

Оригинальные статьи / Original articles

<https://doi.org/10.18619/2072-9146-2019-6-10-18>
УДК 635.345:631.523:575.224.234

Козарь Е.В., Коротцева К.С.,
Романова О.В., Чичварина О.А.,
Кан Л.Ю., Ахраменко В.А.,
Домблидес Е.А.*

Федеральное государственное бюджетное
научное учреждение
"Федеральный научный центр овощеводства"
(ФГБНУ ФНЦО)
143072, Россия, Московская область,
Одинцовский район, п. ВНИИССОК,
ул. Селекционная, д. 14
*E-mail: Edomblides@mail.ru

Благодарность: Авторы выражают благодар-
ность Артемьевой А.М. за предоставленный кол-
лекционный материал капусты пурпурной
(*B. purpuraria*) и Скапцову М. за помощь в оценке
растений-регенерантов методом проточной
цитометрии клеточных ядер.

Конфликт интересов: Авторы заявляют
об отсутствии конфликта интересов.

Для цитирования: Козарь Е.В., Коротцева К.С.,
Романова О.В., Чичварина О.А., Кан Л.Ю.,
Ахраменко В.А., Домблидес Е.А. Получение
удвоенных гаплоидов *Brassica purpuraria*.
Овощи России. 2019;(6):10-18.
<https://doi.org/10.18619/2072-9146-2019-6-10-18>

Поступила в редакцию: 03.11.2019
Принята к печати: 18.11.2019
Опубликована: 25.11.2019

Elena V. Kozar, Ksenia S. Korotseva,
Olga V. Romanova, Olga A. Chichvarina,
Lyudmila Yu. Kan,
Vladislav A. Ahramenko,
Elena A. Domblides*

Federal State Budgetary Scientific Institution
Federal Scientific Vegetable Center (FSBSI FSVC)
14, Selektsionnaya str., VNISSOK, Odintsovo dis-
trict, Moscow region, Russia, 143072
*E-mail: Edomblides@mail.ru

Acknowledgment: The authors express special
acknowledgement to Anna M. Artemyeva for the
collection material of purple cabbage (*B. purpuraria*)
and Mikhail Skaptsov for his help in assessing
regenerated plants by flow method cytometry of cell
nuclei.

Conflict of interest: The authors declare
no conflict of interest.

For citation: Kozar E.V., Korotseva K.S.,
Romanova O.V., Chichvarina O.A., Kan L.Yu.,
Ahramenko V.A., Domblides E.A. Production of dou-
bled haploids in *Brassica purpuraria*. *Vegetable
crops of Russia*. 2019;(6):10-18. (In Russ.)
<https://doi.org/10.18619/2072-9146-2019-6-10-18>

Received: 03.11.2019
Accepted for publication: 11.11.2019
Accepted: 25.11.2019

Получение удвоенных гаплоидов *Brassica purpuraria*



РЕЗЮМЕ

Актуальность. Овощная культура *Brassica rapa* L. ssp. *chinensis* (L.) Hanelt var. *purpuraria* (L.H. Bailey) Hanelt (синонимы: *Brassica campestris* L. var. *purpurea* Bailey; *Brassica rapa* L. ssp. *chinensis* var. *purpurea*) в последние годы набирает популярность как объект генетико-молекулярных исследований и как овощное растение ввиду высокого содержания биологически активных веществ и хозяйственно ценных признаков. Эффективной технологии получения ДН-растений для ускорения селекционного процесса у этой культуры еще не разработано, поэтому исследования в этой области актуальны.

Материалы и методы. В исследование включены два сортообразца из коллекции ФГБНУ «Федеральный исследовательский центр Всероссийский институт генетических ресурсов растений имени Н.И. Вавилова» (ВИР): №1301(Китай) и №1357(Нидерланды). В ходе экспериментов использовали стандартный протокол получения ДН-растений в культуре изолированных микроспор *in vitro* и протокол с добавлением нитрата серебра (AgNO_3) в питательную среду для стимулирования индукции эмбриогенеза. Для определения плодности растений-регенерантов использовали прямой подсчет хромосом в меристемных клетках и метод проточной цитометрии клеточных ядер.

Результаты. В результате исследования установлено, что эмбриогенез в культуре *B. purpuraria* возможен как при использовании стандартного протокола, так и с добавлением нитрата серебра, который положительно влияет на индукцию эмбриогенеза. Выход эмбриоидов варьировал в зависимости от генотипа индивидуального растения в пределах сортообразца. Максимальный выход эмбриоидов составил 40 эмбриоидов на чашку Петри. Обозначена основная проблема, возникающая на этапе регенерации: около половины растений-регенерантов оказались альбиносами и были нежизнеспособны. Показана высокая степень спонтанного удвоения хромосом в растениях-регенерантах. Всего было получено 38 растений-регенерантов из сортообразца №1301. Выявлено, что у некоторых ДН-растений при инбридинге проявляется самонесовместимость (4 шт), в то время как у остальных растений семенное потомство было получено. Созданный материал передан для генетических исследований и селекционной работы.
Ключевые слова: *Brassica rapa* ssp. *chinensis* var. *purpuraria*, культура изолированных микроспор, удвоенные гаплоиды, андрогенез, регенерация растений, проточная цитометрия.

Production of doubled haploids in *Brassica purpuraria*

ABSTRACT

Relevance. In recent years vegetable crop *Brassica rapa* ssp. *chinensis* var. *purpuraria* (synonyms: *Brassica campestris* L. var. *purpurea* Bailey; *Brassica rapa* L. ssp. *chinensis* var. *purpurea*) is gaining popularity as an object of genetic and molecular researches, and as an economically valuable vegetable plant due to the high content of biologically active compounds and distinctive economically valuable traits. Effective technology for development DH-plants to accelerate the breeding process for this culture has not been developed yet, so research in this area is relevant.

Materials and methods. The study included two varieties from the collection of Vavilov All-Russian Research Institute of Plant Industry (VIR): No. 1301 (China) and No. 1357 (Netherlands). Both protocols standard unmodified and with addition of silver nitrate (AgNO_3) in the medium for embryogenesis induction were used in experiments for production of DH plants from isolated microspore *in vitro*. Direct chromosome counting in meristem cells and flow cytometry were used to determine the ploidy of regenerating plants.

Results. As a result of the study embryogenesis in *B. purpuraria* culture can develop with the use of a standard protocol as well as with the addition of silver nitrate that showed a positive effect on the induction of embryogenesis. The yield of embryoids varied depending on the genotype of the individual plant within the variety accession. The highest yield of embryoids was 40 embryoids/petri dish. The main problem at the stage of regeneration is that about half of the regenerating plants occurred to be albinos and were not viable. We show a high degree of spontaneous chromosome doubling in regenerated plants (all analyzed plants were doubled haploids). In total 38 regenerated plants were obtained from accession No. 1301. It was shown that four DH-plants had self-incompatibility after self-pollination, but seed progeny from other plants was obtained. The created material was taken for genetics study and breeding work.

Keywords: *Brassica rapa* ssp. *chinensis* var. *purpuraria*, isolated microspore culture, doubled haploids, androgenesis, plant regeneration, flow cytometry.

Введение

Овощное растение *Brassica rapa* L. ssp. *chinensis* (L.) Hanelt var. *purpuraria* (L.H. Bailey) Hanelt (синонимы: *Brassica rapa* ssp. *chinensis* (Bailey) Hanelt var. *purpuraria* Kitam; *Brassica campestris* L. var. *purpurea* Bailey; *Brassica rapa* L. ssp. *chinensis* var. *purpurea*) не образует кочана и съедобной его частью являются красный стебель и листья. Выращивают *B. purpuraria* в осенне-зимний период в Центральном Китае вдоль долины реки Янцзы, в России мало распространена. В Китае эта культура получила названия Purple cai-tai и Zicaitai. В России она пока мало распространена и называется капуста пурпурная.

Благодаря высокому содержанию уникальных биологически активных соединений в съедобных стеблях и листьях пурпурная капуста пользуется спросом в странах Азии, Европы и Америки (Li et al., 2019). В последние годы эта культура стала востребованным объектом для молекулярных и генетических исследований.

