

## LC-MS АНАЛИЗ И *IN VITRO* АНТИОКСИДАНТНА АКТИВНОСТ НА ПОЛИФЕНОЛИ ОТ РОЗОВ (*ROSA DAMASCENA* MILL.) ЦВЯТ

**Васил Шиков<sup>1</sup>, Дитмар Каммерер<sup>2</sup>, Пламен Моллов<sup>1</sup>,**  
**Кирил Михалев<sup>1</sup>, Николина Йончева<sup>1</sup>, Райнхолд Карле<sup>2</sup>**

<sup>1</sup>*Катедра Консервиране и хладилна технология,*  
*Университет по хранителни технологии, Пловдив, България*  
<sup>2</sup>*Institute of Food Science and Biotechnology, Hohenheim*  
*University, Stuttgart, Germany*

### ABSTRACT

Flavonol glycosides in water-ethanolic (30% v/v) extract from industrially distilled petals of *Rosa damascena* Mill. were studied by combined application of high-performance liquid chromatography and mass spectrometry (LC-MS). Among the 24 major compounds analysed both in the crude and purified extract, 13 kaempferol and 11 quercetin glycosides were detected. In addition, the *in vitro* antioxidant activity was evaluated by the radical inhibiting (DPPH test) and ferric reducing (FRAP test) abilities. The results obtained indicate that the rose petal extracts, especially when selectively enriched in polyphenols, might be used as functional food ingredients or as natural antioxidants.

*Keywords:* *Rosa damascena*, polyphenols, LC-MS.

### ВЪВЕДЕНИЕ

Цветовете на *Rosa damascena* Mill., от които е извлечено етеричното масло при индустриски условия, са богат източник на полифеноли, в частност на flavonолови гликозиди [1]. Flavonолите са доказани [2] като един от най-активните класове полифенолни антиоксиданти. Използването на екстракти от дестилиран розов цвят като функционално-здравословни или технологични добавки за хrани и напитки изисква предварителното характеризиране на отделните полифенолни компоненти, което е предпоставка за оценяване на техния принос към тоталната антиоксидантна активност на екстрактите. Сходните UV спектри на отделните компоненти, принадлежащи към един и същи подклас полифенолни, както и ограничения брой на търговски наличните стандарти, правят комбинираното използване на високоефективната течна

хроматография и масспектрометрията (LC-MS) надежден инструмент за идентификация на полифенолите [3-5].

Целта на настоящото изследване е да се характеризират flavonolovите гликозиди, съдържащи се в екстракт от индустриски дестилиран розов цвят, в зависимост от пречистването чрез адсорбционна технология. В допълнение, антиоксидантната активност на екстрактите е оценена чрез различни *in vitro* тестове.

## МАТЕРИАЛИ И МЕТОДИ

Аналитичните стандарти (кверцетин, кверцетин 3-*O*-глюкозид, кверцетин 3-*O*-галактозид, кверцетин 3-*O*-рамнозид, кверцетин 3-*O*-ксилозид, кверцетин 3-*O*-рутинозид, кемпферол, кемпферол 3-*O*-глюкозид) са доставени от Roth (Karlsruhe, Germany). Всички други реагенти и разтворители са от VWR (Darmstadt, Germany). Адсорбционната смола Amberlite™ XAD 16 HP, използвана за пречистване на полифенолите, е закупена от Rohm & Haas (Darmstadt, Germany).

Отпадъчният материал от дестилацията на розов (*Rosa damascena* Mill.) цвят е предоставен от фирма „Нара Гео“ (Пловдив, България) и след пресуване в лабораторни условия, получените пресовки са изсушени с горещ въздух (60 °C, 6 h).

