



УДК 615.322:543.544.123

## АНТОЦИАНЫ ПЛОДОВ ВИШНИ И РОДСТВЕННЫХ РАСТЕНИЙ<sup>1</sup>

**Л.А. Дейнека****А.Н. Чулков****В.И. Дейнека****В.Н. Сорокопудов****С.М. Шевченко**

*Белгородский государственный национальный исследовательский университет, 308015 Белгород, Россия, ул. Победы, 85*

e-mail: [deineka@bsu.edu.ru](mailto:deineka@bsu.edu.ru)  
[Ach87@mail.ru](mailto:Ach87@mail.ru), [Deyneka@bsu.edu.ru](mailto:Deyneka@bsu.edu.ru)  
[sorokopudov@bsu.edu.ru](mailto:sorokopudov@bsu.edu.ru)  
[shevchenko\\_s@bsu.edu.ru](mailto:shevchenko_s@bsu.edu.ru)

В работе определен антоциановый состав плодов ряда вишен из ботанического сада БелГУ. Предложен метод сопоставления состава комплекса по активности соответствующих ферментов: рамнозил-трансферазы, внедряющей рамнозидный радикал в положение 6 глюкозидного радикала и глюкозил-трансферазы, внедряющей глюкозильный радикал в положение 2 имеющегося глюкозидного радикала, что обеспечивает биосинтез всего спектра известных производных цианидина. Установлено, что наивысшим уровнем накопления антоцианов из исследованных образцов отличается вишня «антинка», *Cerasus mahaleb* – 550 ± 750 мг на 100 г свежих плодов.

Ключевые слова: ВЭЖХ, антоцианы, *Cerasus* sp., *Prunus avium*, *Prunus padus*.

### Введение

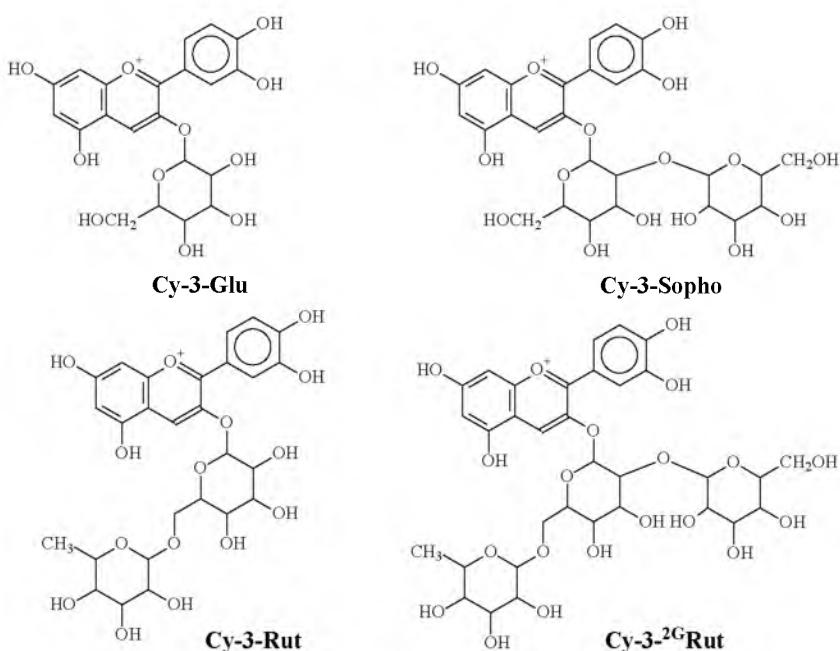
Природные фенольные соединения вообще и антоцианы в частности относятся к важнейшим природным антиоксидантам [1, 2]. Биосинтез в плодах вишен значительного количества антоцианов позволяет их рассматривать даже как компоненты функциональной пищи [2]. Антоцианы из плодов вишен обеспечивают плодам высокую антиоксидантную и антивоспалительную активность (противовоспалительная активность цианидина выше, чем у аспирина) [3], замедляют развитие опухолей (по опытам на мышах), раковых клеток толстой кишки [2]. Эпидемиологические исследования показали, что потребление продуктов, содержащих большое количество фенольных соединений обратно коррелирует с частотой заболеваний сердечно-сосудистой системы [4]. Эти соединения замедляют развитие атеросклероза благодаря антиоксидантному действию, защищая липопротеины низкой плотности.