Одними из биологически активных веществ, представляющих интерес и входящих в состав *B. purpuraria*, как и во многих других растениях семейства *Brassicaceae*, являются глюкозинолаты. Продукты их распада проявляют биологически активные функции в растениях, такие как регуляция ростовых процессов в клетках и защитные функции при поражениях различными патогенами (Козарь Е.Г., 2011; 2017). При потреблении в пищу продукты распада глюкозинолатов в соответствующих концентрациях проявляют антибактериальную, противораковую, радиосенсибилизирующую активности, выводят из клеток организма канцерогены, активизируют ферменты печени, способствуют нормальному функционированию эндокринной системы (Chen et al., 2008). Глюкозинолаты придают крестоцветным овощам характерный запах и горьковатый острый вкус.

Другими активными веществами, представляющими интерес, являются антоцианы. За счет широкого спектра их фармакологического действия эти соединения часто входят в состав биологически активных пищевых добавок. Антоцианы снижают воспалительные реакции, окислительный стресс в кишечнике и повышают его барьерные функции, являются профилактическим средством от онкологических заболеваний и болезней сердца. Изучению генов, контролирующих накопление антоцианов в растениях и определяющих пурпурную окраску, уделяется большое внимание. Такие исследования начаты и в отношении культуры *B. purpuraria* (Guo et al., 2015). Ведутся работы по созданию генетической карты для идентификации локусов контролирующих накопление антоциана в стебле растения (Li et al., 2019).

Также *B. purpuraria* интересна наличием ценного сельскохозяйственного признака – глянцевої поверхности листа без воскового налета. Эта фенотипическая особенность интересна для повышения товарного качества культурных растений, в связи с чем проводятся исследования по выявлению отвечающих за нее генов (Wang et al., 2019).

Для проведения молекулярных и генетических исследований лучшим материалом являются растения, которые гомозиготны по изучаемым признакам. Без таких растений не обходится и любой процесс создания новых и совершенствования имеющихся сортов и гибридов, поэтому получение ДН-растений крайне важно и востребовано. Капуста пурпурная является перекрестноопыляемой культурой, поэтому создание чистых линий традиционным способом (инбридинг) требует больших временных и трудовых затрат. Применение биотехнологических методов позволяет не только существенно сократить время получения гомозиготных растений, но и выявлять полезные гены, особенно редких рецессивных признаков и создавать уникальные формы, повышая эффективность практической селекции (Maluszynski et al., 2003; Dunwell, 2010; Asif, 2013).

Культура изолированных микроспор *in vitro* является одним из передовых методов получения ДН-растений, основанных на клеточных технологиях (Ferrie et al., 2011). Однако для применения этого метода в практической селекции необходима его высокая эффективность, которая обусловлена большим числом факторов, часто обладающих высокой сорто- и генотип-специфичностью, что осложняет процесс разработки методики для разных культур.

Для некоторых культур семейства *Brassicaceae* технология получения удвоенных гаплоидов уже разработана и применяется в практической селекции, однако некоторые другие растения этого семейства, в том числе, *B. purpuraria*, проявляют низкую отзывчивость к эмбриогенезу, и пока не удалось получить достаточный выход эмбриоидов для использования ДН-технологии в селекционном процессе, поэтому необходима дальнейшая разработка и совершенствование этого метода (Ferrie, 2003; Козарь Е.В., 2018). На настоящий момент в литературе опубликованы результаты двух исследований китайских ученых, посвященных получению ДН-растений *B. purpuraria* в культуре микроспор *in vitro*. В одном из исследований микроспоры в дополнение к стандартному протоколу подвергали тепловому шоку 32°C с экспозицией от 12 до 72 часов и культивировали на средах NLN-13 и ½ NLN-13. Лучшие результаты показал температурный шок длительностью 18 часов, совместно с половинной средой для индукции эмбриогенеза. Максимальный выход эмбриоидов у наиболее отзывчивого генотипа пурпурной капусты китайской составил 70,5 эмбриоидов на чашку Петри (Wang et al., 2009). В другом исследовании стандартный протокол был дополнен введением в индукционную среду NLN-13 поверхность активных веществ, которые повышали индукцию эмбриогенеза, тем не менее, выход эмбриоидов был низким и не превышал 13,5 эмбриоидов на бутон для самого отзывчивого генотипа (Gao et al., 2019).

Выход ДН-растений зависит не только от эффективности эмбриогенеза и количественного выхода эмбриоидов, но и от этапов регенерации, укоренения, а также степени полиплоидизации растений-регенерантов, поскольку растения, находящиеся в гаплоидной форме, не способны завязывать семена и не пригодны для создания чистых линий в селекции.

На эффективность индукции эмбриогенеза влияет множество факторов, одним из них является выделение этилена при культивировании микроспор, так как в больших концентрациях он может оказывать токсическое действие и препятствовать нормальному развитию эмбриоидов. Нитрат серебра – одно из веществ, которое эффективно ингибирует этилен. В литературе встречаются исследования по влиянию добавления нитрата серебра в питательную среду на выход эмбриоидов в культуре микроспор *in vitro* у различных представителей *Brassica*. Сообщалось о положительном действии AgNO_3 на выход эмбриоидов в культуре микроспор брокколи (*B. oleracea* L. var. *italica* Plenck). Нитрат серебра в концентрации 0,1 мг/л повышал выход эмбриоидов более чем в 2 раза (Na et al., 2011). Аналогичные результаты получены в исследовании по влиянию AgNO_3 на выход эмбриоидов *B. rapa* ssp. – концентрация 0,1 мг/л была наиболее эффективной и повышала выход эмбриоидов на 27-36% в зависимости от генотипа (Kabir et al., 2013). Однако некоторые ученые считают, что повышение эмбриогенеза при добавлении в среду нитрата серебра является генотип-зависимой реакцией (Wang et al. 2004). То же отметили Biddington с соавт., из трёх отзывчивых генотипов, только для одного добавление нитрата серебра повысило выход эмбриоидов (Biddington et al., 1988).

На этапе регенерации эмбриоидов, полученных в культуре микроспор *in vitro*, может возникнуть проблема альбинизма,

как и в других клеточных технологиях получения ДН-растений. Альбинизм характеризуется частичной или полной потерей хлорофилловых пигментов и неполной дифференцировкой мембран хлоропластов. Это, в свою очередь, ухудшает фотосинтез, и растения, в конечном итоге, погибают на начальных стадиях, не достигая зрелости (Smith, 1999). Об альбинизме сообщали при экспериментальном андрогенезе в культуре *in vitro* у многих видов растений, таких как ячмень, пшеница, арахис, соя, нут, фасоль, арабидопсис, табак, томат, понтедерия, белая сосна и морковь столовая (Jahne and Lorz, 1995; Caredda and Clement, 1999; Вюртц Т.С., 2017). Для растений рода *Brassica* проблема мутаций окраски листьев также является значимой. Цитологические, физиологические и протеомные исследования мутаций окраски листьев были опубликованы для *B. napus* (Chu et al., 2014).

На частоту образования растений-альбиносов могут влиять условия окружающей среды, такие как свет, температура, состав питательных сред и условия культивирования. Определяющими факторами являются генотип и физиологическое состояние донорных растений (Moieni and Sarrafi, 1995), температура, при которой происходит культивирование (Huang, 1984), предварительная холодовая обработка (Genovesi and Magill, 1979), концентрация сахарозы в сочетании с гормонами роста (Clapham, 1973), стадия развития микроспор (Chen and Lin, 1976) и длительность культивирования эмбриоидов (Haliloglu and Baenziger, 2003).

Большинство исследований наследственности альбинизма показали, что это рецессивный признак, управляемый одним или двумя генами с двумя аллелями, что объясняет частоту образования растений-альбиносов в клеточных технологиях получения ДН-растений. Поэтому альбинизм является серьезной проблемой в культуре микроспор *in vitro*. Например, у некоторых генотипов пшеницы и ячменя в культуре пыльников было получено до 100% растений-альбиносов (Knudson et al., 1989; Jahne et al., 1991). Однако в исследовании Wang с соавторами (2016) отмечено, что признак желтоватых листьев у *Brassica napus* контролируется одним доминантным геном, что предполагает еще большую вероятность проявления данного признака, причем не только в гомозиготных растениях.

