附色价)×100%

回收量 (U/g 树脂)=洗脱色价/20

## 2 结果与讨论

# 2.1 不同树脂吸附红曲红色素的吸附量

表 1 为不同树脂吸附红曲红色素的吸附量,在 强酸性阳离子交换树脂 D61、D72、D001-cc、D001-ss 中 ,D61 和 D001-cc 的吸附量最多 , 分别达到 34U/g和 35.6U/g ,这可能是因为这两种树脂的转型膨胀率 相对较小,转型后的空隙也小,便于离子交换。弱酸 性阳离子交换树脂 110H、D113、D151、D152 中, 110H 和 D113 的吸附量多,这是因为这两种树脂的 全交换量大 转型膨胀率小。与强酸性阳离子交换树 脂相比, 弱酸性阳离子交换树脂的吸附量要小得多。

强酸性阳离子交换树脂和弱酸性阳离子交换树脂的 功能基分别为(-SO<sub>3</sub>-)和(-COOH),由此说明红曲色素 结构中有可强解离的 H+, 这与报道中红曲色素可能 的结构式相符 (图 2 )4。

图 2 红曲红色素的一种可能的结构式

强碱性阴离子交换树脂 D261、D280、D296 中, D261 和 D296 的吸附量分别达 43.8U/g 和 42.6U/g, 比 D280 的高 1 倍多 这是由于树脂的功能团不同造 成的,前者的功能团是-N+(CH3)3,D280的功能团为 -N+C<sub>5</sub>H<sub>4</sub>CH<sub>3</sub>, 由此可推测, 红曲红色素的结构中有 与-N+(CH<sub>3</sub>),类似的结构。弱碱性阴离子交换树脂 D380 是所有树脂中吸附量最大的,达到 52U/g,其功 能团为(-NH<sub>2</sub>),同一类型树脂 D392 因为全交换量低 吸附量仅为 4.2U/g , 而  $D301_R$  的功能团为 $-N(CH_3)_2$  , 不利于红曲红色素的交换。大孔吸附树脂对色素的 吸附量在 35U/g 左右, 孔径越大, 吸附量越多。总之, 发酵液中红曲红色素的主要结构基团有-NH<sub>2</sub>、-N+ (CH<sub>3</sub>)<sub>3</sub> 和-CH<sub>3</sub>。结合大米粉和大豆粉中的氨基酸主要 成分为亮氨酸和赖氨酸 [5],其R-基分别为 (CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>-CHCH<sub>2</sub>-和 H<sub>3</sub>N<sup>+</sup>-(CH<sub>3</sub>)<sub>4</sub>-[6] ,据此可推断出 ,以大米粉 和大豆粉为原料生成的红曲红色素成分结构主要有 三种 (图 3):

$$\begin{array}{c}
O \\
R \\
O \\
O \\
O \\
R
\end{array}
= 
\left\{
\begin{array}{c}
O \\
O \\
O \\
O \\
O \\
(CH_3)_2 - CHCH_2 - H_3N^* - (CH_3)_4 - \\
\end{array}
\right\}$$

图 3 以大米粉和大豆粉为原料生成的红曲红色素 成分三种可能结构式

#### 2.2 不同树脂吸附色素的洗脱量

表 2 为各种树脂吸附饱和后,用 95% 乙醇洗脱 后的色价及洗脱率。由表 2 可知,洗脱率最高的是 110H ,其次为 D113 ,D151 和 D72 ,其余树脂的洗脱 率都在 30%以下。与大孔吸附树脂 D4020、D3520、X-5、 NKA、MCA-9、AB-8 相比 ,D72 的吸附量少 ,但洗脱量 和洗脱率均比它们高,这与文献报道不相符四,或许与 各自所用培养基不同因而生成的色素结构不同有

表 1 不同树脂吸附色素的吸附量											
树脂	D113	D151	D152	D261	D280	D296	D301R	D380	D392	D61	
吸附量(U/g) 树脂 吸附量(U/g)	18.6 D72 10.4	18 D001-cc 35.6	6.8 D001-ss 6.8	43.8 110H 21.6	22 D4020 6.8	42.6 D3520 33.2	16.2 X-5 35.4	52 NKA 38.2	4.2 MCA-9 37.8	34 AB-8 29	

表 2 不同树脂洗脱色素量及洗脱色素率											
树脂	D113	D151	D152	D261	D280	D296	D301R	D392	D380	D61	
洗脱量(U/g) 洗脱率(%)	8.6 43	7.4 37	5.8 29	2.8 14	3.2 16	4.8 24	4.0 20	3.2 16	3.8 19	2.4 9.2	
树脂 洗脱量(U/g)	D72 7.8	D001-cc 5.2	D001-ss 5.0	110H 13.0	D4020 3.9	D3520 8.1	X-5 3.0	NKA 4.2	MCA-9 4.1	AB-8 9.0	
洗脱率(%)	39	26	25	65	15.8	13.7	16	17	16.1	27.0	