Анализируя собственные и литературные данные по биосинтезу антоцианов в плодах вишен, авторы работы [4], указывают на то, что в антоциановом комплексе плодов вишен обычно обнаруживают: 1) цианидин-3-глюкозид (Су-3-Glu), 2) цианидин-3-(2"-глюкозилрутинозид) (Су-3<sup>2G</sup>Rut), 3) цианидин-3-софорозид (Су-3-Sopho), 4) цианидин-3-рутинозид (Су-3-Rut) и некоторые из аналогичных производных пеонидина, или соединений, в состав которых входит ксилозильный радикал; но они присутствуют в небольших количествах.

Первые четыре из указанных выше соединений рассматриваются как основные компоненты антоцианового комплекса плодов вишен и в работе итальянских исследователей с соотношением между ними и суммарным накоплением (от 28 до 80 мг на 100 г) зависящими от сорта [2]. В работе других авторов [5] сообщается об образовании тех же веществ, но к списку добавлены два производных пеларгонидина.

Несмотря на то, что работ, в которых бы исследовалась биологическая активность индивидуальных составляющих сложных антоциановых комплексов, практически нет, информация об индивидуальном составе таких комплексов представляет интерес по ряду причин, включая оценку качества и установление фальсификации получаемой из вишен продукции.

<sup>1</sup> Работа выполнена в рамках реализации федеральной целевой программы «Научные и научно-педагогические кадры инновационной России» на 2009 – 2013 гг., государственный контракт № П1425 и государственный контракт № П508.



### *Гликозиды цианидина плодов вишен*

Сведений о антоциановом составе вишнен, выращиваемых в России, нами в литературе не обнаружено. Цель настоящей работы – изучение антоцианового состава плодов вишнен, выращенных в Ботаническом саду БелГУ.

### **Материалы и методы исследования**

Плоды собирали в стадии технической спелости в ботаническом саду БелГУ, замораживали в морозильной камере, где и хранили до исследования. Для исследования антоцианового комплекса плоды размораживали, отделяли от семян и помещали в химический стакан, периодически разминая их под слоем 0.1 М водного раствора HCl. Смесь выдерживали 0.5 ч – 3 ч, экстракт отделяли фильтрованием через бумажный фильтр, добавляя новую порцию экстрагента до обесцвечивания массы вишнен (двух последовательных экстракций обычно было достаточно), фильтраты объединяли и доводили до метки экстрагентом. Часть полученного экстракта фотометрировали для определения суммарного содержания антоцианов, выполняя пересчет на цианидин-3-глюкозид [6].

Для ВЭЖХ определения индивидуального состава антоцианового комплекса экстракт очищали методом твердофазной экстракции на концентрирующих патронах ДИАПАК C18. Патроны активировали пропусканием 5 мл ацетона, кондиционировали пропусканием 15-20 мл 0.1М водного раствора HCl. Затем на патроне концентрировали солянокислый экстракт (10-20 мл). Патрон промывали 2 мл 0.1М водного раствора HCl. Реэкстракцию антоцианов с патрона проводили пропусканием раствора, содержащего по 20 об.% муравьиной кислоты и ацетонитрила в воде. Все операции проводили со скоростью 1-2 капли в секунду. Перед введением в хроматографическую систему реэкстракт разбавляли водой в 2 раза.