Цель исследований – получение ДН-растений в культуре *B. purpuraria* для включения полученного линейного материала в селекционный процесс и для генетических исследований.

Материал и методы

В работе использовали сортообразцы *B. purpuraria* из коллекции ФГБНУ «Федеральный исследовательский центр Всероссийский институт генетических ресурсов растений имени Н.И. Вавилова» (ВИР) (табл. 1).

Донорные растения для каждого сортообразца были высажены в количестве пяти растений, которые выращивали в климатической камере при температуре 21°C и фотопериоде 16 часов с лампами досвечивания (Osram plantstar 600w) освещенностью 9000 люкс.

Исследование стадий развития микроспор. Для определения взаимосвязи между размером бутонa и стадией

развития микроспор проводили цитологические исследования. Для визуализации стадии развития микроспор использовали методику дифференциального окрашивания (Alexander, 1969) и микроскоп Axio Imager A2 (Carl Zeiss, Германия). С помощью препаровальных игл микроспоры выделяли из бутонов на предметное стекло, добавляли каплю красителя, накрывали покровным стеклом и изучали при 200 и 400-кратном увеличении. Суспензию микроспор просматривали из бутонов различной длины от 1,8 до 4,8 мм. С помощью этого метода, также определяли фертильность микроспор и пыльцы.

Исследование влияния нитрата серебра ($AgNO_3$) в составе индукционной питательной среды на эффективность эмбриогенеза проводилось в трёх повторностях. Для данного опыта была взята концентрация нитрата серебра – 0,1 мг/л (оптимальная по литературным данным для *Brassica rapa*), контроль – чашки Петри без добавления $AgNO_3$.

Индукция эмбриогенеза в культуре микроспор. В основе опытов применяли базовую методику, разработанную в лаборатории биотехнологии (ФГБНУ ФНЦО) для культуры микроспор семейства *Brassicaceae* (Домблидес и др., 2016). В качестве питательной среды использовали среду NLN-13 (Lichter, 1982), после введения в культуру микроспор *in vitro* проводили температурную обработку в термостате при 32°C. Для опытов использовали реактивы компании SIGMA с маркировкой “plant cell culture tested”.

Регенерация. Эмбриоиды на сердечковидной и торпедовидной стадиях помещали на среду МС (Murashige, Skoog, 1962), pH 5,8 с 2% сахарозы, 7 г/л агар с добавлением регуляторов роста ГК 0,1 мг/л и БАП 1 мг/л. Образовавшиеся побеги и вторичные эмбриоиды отделяли и переносили на безгормональную среду МС, pH 5,8 с 2% сахарозы и 7 г/л агар для укоренения. Культивирование проводили на стеллажах с люминесцентными лампами, с фотопериодом 16 часов, освещенностью 3500 люкс, при постоянной температуре 23°C.

Адаптация и выращивание растений-регенерантов. Растения с нормально развитыми листовой и корневой системами переносили в горшки, заполненные смесью торфа и перлита (7:3), накрывали перфорированными пластиковыми стаканчиками для поддержания высокой влажности и адаптации растений к условиям *in vivo*. Условия выращивания растений-регенерантов в климатической камере совпадали с условиями выращивания донорных растений.

Определение плоидности производили прямым подсчетом числа хромосом (1) и с помощью проточной цитометрии клеточных ядер (2).

1. Цитологическое исследование осуществляли модифицированным пропионо-лакмоидным методом (Домблидес и др., 2016) путем приготовления давленных препаратов меристемы стебля и кончиков корней растений, корешков проростков. Препараты просматривали с помощью микроскопа Zeiss Scope.A1, оснащенного камерой Digital Camera Power Shot G10 Canon. Обработку изображений проводили с помощью программы Axio Vision, версия 4.8 (Carl Zeiss MicroImaging, Jena, Germany).

2. Проточную цитометрию клеточных ядер выполняли на базе лаборатории биоинженерии Алтайского Государственного Университета.

Относительное содержание ДНК определяли при помощи техник проточной цитометрии с использованием иодида пропидия. Для исследования использовали свежие молодые листья растений-регенерантов, полученных в культуре *in vitro*. Листья измельчали при помощи лезвия в 1 мл Tris-MgCl₂ буфера (Phosser et al., 1995) с изменениями следующего состава: 0,2 М Tris основание, 4 мМ MgCl₂, 0,5 % Triton X-100, 50 мкг/мл РНКазы, 0,5% поливинилпирролидон K15, 50 мкг/мл иодида пропидия, pH 7,5). Данные флуоресценции

Таблица 1. Список сортообразцов *B. purpuraria*, включенных в исследование.

Table 1. List of varieties of *B. purpuraria* included in the study

№ п. п.	№ в каталоге ВИР	Происхождение
1	вр. 1301	Китай
2	вр. 1357	Нидерланды

изолированных ядер детектировали при помощи проточного цитометра Partec CyFlow PA (Partec, GmbH) с лазерным источником излучения с длиной волны 532 нм. Визуализацию и обработку гистограмм проводили с использованием программы Flowing Software 2.5.1. (University of Turku, Finland). Статистические данные рассчитывали в программе XLStat (Addinsoft). В качестве внутреннего стандарта для определения содержания ДНК внешних стандартов (образцов с известной плоидностью используемых в качестве внешних стандартов, т.е. исследуемых отдельно друг от друга без изменения настроек прибора) использовали *Ficus benjamina* (2C = 1,07 пг) (Скапцов и др., 2016), так как содержание ДНК было сопоставимо.

Содержание ДНК диплоидных стандартов (2C, пг) рассчитывали по формуле:

$2C, \text{ пг} = (\text{Среднее пика Образца} / \text{Среднее пика } Ficus benjamina) * 2C Ficus benjamina$

Для определения плоидности и содержания ДНК в качестве внешнего стандарта использовали диплоидные образцы.

Плоидность определяли по индексу разницы между пиками диплоидного стандарта того же вида и образца:

$\text{Индекс} = \text{Среднее пика Образца} / \text{Среднее пика Стандарта}$

Содержание ДНК (2C, пг) рассчитывали по формуле:

$2C, \text{ пг} = (\text{Среднее пика Образца} / \text{Среднее пика Стандарта}) * 2C \text{ Стандарта}$

Статистический анализ был проведен с помощью пакета программ Microsoft Excel.

Результаты

Донорные растения двух сортообразцов, высаженные в климатической камере, развивались с разной скоростью и отличались по мощности, началу стеблевания и степени фертильности пыльцы. Для опытов было отобрано два растения сортообразца №1301 (Китай) с наиболее мощным габитусом, они обладали схожей фертильностью пыльцы, в среднем 87-91%, но отличались по мощности и началу цветения (более мощное растение (далее – растение №1) (рис.1А) зацвело раньше, чем растение №2).



Рис. 1. Донорные растения *B. purpuraria* и их соцветия: А – сортообразец №1301(Китай), Б – сортообразец №1357(Нидерланды)

Fig. 1. Donor plants of *B. purpuraria* and their inflorescence: А – variety No. 1301 (China), Б – variety No. 1357 (Netherlands)

Таблица 2. Процентное соотношение фертильных микроспор *B. purpuraria* и пыльцы в зависимости от размера бутонов и растений сортообразца №1357

Table 2. Percentage of fertile microspores of *B. purpuraria* and pollen depending on the size of buds and plants of variety No. 1357

№ растения	% фертильных микроспор и пыльцы	
	2,5-3,2 мм	3,3-4,0 мм
1	0	0
2	0	0
3	0	0
4	25±6	24±9,2
5	12±4,4	9±3,2

У сортообразца №1357 (Нидерланды) пыльники были слабо развиты, три растения были полностью стерильны, а два обладали пониженной фертильностью пыльцы (табл. 2). Для культивирования было отобрано одно растение (растение №4) с наиболее высокой фертильностью (рис. 1Б).