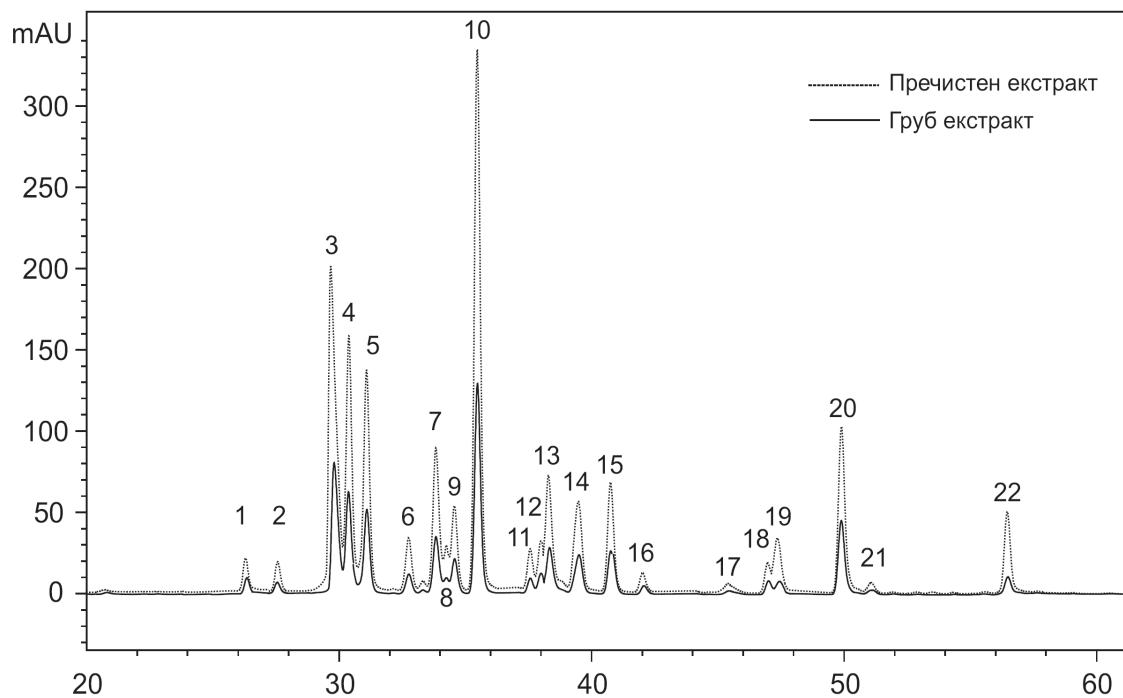
Екстракцията и пречистването на полифенолите, както и HPLC-DAD и LC-MS анализите, са осъществени в съответствие с методите описани в [6]. Използваната HPLC система е Agilent 1100 (Agilent, Waldbronn, Germany), към която е свързан масспектрометър Esquire 3000 + (Bruker, Bremen, Germany).

Радикалоинхибиращата способност е определена чрез DPPH теста [7], а металоредуциращата способност – в съответствие с FRAP теста [8].

## РЕЗУЛТАТИ И ДИСКУСИЯ

Профилът на flavonolovите гликозиди, съдържащи се в грубия и пречистен екстракт от розов цвят, е представен на Фигура 1. Осъществено е разделянето на 22 пика, масспектрометричният анализ на които дава основание да се идентифицират 24 компоненти (Таблица 1).

Фрагментацията на компонентите води до образуването на йони със съотношение маса/заряд m/z 285 и m/z 301, съответстващи на кемпферолов и кверцетинов агликон. Разликата в масите на молекулните йони и техните фрагменти показва присъствието на: дизахарид (308 D) – компонети **3, 8, 9, 13, 17, 20 и 21**; хексозид (162 D) – компонети **4, 5, 7 и 10b**; пентозид (132 D) – компонети **6a, 12 и 14**. Дисоциацията на основния молекулен юон на компоненти **16 и 18** води до загуба на маса от 42 D, съответстваща на ацетилна група. Компонент **16** продуцира основен фрагмент m/z 609, докато компонент **18** – m/z 593. Този факт означава, че ацетилната група е свързана към гликозидната част на молекулата, а съответните съединения са кверцетин ацетилдизахарид (**16**) и кемпферол ацетилдизахарид (**18**).



**Фигура 1.** HPLC разделяне (370 нм) на полифенолите в груб и пречистен екстракт от розов цвят.

**Таблица 1.** LC-MS характеристики на полифенолите в екстракт от розов цвят

Компонент	Пик	[M-H] <sup>-</sup> (m/z)	MS/MS фрагменти (m/z)
Кверцетин галоилхексозид	1	615	463/301
Кверцетин галоилхексозид	2	615	463/301
Кверцетин 3-O-рутинозид <sup>a</sup>	3	609	301
Кверцетин 3-O-галактозид <sup>a</sup>	4	463	301
Кверцетин 3-O-глюкозид <sup>a</sup>	5	463	301
Кверцетин 3-O-ксилозид <sup>a</sup> (следи)	6a	433	301
Кверцетин галоилхексозид	6b	615	463/301
Кемпферол хексозид	7	447	285
Кемпферол дизахарид	8	593	285
Кверцетин дизахарид	9	609	301
Кверцетин 3-O-рамнозид <sup>a</sup> (следи)	10a	447	301
Кемпферол 3-O-глюкозид <sup>a</sup>	10b	447	285
Кемпферол галоилхексозид	11	599	447/285
Кемпферол пентозид	12	417	285
Кемпферол дизахарид	13	593	285
Кемпферол пентозид	14	417	285
Кемпферол деоксихексозид	15	431	285
Кверцетин ацетилдизахарид	16	651	609/301
Кверцетин дизахарид	17	609	301
Кемпферол ацетилдизахарид	18	635	593/285
Кверцетин <sup>a</sup>	19	301	151/179
Кемпферол дизахарид	20	593	285
Кемпферол дизахарид	21	593	285
Кемпферол <sup>a</sup>	22	285	257

<sup>a</sup> Идентифициран със стандарт.