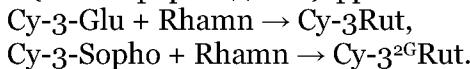
**Условия ВЭЖХ определения.** В работе использовали хроматограф Agilent 1200 Infinity с диодно-матричным детектором (диапазон спектра 370 – 600 нм) с записью хроматограмм при 515 нм; колонка 250×4 мм Reprosil-Pur C18-AQ, 5 мкм; подвижная фаза: 10 об.% ацетонитрила (для ВЭЖХ) и 10 об.% муравьиной кислоты в дистиллированной воде.



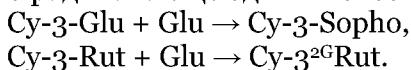
## Результаты исследования и их обсуждение

Для системного анализа особенностей антоцианового комплекса нами ранее был предложен метод анализа по активности соответствующих ферментов [7, 8]. В случае вишен следует выделить:

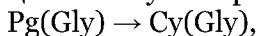
1) активность рамнозилтрансферазы (RT), переносящей в положении 6" глюкозидного (или софорозидного) фрагмента рамнозильный радикал:



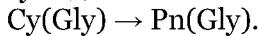
2) активность глюкозилтрансферазы (<sup>2</sup>GT), переносящей в положение 2" глюкозидного радикала еще один глюкозильный радикал:



К этому следует добавить лишь активность 3'-флавонолгидроксилазы, обеспечивающей замену пеларгонидиновых производных цианидиновыми:



и метилтрансферазы, превращающей уже производные цианидина в производные петунидина.



По нашим представлениям, основанным на анализе жирнокислотного состава масел семян, мы выделили три растения – вишню, черешню и черемуху – как близкие родственные растения, единственные из семейства Розовые, синтезирующие триглицериды, содержащие радикалы α-элеостеариновой кислоты – триеновой кислоты с сопряженными двойными связями [9]. По этой причине объектами настоящих исследований мы избрали плоды этих растений.

По характеру хроматограмм антоциановые экстракти можно разделить на несколько различных типов, см. рис.1. Отнесение, предложенное на рис.1 было выполнено с использованием двух закономерностей.

Во-первых, используя хроматограммы экстракта черного винограда, были определены времена удерживания основных неацилированных компонентов, присутствующих практически во всех окрашенных в цвета от красного до черного плодах - 3-глюкозидов дельфинидина, цианидина, петунидина, пеонидина и мальвидина [8]. Но сопоставление удерживания в этом случае позволяет определить только цианидин-3-глюкозид. Цианидин-3-рутинозид обнаружили сопоставлением временем удерживания образца и компонентов антоцианового экстракта плодов черной смородины, также обладающей постоянным качественным составом вне зависимости от сорта [10].

Во-вторых, для детектирования остальных компонентов использовали ранее установленные закономерности элюирования гликозидов с различным составом глюкозидного фрагмента [11], а также в сопоставлении с удерживанием антоцианов плодов красной смородины и бузины обыкновенной.

Наконец, в качестве дополнительного подтверждения справедливости полученного отнесения мы использовали запись спектров веществ в ячейке детектора, что позволяет разделить производные дельфинидинового (включающего дельфинидин, петунидин и мальвидин) и цианидинового (цианидина и пеонидина) рядов, рис.2. И, наконец, присутствие в исследуемой смеси только одного основного агликона (цианидина) было подтверждено ВЭЖХ анализом продукта омыления экстракта, получаемого кипячением экстракта в 10%-ном растворе серной кислоты в течение 0.5 ч с последующей очисткой агликона твердофазной экстракцией на патронах ДИАПАК С18.

В сводной таблице 1 представлены данные по большому числу исследованных образцов экстрактов вишен и родственных растений. Антоциановый комплекс вишни степной, например, образован в основном рутинозидным производным, Cy-3-Rut, что указывает на высокую активность RT и низкую активность <sup>2</sup>GT. В случае вишни «антипки» активность первого из упомянутых ферментов примерно вдвое меньше. У ряда

сортов вишни обыкновенной высока активность обоих ферментов, что обеспечивает биосинтез основного компонента - Cy-3<sup>2G</sup>Rut.