Для успешного получения эмбриоидов крайне важна стадия развития микроспор. Показано, что микроспоры на поздней вакуолизированной одноклеточной и ранней двухклеточной стадиях развития способны менять путь развития с гаметофитного на спорофитный, благодаря чему в дальнейшем формируются эмбриониды (Pechan, Keller, 1988). Такие стадии необходимо максимизировать в культуре, для чего требуется определить линейный размер бутонов, содержащих восприимчивые микроспоры в наибольшем количестве. По результатам предварительного цитологического исследования для введения в культуру микроспор *in vitro* у обоих сортообразцов было отобрано два диапазона линейных размеров бутона: 2,5-3,2 и 3,3-4,0 мм (табл.3).

Микроспоры из отобранных бутонов культивировали на среде NLN-13 по стандартному протоколу. Первые деления в культуре наблюдали на 2-3 сутки, формирование эмбрионидов происходило с суспензором и без. На 14-16 сутки эмбриониды достигали глобулярной стадии развития, а на 18-24 сутки – торпедовидной стадии (рис. 2).

У растения №1 выход эмбрионидов из бутонов размером 2,5-3,2 мм составил 20-40 эмбрионидов на чашку Петри (рис. 3А) и 2-3 эмбриониды на чашку Петри – из растения №2. Выход эмбрионидов из бутонов 3,3-4,0 мм у растения №1 составил 1-2 эмбриониды на чашку Петри (рис. 3Б), а у растения №2 получить эмбриониды из бутонов такого размера не удалось. При культивировании растения сортообразца №1357 (Нидерланды) с пониженной фертильностью положительных результатов не получено, эмбриониды не были сформированы, хотя деления клеток в культуре наблюдались в

Таблица 3. Зависимость между длиной бутонов *B. purpuraria* и содержанием в них восприимчивых микроспор (указан процент микроспор на поздней вакуолизированной стадии и пыльцы на ранней двухклеточной стадии развития от общего количества фертильных)

Table 3. The dependence between the length of buds of *B. purpuraria* and the content of susceptible microspores in them (the percentage of microspores in the late vacuolated stage and pollen at early binucleate stage from the total number of fertile)

Сортообразец	размер бутонов			
	1,8-2,5 мм	2,5-3,2 мм	3,3-4,0 мм	4,1-4,8 мм
№1301	41±3,2	59±7,2	58±6,4	37±4,4
№1357	36±5,2	49±5,2	46±7,2	33±8,4

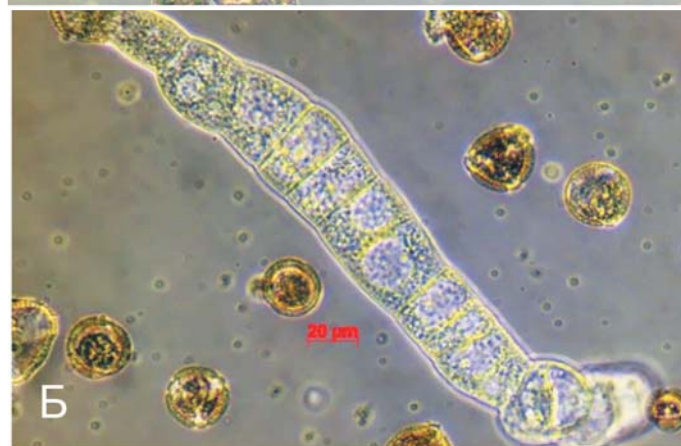
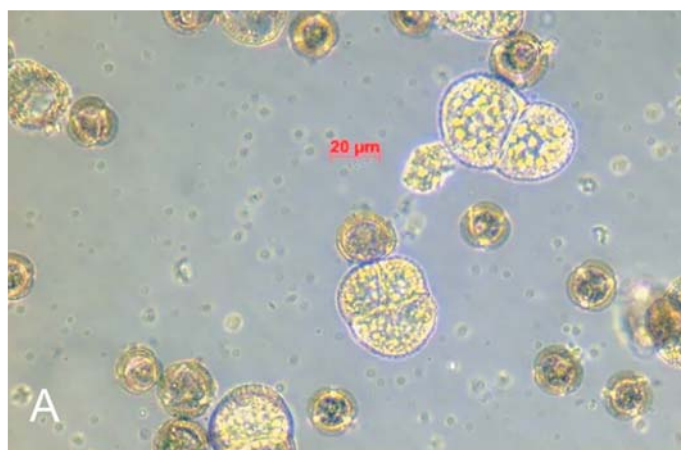


Рис. 2. Формирование эмбрионидов *B. purpuraria*: А – деления на 2-4 клетки (2-3 день культивирования); Б – эмбриогенная структура с суспензором (7 сутки культивирования); В – глобулярная стадия развития эмбриониды (15 сутки); Г – торпедовидная стадия развития эмбриониды (19 сутки)
Fig. 2. Formation of *B. purpuraria* embryos: А – fission into 2-4 cells (2-3 days of cultivation); Б – embryogenic structure with suspensor (7 days of cultivation); В – globular stage of embryo development (15 days); Г – torpedo development stage of embryo (19 days)

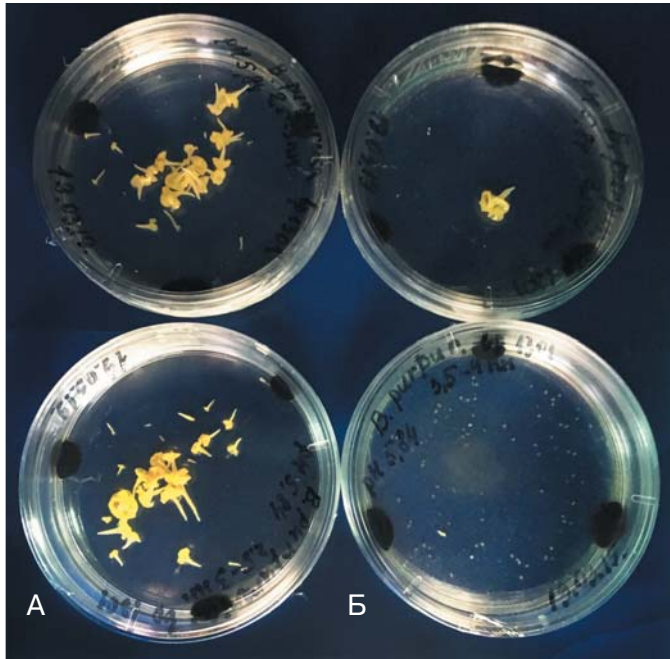


Рис. 3. Выход эмбрионов *B. purpuraria* растения №1 сорта-образца №1301(Китай) в зависимости от линейного размера бутонов: А – 2.5-3.2 мм; Б – 3.3-4.0 мм
Fig. 3. Yield of embryos of *B. purpuraria* of plant No. 1 of variety No. 1301 (China) depending on the linear size of buds: А – 2.5-3.2 mm; Б – 3.3-4.0 mm

течение первых шести суток.

Для повышения отзывчивости растения №2 сорта-образца №1301, был заложен опыт по стимуляции эмбриогенеза путем добавления нитрата серебра в концентрации 0,1 мг/л в состав питательной среды для индукции, что привело к увеличению выхода эмбрионов в среднем более чем в 2 раза (табл. 4). В результате выход эмбрионов достигал 12 шт на чашку Петри.

На этапе регенерации эмбрионов *B. purpuraria* в культуре микроспор *in vitro* основной проблемой стало проявление признаков альбинизма у регенерантов на стадии семядольных листьев, у которых отмечали варьирование по интенсивности окраски. Количество зелёных растений составляло от 44% до 50%, альбиносных растений – от 42% до 44%, с частичным нарушением окраски – от 5% до 11%, в зависимости от донорного растения и повторности (рис.4). При этом размер бутонов не влиял на соотношение растений с разной интенсивностью окраски семядольных листьев. При дальнейшем культивировании альбиносные растения погибали.