关。在所有树脂中,洗脱率和单位树脂洗脱色价同时为最高的是弱酸性阳离子交换树脂 110H ,因而弱酸性阳离子交换树脂 110H 是红曲色素分离中最佳的分离树脂。

# 2.3 不同树脂洗脱所得色素最大吸收峰的变化

测定发酵液和上述试验中吸附和洗脱效果较好的几种树脂的洗脱液的最大吸收峰,结果如图 4 和图 5 所示。

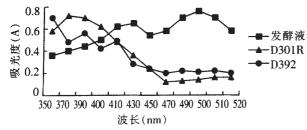


图 4 发酵液、D301R 和 D392 分离液的可见吸收曲线

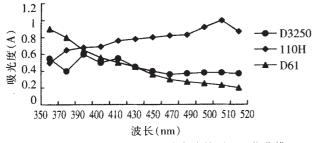


图 5 D3520、110H 和 D61 分离液的可见吸收曲线

图 4 为发酵液、D301R 和 D392 分离液的可见吸收情况,由图可知,发酵液的最大吸收在 430nm 和500nm 左右,这与文献报道的一致<sup>18</sup>。D301R 可将色素液中的黄色成分分离出来,其最大吸收峰在 370~390nm 之间;而 D392 分离的成分最大吸收在 390~400nm 和 410~430nm 之间,估计红色色素和黄色色素都有,但红色成分的含量较少。图 5 为 110H、D3520 和 D61 分离液的可见吸收,由图中可以看出,110H 的分离效果最好,从颜色上看,比其它树脂的

分离液更红,而其在 390nm 左右没有发现最大吸收峰,仅在 510nm 有一最大吸收峰,此峰为红曲红色素的吸收峰。D3250 在可见光范围内也有 390~400nm 和 410~430nm 的最大吸收,但峰的高度并不大,分离液呈现微黄色。D61 的分离液没有最大吸收峰,说明其洗脱所得的色素已不具有原色素的光吸收性质。

## 3 结论

D380 弱碱性阴离子交换树脂对红曲霉发酵液的吸附最强,但难以用乙醇洗脱;弱酸性阳离子交换树脂 110H 是红曲色素分离的最佳树脂,在水溶液中可使发酵液中的红色成分被吸附,而其它成分不被吸附,用乙醇洗脱时,红色成分也容易洗脱下来。

## 参考文献:

- [1] 张永权,张亮琦,淡家林.红曲色素色价和色调分析方法探讨[J].食品与发酵工业,1985(6):34~37.
- [2] Wong,H C,Kehler,P E.Production of red water soluble Monascus pigments[J].Food Sci,1983,48:1200~1203.
- [3] 毛宁,陈松生.红曲霉有效成分的生理活性及应用研究[J]. 中国酿造,1997(1):9~12.
- [4] Hassan Hajjaj, Alain Kla é b é, Marie O Loret, et al. Production and Identification of N-Glucosylrubropunctamine and N-Glucosyl monascorubramine from Monascus ruber and Occurrence of Electron Donor Acceptor complexes in these red pigments [J]. Appl Environ Microbiol, 1997, 63:2671~2678.
- [5] 王银瑞,胡军,解柱化.食品营养学[M].西安:陕西科学技术 出版社,1992.45,198.
- [6] 汪玉松,邹思湘,张玉静.现代动物生物化学[M].北京:中国农业出版社,1999.1~2.
- [7] 童群义,高孔荣.红曲色素提取工艺研究[J].食品工业科技, 1998(2):27~29.
- [8] 陈家文.水溶性红曲色素工业性试验研究[J].食品与发酵工业, 2000, 26(2):20~24.
- [9] GB15961-1995,食品添加剂红曲红[S].

# 《食品工业科技》订阅办法

月刊

本刊读者服务部随时办理《食品工业科技》的订阅工作。即使错过邮局征订期,本刊也可补寄当年散刊和过刊合订本。2002年本刊每册8元,全年96元,92、93、94、95年各年合订本,每年一册,每册40元,96、97、98年各年合订本,每年一册,每册50元,99年、2000年合订本,每年一册,每册60元,92年增刊20元一册;1995年增刊20元一册,99年增刊30元一册。另外,本刊读者服务部还代售二百余种食品科技书籍。

购买《食品工业科技》杂志免收邮资;购买代售图书收取10%邮寄挂号费。

地址:北京市永外沙子口路70号

邮编:100075

电话: @10 )67215557-3065

传真: (010)87287944