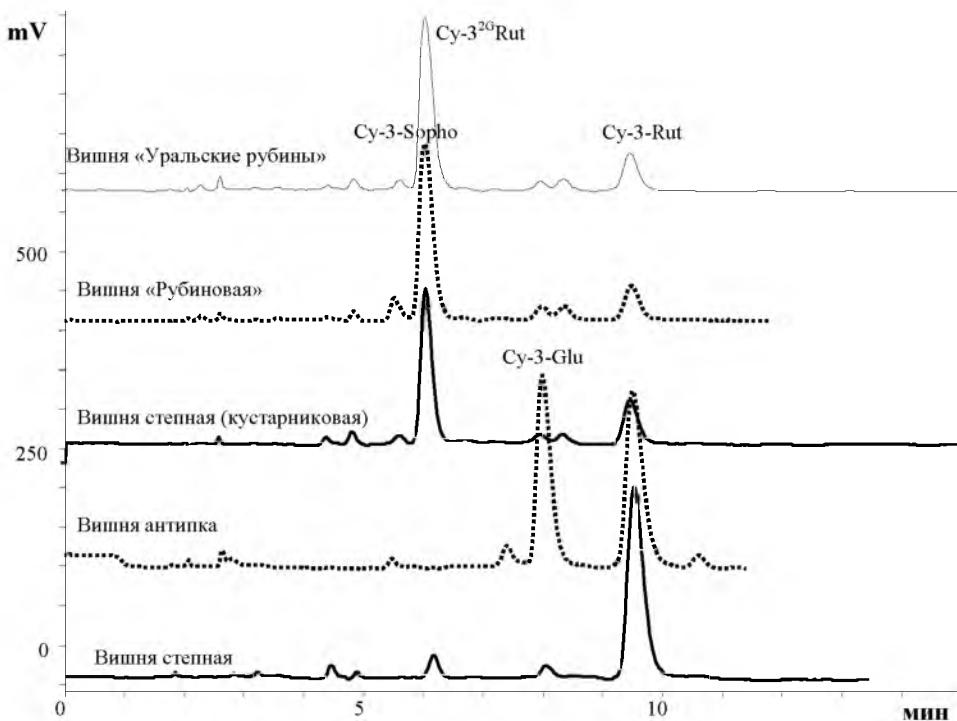


Рис.1. Разделение компонентов экстрактов плодов некоторых вишен

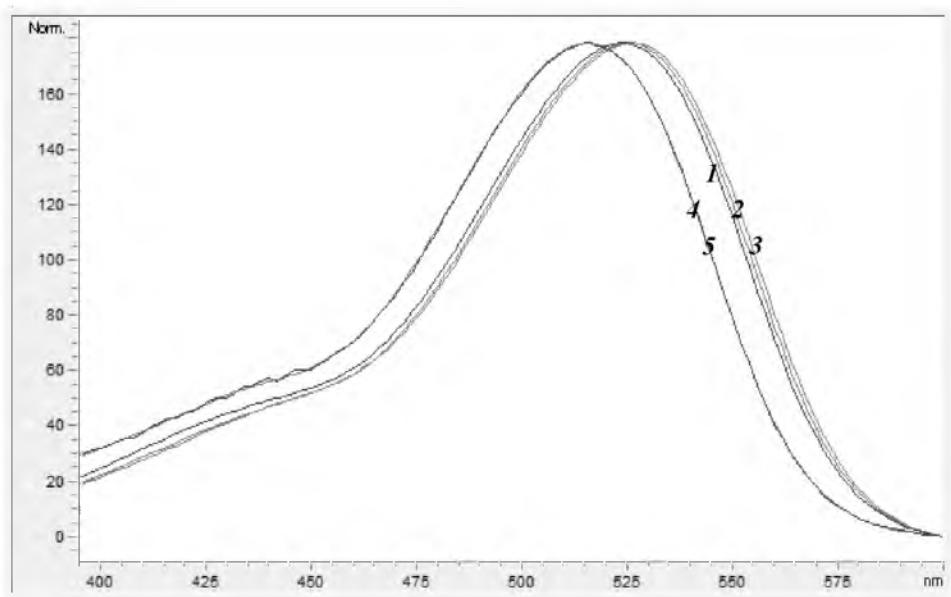


Рис.2. Сопоставление спектров поглощения 3-глюкозидов дельфинидина (1), петунидинда (2) и мальвидина (3), цианидинда (4) иpeonидина (5)



Таблица 1

**Компонентный состав антоцианов плодов вишни  
и родственных соединений**

Сорт / Вид	Доля антоциана*, %							
	Су-3-				Pg-3-		Pn-3-	Oct.
	Sopho	<sup>2G</sup> Rut	Glu	Rut	Glu	Rut	Rut	
<b>Вишня обыкновенная, <i>Prunus cerasus</i> L. или <i>Cerasus vulgaris</i> Mill.</b>								
Щедрая	10.8	<b>63.5</b>	2.2	12.4	0	0	0	9.1
Золушка	1.2	<b>64.9</b>	6.0	23.3	0	0	0	1.6
Расплетка	2.6	<b>62.8</b>	4.8	25.9	0	0	0	4.0
Быстринка	<0.5	<b>63.6</b>	8.9	23.7	0	0	0	3.7
Уральская красавица	1.1	<b>62.4</b>	5.8	25.4	0	0	0	2.3
Багряная	3.0	4.4	4.4	<b>85.5</b>	0	0	0	2.7
Куйбышевская ранняя	<0.5	4.6	5.5	<b>81.8</b>	0	0	0	8.1
Прима	<0.5	<0.5	2.0	<b>83.1</b>	0	0	0	14.9
Хоторянка	<0.5	3.5	6.3	<b>83.2</b>	0	0	0	7.0
Сильва	<0.5	<0.5	1.9	<b>79.8</b>	0	0	0	18.3
<b>Родственные растения</b>								