Растения с нормальным содержанием хлорофилла по мере развития переносили на безгормональную среду МС (pH 5,8) с 2% сахарозой и 7 г/л агар для укоренения, после чего они проходили адаптацию *in vivo* в климатической камере (рис. 5).

В результате исследований было получено 38 растений-регенерантов сорта-образца №1301, большая часть из которых была передана селекционерам. Оставшиеся растения были доведены до цветения в условиях климатической камеры. У всех растений, за исключением четырех, у которых проявилась самонесовместимость, удалось получить семенное потомство (рис. 6).

Растения с разным габитусом куста были выборочно проверены на пloidность с помощью прямого подсчета хромосом, одно растение оказалось с гаплоидным набором хромосом и вскоре погибло (рис. 7Б, В), все остальные были диплоидными (рис. 7А).

Было установлено, что исследованные образцы, полученные в культуре микроспор *in vitro*, являются идентичными контрольному донорному растению по содержанию ДНК в ядре (ключевой показатель Mean – среднее пика), следовательно, имеют одинаковую пloidность. Также были получе-

Таблица 4. Выход эмбрионов *B. purpuraria* растения №2 сорта-образца №1301(Китай)
Table 4. The yield of embryos of *B. purpuraria* plant No. 2 variety No. 1301 (China)

Повторности	Состав среды для индукции	
	контроль NLN-13	NLN-13+AgNO ₃
1	2	10
2	2	12
3	3	5
среднее	2.3±0.4	9±2.7

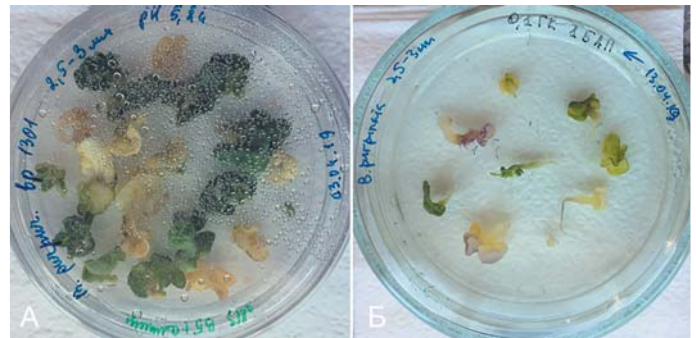


Рис. 4. Эмбрионы *B. purpuraria*: А – на регенерационной среде МС (pH 5,8); Б – на регенерационной среде МС (pH 5,8) с добавлением регуляторов роста ГК 0,1 мг/л и БАП 1 мг/л
Fig. 4. Embryos of *B. purpuraria*: А – on the regenerative medium MS (pH 5.8); Б – on the regeneration medium MS (pH 5.8) with the addition of growth regulators GC 0.1 mg/l and BAP 1 mg/l

ны результаты исследования размера генома (2С) в пикограммах (пг) относительно стандартного образца *Ficus benjamina* с размером генома 2С=1,07 пг, которые подтвердили (рис. 9), что все исследованные образцы были удвоенными гаплоидами.

Заключение

В ходе исследований было показано, что отзывчивость к эмбриогенезу в культуре микроспор *in vitro* у культуры *B. purpuraria* существенно отличается не только между сорта-образцами, но и в пределах каждого из них у отдельных растений. Это может быть связано как с мощностью габитуса растения, так и с его раннеспелостью, то есть скоростью вступления в фазу стеблевания и цветения. Установлены оптимальные линейные размеры бутонов (2,5-3,2 мм) с максимальным содержанием одноядерных вакуолизированных микроспор на поздней стадии развития и ранней двужерной пыльцы, которые наиболее восприимчивы к эмбриогенезу. Положительное влияние на индукцию эмбриогенеза так же оказывает добавление в индукционную среду нитрата серебра, повышает выход эмбрионов в два и более раз.

Показано, что одной из основных проблем получения ДН-растений на этапе регенерации у *B. purpuraria* является альбинизм – около 50% всех растений-регенерантов оказались альбиносами в разной степени и были не жизнеспособны. Было выявлено, что для культуры *B. purpuraria* вынужденная полиплоидизация не требуется, поскольку почти у всех растений, успешно прошедших этап адаптации к условиям *in vivo*, произошло спонтанное удвоение хромосом. Проблемой получения семенного потомства удвоенных гаплоидов является самонесовместимость, которую можно иногда преодолеть опылением своей пыльцой в бутонах.

В результате проведенной работы нам удалось получить в культуре микроспор *in vitro* ДН-растения капусты пурпурной и семенное потомство некоторых из них. Полученный материал передан селекционерам.

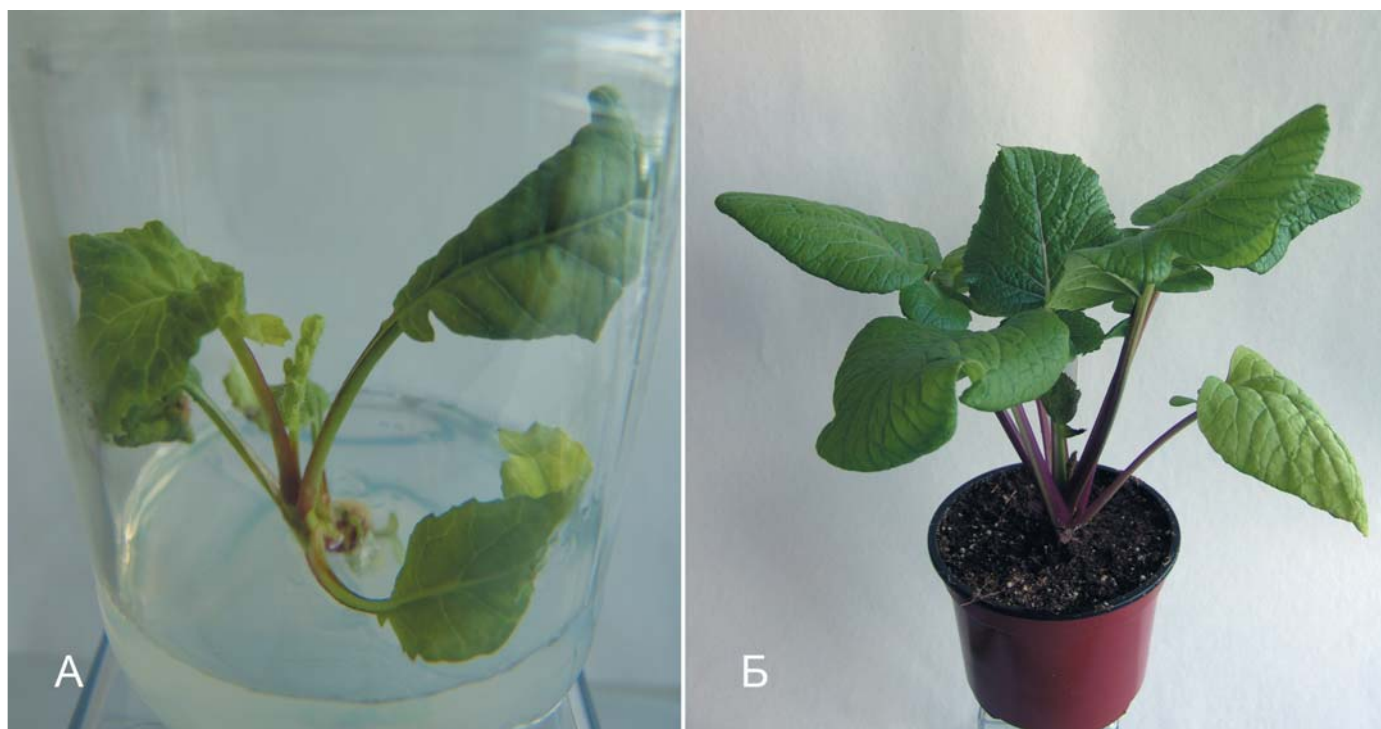


Рис. 5. Укоренение и адаптация растений-регенерантов *B. purpuraria*: А – in vitro на безгормональной среде МС; Б – in vivo в почвенном субстрате
Fig. 5. Rooting and adaptation of *B. purpuraria* regenerated plants: А – in vitro on hormone-free MS medium; Б – in vivo in soil substrate