Компоненти **1**, **2** и **6b** продуцират фрагменти със съотношение маса/заряд m/z 463, а компонент **11** – m/z 447, което отразява разлика от 152 D, съответстваща на галоилна група. Следващите по интензитет фрагменти предполагат, че галоилната група е свързана с гликозидната част на молекулата, а съответните съединения са кверцетин галоилхексозид (**1**, **2** и **6b**) и кемпферол галоилхексозид (**11**). Анализът на фрагментацията на компонент **15** показва загуба в масата от 146 D между псевдомолекулния ион и основния фрагмент, съответстваща на деоксихексозидна група, поради което може да се приеме, че съответното съединение е кемпферол деоксихексозид.

При сравняване на времената за задържане, UV-vis и массспектрите на компоненти **3**, **4**, **5**, **6a**, **10a**, **10b**, **19** и **22** с тези на аналитичните стандарти са идентифицирани съответно кверцетин 3-O-рутинозид, кверцетин 3-O-галактозид, кверцетин 3-O-глюкозид, кверцетин 3-O-ксилозид, кверцетин 3-O-рамнозид, кемпферол 3-O-глюкозид, кверцетин и кемпферол.

Кемпфероловите гликозиди съставляват приблизително 65% от общото количество на флавонолите в екстракта (Таблица 2).

**Таблица 2.** Съдържание на полифеноли и *in vitro* антиоксидантна активност на груб и пречистен екстракт от розов цвят

Показател	Груб екстракт	Пречистен екстракт
Съдържание на кверцетинови гликозиди, mg/100 g dwb <sup>a</sup>	2089	4612
Съдържание на кемпферолови гликозиди, mg/100 g dwb	3879	8628
Съдържание на флавонолови гликозиди, mg/100 g dwb	5968	13240
Съдържание на галоилирани флавонолови гликозиди, mg/100 g dwb	331	900
Радикалоинхибираща способност (DPPH тест), g TE <sup>b</sup> /100 g dwb	38	108
Металоредуцираща способност (FRAP тест), g TE/100 g dwb	26	78

<sup>a</sup>На база сухи вещества.

<sup>b</sup>Trolox като стандарт.

Интересно е да се отбележи, че пречистването с адсорбционна смола повишава полифенолното съдържание 2.2 пъти, докато антиоксидантната активност на екстракта, оценена чрез DPPH и FRAP теста, нараства приблизително 3 пъти. Този резултат може да се обясни с различната ефективност на пречистването за отделните полифенолни компоненти, което води до селективното обогатяване на екстракта. Така например, докато нарастването на съдържанието на кверцетинови и кемпферолови гликозиди е 2.2 пъти, количеството на галоилираните флавонолови гликозиди се увеличава 2.7 пъти. Значимостта на този факт се подкрепя от резултати, получени при изследване [9] върху флавонолови гликозиди от листа на *Pemphis acidula* Forst. (Lythraceae) – галоилираните гликозиди проявяват по-висока антиоксидантна активност в сравнение със съответните негалоилирани компоненти.

## **ЗАКЛЮЧЕНИЕ**

Получените резултати показват, че екстрактите от розов цвят, селективно обогатени на полифенолни, биха могли да се използват като компоненти на функционално-здравословни храни или като заместители на широко употребяваните в хранителната индустрия синтетични антиоксиданти.

## **ЛИТЕРАТУРА**

1. A. Schieber, K. Mihalev, N. Berardini, P. Mollov, R. Carle, Z. *Naturforsch.*, 60c (2005) 379-384.
2. M. Foti, M. Piattelli, M.T. Baratta, G. Ruberto, *J. Agric. Food Chem.*, 44 (1996) 497-501.
3. A. Schieber, N. Berardini, R. Carle, *J. Agric. Food Chem.*, 51 (2003) 5006-5011.
4. D. Kammerer, A. Claus, R. Carle, A. Schieber, *J. Agric. Food Chem.*, 52 (2004) 4360-4367.
5. K. Schütz, D. Kammerer, R. Carle, A. Schieber, *J. Agric. Food Chem.*, 52 (2004) 4090-4096.
6. V. Shikov, D.R. Kammerer, K. Mihalev, P. Mollov, R. Carle, *J. Agric. Food Chem.*, 56 (2008) 8521–8526.
7. W. Brand-Williams, M.E. Cuvelier, C. Berset, *Lebensm. Wiss. Technol.*, 28 (1995) 25-30.
8. I.F.F. Benzie, J.J. Strain, *Anal. Biochem.*, 239 (1996) 70-76.
9. T. Masuda, K. Iritani, S. Yonemori, Y. Oyama, Y. Takeda, *Biosci. Biotechnol. Biochem.* 65 (2001) 1302-1309.