Черешня, <i>Prunus avium</i>	0.8	0.9	13.0	<b>78.6</b>	0	0	3.5	3.1
Черемуха, <i>Prunus padus</i>	4.5	<0.5	33.7	<b>59.1</b>	0	0	0	1.8
Церападус	<0.5	<0.5	7.7	<b>70.4</b>	0	0	18.8	3.1
<b>Вишни</b>								
«Антипка», <i>Cerasus mahaleb</i>	<0.5	<0.5	43.7	<b>51.6</b>	<0.5	0	0	4.7
Степная (кустарниковая) <i>Cerasus fruticosa</i>	3.3	<b>59.7</b>	4.2	22.2	0	0	0	6.7
Степная, <i>Cerasus fruticosa</i>	<0.5	6.1	4.7	<b>82.3</b>	0	0	0	6.8
Войлочная, <i>Cerasus tomentosa</i>	<0.5	<0.5	2.8	12.4	4.3	<b>77.0</b>	0	3.5

Для оценки антоцианового состава плодов вишен по активности ферментов можно предложить два параметра:

1) активность RT, которая может быть рассчитана по сумме долей каждого из компонентов, содержащих рамнозильный радикал:

$$\alpha(RT) = \frac{[Cy-3-Rut] + [Cy-3-(2GluRut)]}{\text{Сумма всех производных цианидинов}}$$

2) активность <sup>2</sup>GT, которая может быть рассчитана по доле каждого из компонентов, содержащих глюкозильный радикал в положении 2”:

$$\alpha(2GT) = \frac{[Cy-3-Sopho] + [Cy-3-(2GluRut)]}{\text{Сумма всех производных цианидинов}}$$