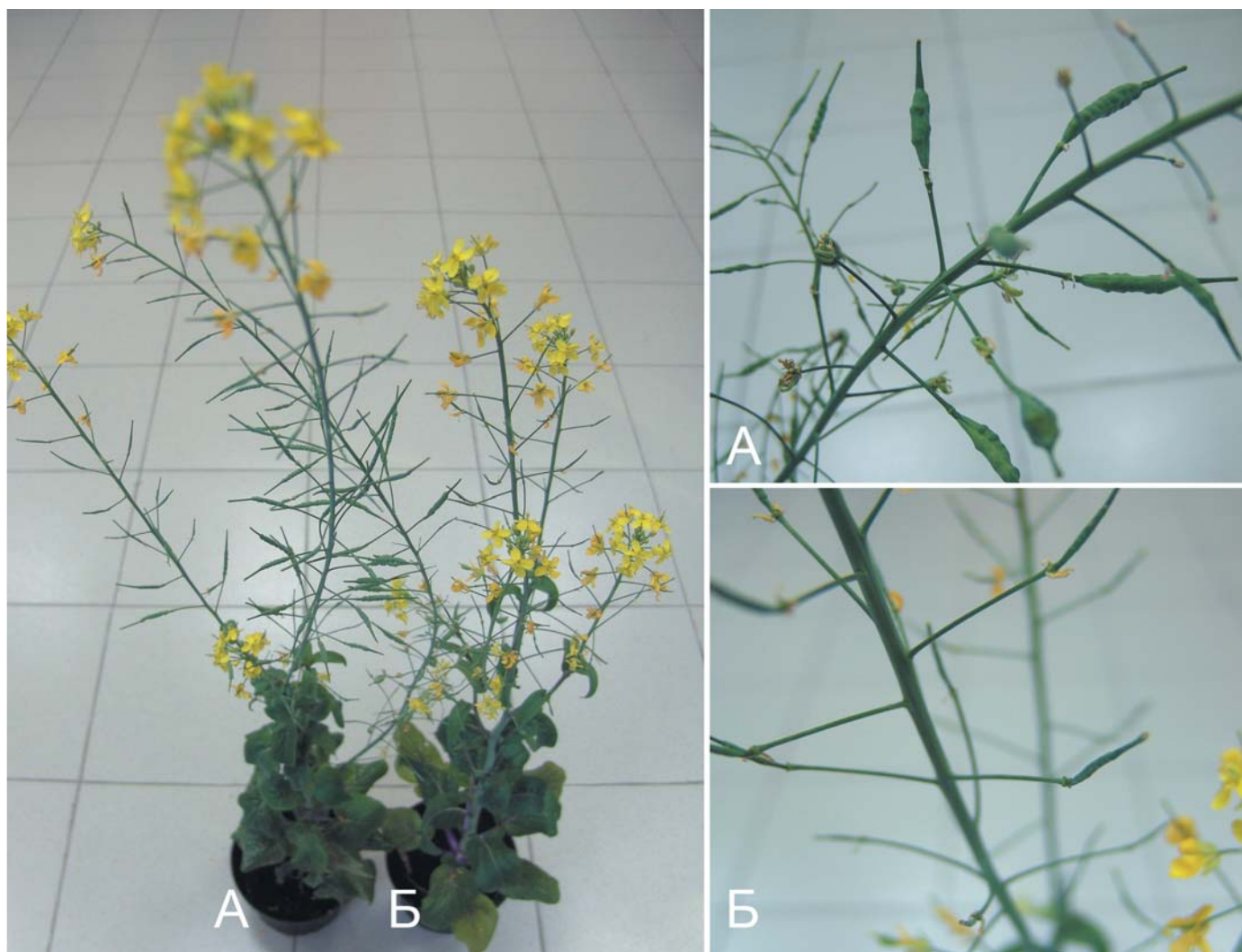


Рис. 6. Растения *B. purpuraria*: А – самосовместимое; Б – самонесовместимое
Fig. 6. Plants *B. purpuraria*: А – self-compatible; Б – self-incompatible

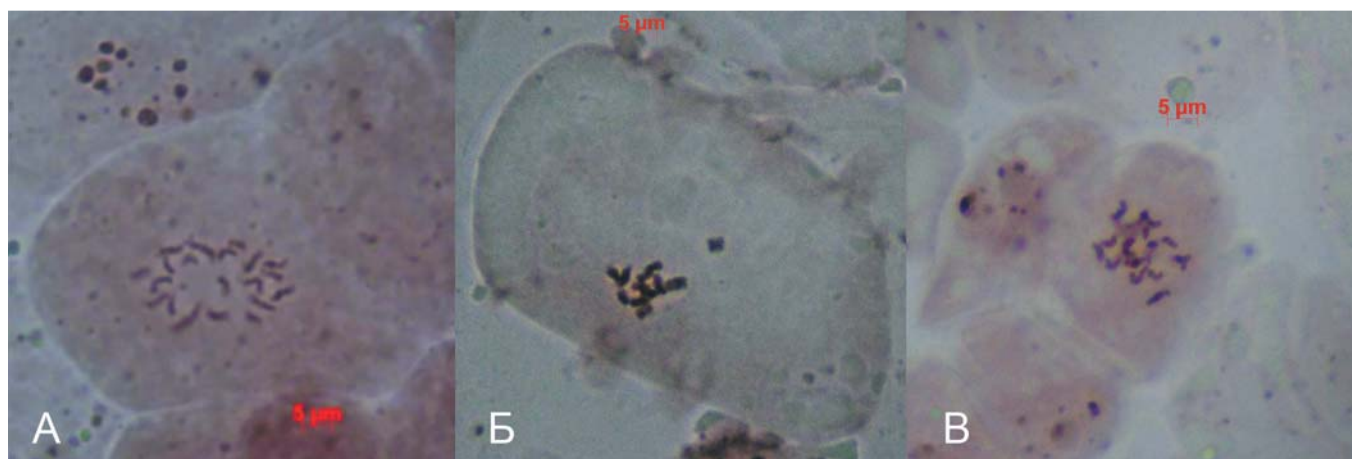


Рис. 7. Растения *B. purpuraria*: А – диплоидное растение $2n=20$, Б – гаплоидное растение, $n=10$; В – гаплоидное растение, $n=10$, ранняя анафаза

Fig. 7. Plants of *B. purpuraria*: А – diploid plant $2n=20$, Б – haploid plant, $n=10$; В – haploid plant, $n=10$, early anaphase

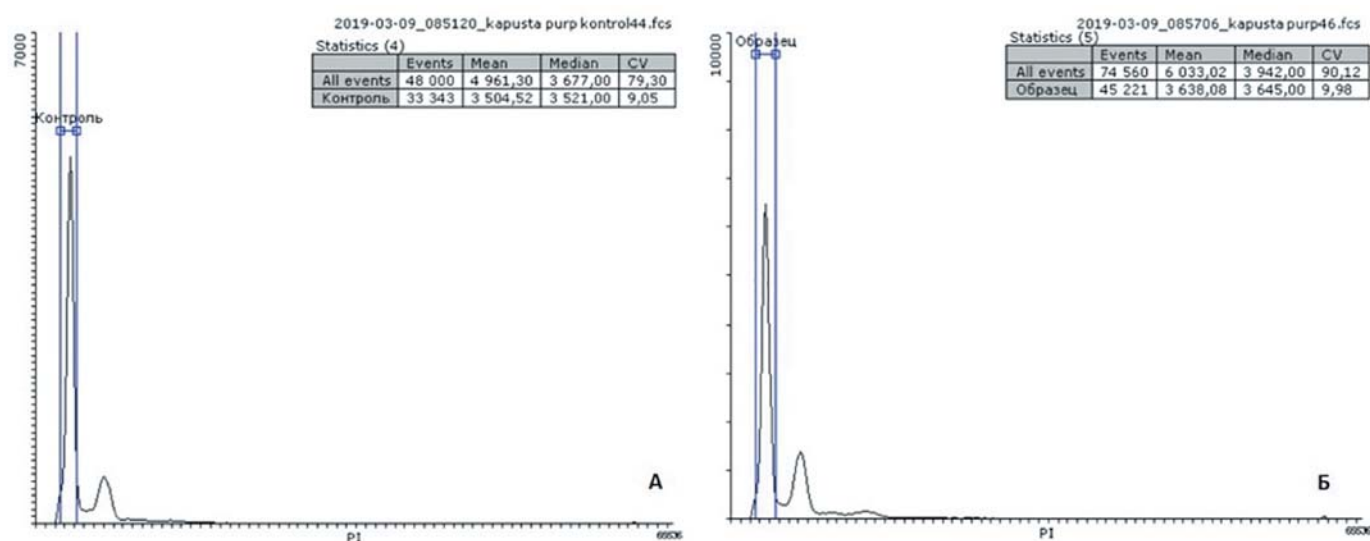


Рис. 8. Гистограммы образцов *B. purpuraria*: А – донорное растение, Б – DH-растение

Fig. 8. Histograms of *B. purpuraria* varieties: А – donor plant, Б – DH-plant

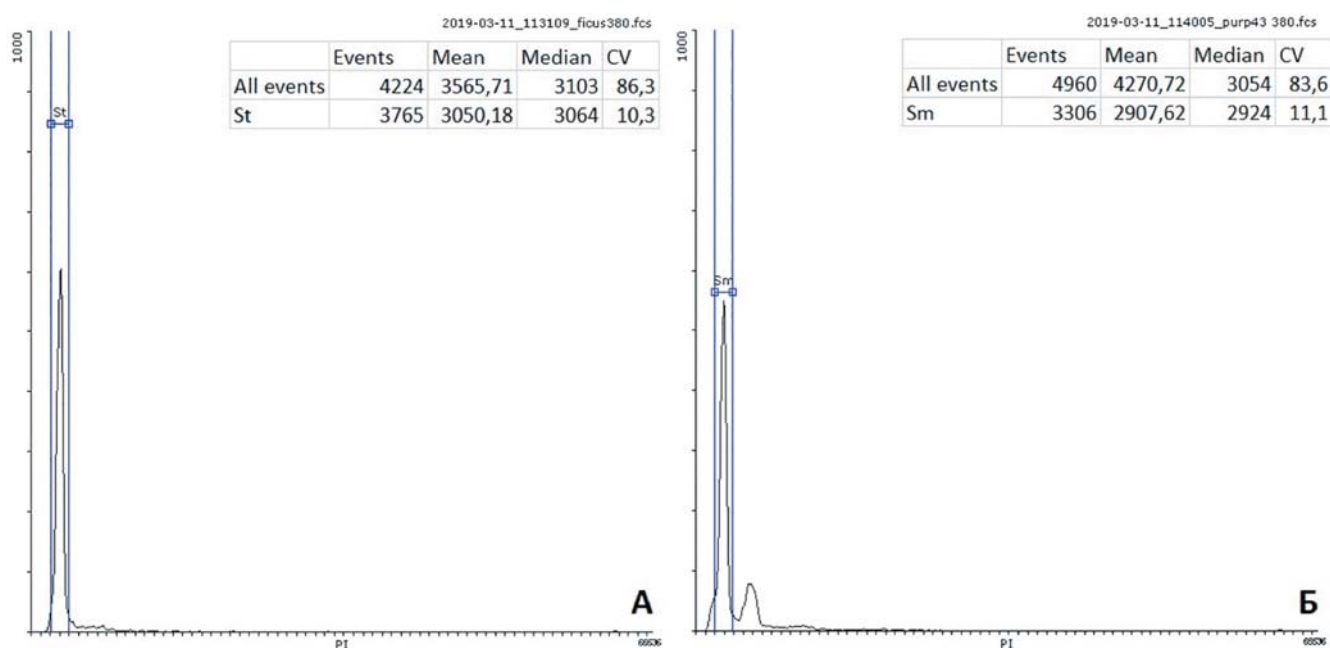


Рис. 9. Гистограммы образцов: А – *F. benjamina*, Б – *B. purpuraria*

Fig. 9. The histogram of the varieties: А – *F. benjamina*, Б – *B. purpuraria*

Об авторах:

Козарь Елена Викторовна – м.н.с. лаб. репродуктивной биотехнологии в селекции с.-х. растений, <https://orcid.org/0000-0002-1319-5631>
Коротцева Ксения Святославовна – м.н.с. лаб. репродуктивной биотехнологии в селекции с.-х. растений, <https://orcid.org/0000-0002-2284-0532>
Романова Ольга Витальевна – кандидат с.-х. наук, м.н.с. лаб. репродуктивной биотехнологии в селекции с.-х. растений, <https://orcid.org/0000-0002-6513-1541>
Чичварина Ольга Александровна – м.н.с. лаб. репродуктивной биотехнологии в селекции с.-х. растений, <https://orcid.org/0000-0001-5297-2969>
Кан Людмила Юрьевна – кандидат с.-х. наук, с.н.с. лаб. генетики и цитологии, <https://orcid.org/0000-0001-7902-503X>
Ахраменко Владислав Анатольевич – м.н.с. лаб. репродуктивной биотехнологии в селекции с.-х. растений
Домблидес Елена Алексеевна – кандидат с.-х. наук, зав. лаб. репродуктивной биотехнологии в селекции с.-х. растений, <https://orcid.org/0000-0002-2695-190X>

About the authors:

Elena V. Kozar – Junior Researcher of Laboratory of Reproductive Biotechnology in Crop Breeding, <https://orcid.org/0000-0002-1319-5631>
Ksenia S. Korotseva – Junior Researcher of Laboratory of Reproductive Biotechnology in Crop Breeding, <https://orcid.org/0000-0002-2284-0532>
Olga V. Romanova – Cand. Sci. (Agriculture), Junior Researcher of Laboratory of Reproductive Biotechnology in Crop Breeding, <https://orcid.org/0000-0002-6513-1541>
Olga A. Chichvarina – Junior Researcher of Laboratory of Reproductive Biotechnology in Crop Breeding, <https://orcid.org/0000-0001-5297-2969>
Lyudmila Yu. Kan – Ph.D. in Agriculture, Senior Researcher, Laboratory of Genetics and Cytology, <https://orcid.org/0000-0001-7902-503X>
Vladislav A. Ahramenko – Junior Researcher of Laboratory of Reproductive Biotechnology in Crop Breeding
Elena A. Domblides – Cand. Sci. (Agriculture), Head of Laboratory of Reproductive Biotechnology in Crop Breeding, <https://orcid.org/0000-0002-2695-190X>