Как видно из представленных в таблице 2 данных, примерно половина сортов вишен вне зависимости от уровня суммарного накопления антоцианов характеризуется высокой относительной активностью RT, что приводит к доминированию среди антоцианов двух соединений – Су-3-Rut Су-3-<sup>2</sup>GRut. К такому типу относится значительное число сортов, как данные о которых опубликованы в научной литературе, так и исследованных нами из числа плодов, полученных из других источников: «Малиновка», «Сибирская», «Ленинградская скороспелая», «Кентская», «Гирлянда», «Шубинка», «Ленинградская», «Уральская рубиновая», «Тургеневская», «Владимирская», «Апухтинская», «Рогнеда», хотя в этом же ряду снижается активность <sup>2</sup>GT с 84 до 44 %.

У других, несколько реже (по нашим данным) встречающихся, но также типичных представителей вишен, основной компонент экстракта Су-3Rut. С низкой активностью <sup>2</sup>GT: «Прима», «Хоторянка» и «Сильва», напоминающих по этому параметру че-



решни, черемуху и церападус; к ним примыкают также вишня степная и вишня «антипка». Из ранее исследованных нами плодов к этому типу можно добавить сорта: «Ровестник», «Лебедянская», «Десертная Морозовой», «Багряная» и «Сильва».

Что же касается вишни войлочной, то у нее активность флаванол-3'-гидроксилазы оказывается крайне низкой, табл.1, что приводит к накоплению производных пеларгонидина.

По абсолютному накоплению антоцианов вишня обыкновенная относится к умеренным источникам – содержание антоцианов находится в диапазоне 0.030 ÷ 0.160 г на 100 г свежих плодов. В случае черемухи накопление антоцианов несколько выше (360 мг на 100 г), в гибридзе этих двух растений уровень накопления антоцианов промежуточный (180 мл на 100 г). Но наиболее богатым по антоцианам оказалась плоды вишни «антипки» – 550 ÷ 750 мг на 100 г, что делает их ценным сырьем для получения природных антоциановых колорантов, тем более что эти плоды в пищу не используют (человек, но не птицы!, которым очень по вкусу этот богатейший источник антиоксидантов).

Таблица 2

### Характеристики действия ферментных систем, отвечающих за накопление антоцианов в плодах вишен

№	Сорта <i>Cerasus vulgaris</i> или виды <i>Cerasus</i>	Активность ферментов, %		Суммарное накопление*
		RT	2GT	
1	Щедрая	85.4	87	0.025
2	Золушка	92.5	71.5	0.114
3	Расплетка	92.3	70.9	0.102
4	Быстринка	90.7	70.1	0.117
5	Уральская красавица	92.7	68.5	0.086
6	Багряная	92.4	8.01	0.058
7	Куйбышевская ранняя	94.0	4.89	0.05
8	Прима	97.6	0	0.069
9	Хуторянка	93.0	0	0.12
10	Сильва	97.7	0	0.025
11	Церападус	90.1	0	0.193
12	«Антипка», <i>Cerasus mahaleb</i>	54.1	0	0.629
13	Степная (кустарниковая), <i>Cerasus fruticosa</i>	91.6	68.8	0.103
14	Степная, <i>Cerasus fruticosa</i>	95	6.42	0.156

\* - в пересчете на цианидин-3-глюкозид.