• Литература / References

- Alexander H, Haasen P. Dislocations and Plastic Flow in the Diamond Structure. Solid State Physics. 1969;22:27-158.
- Asif M. Progress and Opportunities of Doubled Haploid Production. Cham: Springer International Publishing. 2013.
- Caredda S, Clement C. Androgenesis and albinism in Poaceae: influence of genotype and carbohydrates. Anther and Pollen: From Biology to Biotechnology. 1999;211-226.
- Chen CC, Lin MH. Induction of rice plantlets from anther culture. Bot. Bull. Acad. Sin. 1976;17:18-24.
- Chen X, Zhu Z et al. Glucosinolates in Chinese *Brassica campestris* Vegetables: Chinese Cabbage, Purple Cai-tai, Choysum, Pakchoi, and Turnip. Hort Science. 2008;43(2):571-574.
- Chu, P. et al. iTRAQ-based quantitative proteomics analysis of *Brassica napus* leaves reveals pathways associated with chlorophyll deficiency. J. Proteomics. 2014;113,244-259.
- Clapham D. Haploid Hordeum plants from anthers *in vitro*. Z. Pflanzenzucht. 1973;69:142-155.
- Dunwell JM. Haploids in flowering plants: origins and exploitation. Plant Biotechnol J. 2010;8:377-424.
- Ferrie AMR, Caswell KL. Isolated microspore culture techniques and recent progress for haploid and doubled haploid plant production. Plant Cell Tiss Org Cult. 2011;104:301-309.
- Ferrie AMR. Microspore culture of *Brassica* species. Doubled haploid production in crop plants (Ed. M. Maluszynski et al.). Kluwer, Dordrecht. 2003:205-215.
- Gao Y, Jia J, Cong J et al. Non-ionic surfactants improved microspore embryogenesis and plant regeneration of recalcitrant purple flowering stalk (*Brassica campestris* ssp. *chinensis* var. *purpurea* Bailey). In Vitro Cellular & Developmental Biology – Plant. 2019; p.1-8. <https://doi.org/10.1007/s11627-019-10033-3>
- Genovesi AD, Magill CW. Improved rate of callus and green plant production from rice anther culture following cold shock. Crop Sci. 1979;19:662-664.
- Guo N, Wu J, Zheng S et al. Anthocyanin profile characterization and quantitative trait locus mapping in zicaitai (*Brassica rapa* L. ssp. *chinensis* var. *purpurea*). Mol Breeding. 2015;35:113. <https://doi.org/10.1007/s11032-015-0237-1>
- Halligolgi K, Baenziger PS. The effects of age and size of wheat (*Triticum aestivum* L.) anther culture-derived embryos on regeneration of green and albino plantlets. Israel J. Plant Sci. 2003;51:207-212.
- Huang H. The relative efficiency of microspore culture and chromosome elimination as methods of haploid production in *Hordeum vulgare* L. Z. Pflanzenzucht. 1984;92:22-29.
- Jahne A, Lorz H. Cereal microspore culture. Plant Sci. 1995;109:1-12.
- Jahne, A., Lazzeri, P.A., Jager-Gussen, M., Lorz, H. Plant regeneration from embryonic cell suspensions derived from anther cultures of barley (*Hordeum vulgare* L.). Theor. Appl. Genet. 1991;82:74-80.
- Kabir KMdR, Kwon S-W, Y-J Park and al. Application of Cobalt Chloride and Silver Nitrate for Efficient Microspore Culture of *Brassica rapa* ssp. Plant Tissue Cult. & Biotech. 2013;23(1):1-10.
- Knudson S, Due IK, Anderson SB. Components of response in barley anther culture. Plant Breed. 1989;103:241-246.
- Li G-H, Chen H-C, Liu J-L et al. A high-density genetic map developed by specific-locus amplified fragment (SLAF) sequencing and identification of a locus controlling anthocyanin pigmentation in stalk of Zicaitai (*Brassica rapa* L. ssp. *chinensis* var. *purpurea*). BMC Genomics. 2019;20:343. <https://doi.org/10.1186/s12864-019-5693-2>
- Lichter R. Induction of haploid plants from isolated pollen of *Brassica napus*. Z. Pflanzenphysiol. 1982;105:427-434.
- Maluszynski M, Kasha KJ, Forster BP, Szarejko I. Doubled haploid production in crop plants: a manual. Kluwer Academic. 2003.
- Moieni A, Sarrafi A. Genetic analysis for haploid-regeneration responses of hexaploidy-wheat anther cultures. Plant Breed. 1995;114:247-249.
- Murashige T, Skoog F. A revised medium for rapid growth and bioassays with tobacco cultures. Physiologia Plantarum, 1962;15:473-497.
- Na H., Kwak J.H., Chun C. The effect of plant growth regulators, activated charcoal and AgNO₃ on microspore derived embryo formation in broccoli (*Brassica oleracea* L. var. *italica*). Hort. Environ. Biotechnol. 2011;52(5):524-529. <https://doi.org/10.1007/s13580-011-0034-7>
- Pechan PM, Keller WA. Identification of potentially embryogenic microspores in *Brassica napus*. Physiol. Plant. 1988;74:377-384.
- Smith HB. Photosynthetic pigmentation-variegations on a theme. Plant Cell. 1999;11:1-14.
- Wang C, Li H, Li Y. Genetic characterization and fine mapping BrCER4 in involved cuticular wax formation in purple cai-tai (*Brassica rapa* L. var. *purpurea*). Mol Breeding. 2019;39:12. <https://doi.org/10.1007/s11032-018-0919-6>
- Wang T, Li HX, Zhang J. Initiation and development of microspore embryogenesis in recalcitrant purple flowering stalk (*Brassica campestris* ssp. *chinensis* var. *purpurea* Hort.) genotypes. Scientia Horticulturae. 2009;121(4):419-424.
- Wang TT, Li HX, Zhang JH et al. Isolated microspore culture and plant regeneration in purple flowering stalk (*Brassica campestris* ssp. *chinensis* var. *purpurea* Hort.). J. Wuhan Botanical Research. 2004;22(6):569-5712004.
- Wang Y, He Y, Yang M et al. Fine mapping of a dominant gene conferring chlorophyll deficiency in *Brassica napus*. Scientific Reports. 2016;6:31419.
- Wuhan Bot. Res. 22: 569-571 (in Chinese with English summary). Biddington NL, Sutherland RA and Robinson HT. Silver nitrate increases embryo production in anther culture of Brussels sprouts. Ann. Bot. 1988;62:181-185.
- Вюртц Т.С., Домблидес Е.А., Шмыкова Н.А., Федорова М.И., Кан Л.Ю., Домблидес А.С. Получение ДН-растений в культуре микроспор моркови. Овощи России. 2017;(5):25-30. <https://doi.org/10.18619/2072-9146-2017-5-25-30> [Vjurtts T.S., Domblides E.A., Shmykova N.A., Fedorova M.I., Kan L.J., Domblides A.S. Production of DH-plants in culture of isolated microspore in carrot. Vegetable crops of Russia. 2017;(5):25-30. (In Russ.) <https://doi.org/10.18619/2072-9146-2017-5-25-30>]
- Домблидес Е.А. и др. Технология получения удвоенных гаплоидов в культуре микроспор семейства капустные (методические рекомендации). Коллектив авторов. ВНИИССОК. М.: Изд-во ВНИИССОК. 2016. [Domblides E.A. et al. Technology for development doubled haploids of cabbage in microspores culture (methodical recommendations). Team of authors. Moscow: VNISSOK publishing House. 2016. (In Russ.)]
- Козарь Е.В., Домблидес Е.А., Солдатенко А.В. Получение удвоенных гаплоидов редиса в культуре микроспор *in vitro*. Биотехнология в растениеводстве, животноводстве и ветеринарии. 2018:123-125. [Kozar E.V., Domblides E.A., Soldatenko A.V. Development of radish doubled haploids in microspore culture *in vitro*. Biotechnology in crop production, animal husbandry and veterinary medicine. 2018:123-125. (In Russ.)]
- Козарь Е.Г. Биологическая активность вторичных метаболитов растений семейства Brassicaceae. Овощи России. 2011;1(10):46-53. [Kozar E.G. Biological activity of secondary metabolite in plants of *Brassicaceae* family. Vegetables crops of Russia. 2011;1(10):46-53. (In Russ.)]
- Козарь Е.Г., Кононов П.Ф., Гинс М.С., Байков А.А., Шестеперов А.А. Биологическая и антиоксидантная активность водяного кресса. Новые и нетрадиц. растения и перспективы их использования. Общерос. акад. нетрадиц. и редких растений (и др.). Москва. 2017:04-112. [Kozar E.G., Kononov P.F., Gins M.S., Baykov A.A., Shesteperv A.A. Biological and antioxidant activity of watercress. New and non-traditional plants and prospects of their use. All Russian Acad. non-traditional and rare plants (etc.). Moscow. 2017:04-112. (In Russ.)]
- Скапцов М.В., Смирнов С.В., Куцев М.Г., Шамаков А.И. Проблемы стандартизации в проточной цитометрии растений. Turczaninowia. 2016;19(3):120-122. [Skaptsov M.V., Smirnov S.V., Kutsev M.G., Shmakov A.I. Problems of a standardization in plant flow cytometry. Turczaninowia. 2016,19(3):120-122. <https://doi.org/10.14258/turczaninowia.19.3.9>. (In Russ.)]