### Список литературы

1. Lila M.A. Anthocyanins and Human Health: An In Vitro Investigative Approach // J. Biomed. Biotechnol. – 2004. – V.2004. – P. 306–313.
2. Blando F., Gerardi C., Nicoletti I. Sour Cherry (*Prunus cerasus* L) Anthocyanins as Ingredients for Functional Foods // J. Biomed. Biotechnol. – 2004. – V.5. – P. 253–258.
3. Wang H., Nair M.G., Strasburg G.M., Chang Y.-C., Booren A.M., Gray J.I., DeWitt D.L. Antioxidant and Antiinflammatory Activities of Anthocyanins and Their Aglycon, Cyanidin, from Tart Cherries // J. Nat. Prod. – 1999. – V.62. – P. 294–296.
4. Šimunić V., Kovač S., Gašo-Sokać D., Pfannhauser W., Murkovic M. Determination of anthocyanins in four Croatian cultivars of sour cherries (*Prunus cerasus*) // Eur. Food Res. Technol. – 2005. – V.220. – P. 575–578.
5. Chaovanalikit A., Wrolstad R.E. Anthocyanin and Polyphenolic Composition of Fresh and Processed Cherries // J. Food Sci. – 2004. – V.69. – P. FCT73–FCT83.
6. Giusti M., Wrolstad R.E. Characterization and Measurement of Anthocyanins by UV-Visible Spectroscopy // Current Protocols in Food Analytical Chemistry. – 2001. - F1.2.1-F1.2.13.
7. Сорокопудов В.Н., Дайнека В.И., Лукина И.П., Дайнека Л.А. Антоцианы плодов некоторых видов рода *Rubus* L. из коллекции ботанического сада БелГУ. // Химия растительного сырья. - 2005. - №4. - С. 61-65.



8. Дайнека Л.А., Литвин Ю.Ю., Дайнека В.И. Критерии для классификации винограда по антоциановому комплексу плодов // Научные ведомости БелГУ. Серия: Естественные науки. - 2008. - №7(47), Вып.7. - С. 71-78.
9. Дайнека В.И., Григорьев А.М., Дайнека Л.А., Ермаков А.М., Сиротин А.А., Староверов В.М. Анализ компонентного состава антоцианов плодов и жирных кислот масел семян некоторых видов семейства Rosaceae методом высокочастотной жидкостной хроматографии // Растительные ресурсы. - 2005. - Вып.1. - С. 91-98.
10. Дайнека Л.А., Шапошник Е.И., Гостищев Д.А., Дайнека В.И., Сорокопудов В.Н., Селеменев В.Ф. ВЭЖХ в контроле антоцианового состава плодов черной смородины // Сорбц. хром. процесс. - 2009. - Т.9, Вып.4. - С. 529-536.
11. Дайнека В.И., Григорьев А.М. Относительный анализ удерживания гликозидов цианидина. // Ж. физ. химии. - 2004. - Т. 78, №5. - С.923-926.

## SOUR CHERRY FRUIT AND RELATED PLANTS ANTHOCYANINS

**L.A. Deyneka**

**A.N. Chulkov**

**V.I. Deyneka**

**V.I. Sorokopudov**

**S.M. Shevchenko**

*Belgorod National Research  
University, 308015, Belgorod,  
Russia, Pobeda str.85*

e-mail: [deineka@bsu.edu.ru](mailto:deineka@bsu.edu.ru)

[Ach87@mail.ru](mailto:Ach87@mail.ru)

[Deyneka@bsu.edu.ru](mailto:Deyneka@bsu.edu.ru)

[sorokopudov@bsu.edu.ru](mailto:sorokopudov@bsu.edu.ru)

[shevchenko\\_s@bsu.edu.ru](mailto:shevchenko_s@bsu.edu.ru)

In the paper anthocyanin composition of series sour cherry fruits harvested in Belgorod State University Botanical Garden is reported. The approach is proposed based upon certain enzyme activity - 6"-O-ramnosyltransferase as well as 2"-O-glucosyltransferase; that provide biosynthesis of all the series of cyanidine derivatives. Fruits of Cerasus mahaleb accumulate the maximum (550 ÷ 750 mg per 100 g fresh fruit) dose of anthocyanins among the other fruits under investigation.

Key words: HPLC, anthocyanins, Cerasus sp., Prunus avium, Prunus padus.