

22-7266-Б

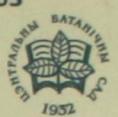
НА ДОМ НЕ ВЫДАЕТСЯ



НАЦИОНАЛЬНАЯ АКАДЕМИЯ НАУК БЕЛАРУСИ
Центральный ботанический сад

РОССИЙСКАЯ АКАДЕМИЯ НАУК

Институт физиологии растений имени К.А. Тимирязева
Московский государственный университет имени М.В. Ломоносова



NATIONAL ACADEMY OF SCIENCES OF BELARUS
Central Botanical Garden

RUSSIAN ACADEMY OF SCIENCES
Timiryazev Institute of Plant Physiology RAS
Lomonosov Moscow State University

XI МЕЖДУНАРОДНАЯ КОНФЕРЕНЦИЯ



XI МЕЖДУНАРОДНАЯ КОНФЕРЕНЦИЯ
**«БИОЛОГИЯ КЛЕТОК РАСТЕНИЙ
in vitro И БИОТЕХНОЛОГИЯ»**

(23–27 сентября 2018 года, г. Минск, Республика Беларусь)

XIth INTERNATIONAL CONFERENCE
**«THE BIOLOGY OF PLANT CELLS
in vitro AND BIOTECHNOLOGY»**

(September 23–27, 2018, Minsk, Republic of Belarus)

22-07266



Национальная академия наук Беларусь
Центральный ботанический сад
Белорусский республиканский фонд фундаментальных исследований

Российская академия наук
Институт физиологии растений имени К. А. Тимирязева
Московский государственный университет имени М. В. Ломоносова



Russian Academy of Sciences



ИФР РАН



Биология клеток растений и витро и биотехнологии

Всероссийский научно-исследовательский институт
биологии генома и генетики политехническую историю
и культуру растений и удо растений высших растений
в 60-летие деятельности отдела биохимии и биотехнологии
государственного научного учреждения
«Центральный Ботанический сад НАНБ»

16–18 сентября 2018 г.

Научно-исследовательский институт
биологии генома и генетики
Федерального государственного бюджетного
учреждения науки «Государственный научный
центр «Центральный Ботанический сад НАНБ»

123098, г. Минск, ул. Ульяновская, 10

тел. +375 17 290 30 00, факс +375 17 290 30 01

e-mail: bioteknologii@botan.msk.su

http://www.botan.msk.su/

123098, г. Минск, ул. Ульяновская, 10

тел. +375 17 290 30 00, факс +375 17 290 30 01

e-mail: bioteknologii@botan.msk.su

http://www.botan.msk.su/

Минск
«Медисонт»
2018

УДК 58(4/5)(082)

ББК 28.5

Б63

XIth International conference
«The biology of plant cells *in vitro* and biotechnology»
(September 23–27, 2018, Minsk, Republic of Belarus)

Редакционная коллегия:

В. Н. Решетников, д-р биол. наук, академик НАН Беларуси;
В. В. Титок, д-р биол. наук, чл.-корр. НАН Беларуси;
А. М. Носов, д-р биол. наук, профессор;
А. В. Носов, д-р биол. наук

Рецензенты:

В. М. Юрин, д-р биол. наук, профессор;
Е. В. Спиридович, канд. биол. наук, доцент.

Б63 **Биология клеток растений *in vitro* и биотехнология = The biology of plant cells *in vitro* and biotechnology :** тезисы докладов XI Международной конференции, которая знаменует полувековую историю по исследованию культурыемых *in vitro* клеток высших растений и 60-летие деятельности отдела биохимии и биотехнологии растений государственного научного учреждения «Центральный ботанический сад НАН Беларусь» (г. Минск, 23–27 сентября 2018 г.) / Национальная академия наук Беларусь; Центральный ботанический сад; Белорусский республиканский фонд фундаментальных исследований; Российская академия наук; Институт физиологии растений имени К. А. Тимирязева; Московский государственный университет имени М. В. Ломоносова; ред-кол.: В. Н. Решетников [и др.]. — Минск : Медисонт, 2018. — 334 с.

ISBN 978-985-7199-23-5.

В материалы XI Международной конференции «Биология клеток растений *in vitro* и биотехнология» включены научные сообщения, посвященные молекулярно-биологическим, генетическим, биохимическим и генетическим особенностям культурыемых клеток растений. Рассматриваются вопросы регуляции морфогенеза клеток *in vitro*, формирования и содержания биотехнологических коллекций, микроклональное размножение, а также культура клеток растений в промышленной биотехнологии.

Сборник материалов предназначен для широкого круга специалистов в области физиологии и биохимии растений, биотехнологии растений, преподавателей и студентов соответствующего профиля.

УДК 58(4/5)(082)
ББК 28.5

ISBN 978-985-7199-23-5

© Центральный ботанический сад Национальной академии наук Беларусь, 2018
© Оформление. ООО «Медисонт», 2018

Оглавление

<i>Абделазиз В. М. А.</i>	
Каллусообразование <i>Hyoscyamus muticus</i> L. в культуре <i>in vitro</i>	4
<i>Abdelazeez W. M. A.</i>	
Induction of callus from <i>Hyoscyamus muticus</i> L. culture <i>in vitro</i>	5
<i>Амброс Е. В., Коцупий О. В., Красников А. А., Трофимова Е. Г., Новикова Т. И.</i>	
Росторегулирующая активность кремнийсодержащих механокомпозитов на растительной основе в условиях <i>in vitro</i> у <i>Fragaria × ananassa</i> Duch.	6
<i>Ambros E. V., Kotsupy O. V., Krasnikov A. A., Trofimova E. G., Novikova T. I.</i>	
<i>In vitro</i> growth regulating activity of silica-based mechanocomposites from vegetable raw materials in <i>Fragaria × ananassa</i> Duch.	7
<i>Анапияев Б. Б., Исакова К. М., Тузелбаева Ш. С., Ахметова А. Б., Бейсенбек Е. Б.</i>	
Создание и изучение рабочей коллекции генотипов сахарного сорго (<i>Sorghum bicolor</i> L.) для производства биоэтанола	8
<i>Anapiyayev B. B., Iskakova K. M., Tyzelbayeva S. S., Ahmetova A. B., Beisenbek Y. B.</i>	
Creation and study of a working collection of sugar sorghum genotypes (<i>Sorghum bicolor</i> L.) for the bioethanolproduction	9
<i>Анапияев Б. Б., Исакова К. М., Ахметова А. Б., Бейсенбек Е. Б.</i>	
Использование гаплоидной биотехнологии на основе культуры изолированных микроспор <i>in vitro</i> в селекции на скороспелость <i>Triticum aestivum</i> L.	10
<i>Anapiyayev B. B., Iskakova K. M., Ahmetova A. B., Beisenbek Y. B.</i>	
Applying the haploid biotechnology based on the culture of isolated microspores <i>in vitro</i> in breeding for early maturation of <i>Triticum aestivum</i> L.	11
<i>Батукаев А. А., Батукаев М. С., Палаева Д. О.</i>	
Использование регуляторов роста при размножении винограда методом <i>in vitro</i>	12
<i>Batukaev A. A., Batukaev M. S., Palaeva D. O.</i>	
Use of growth regulators in grapes grinding by <i>in vitro</i> method	13
<i>Белинская Е. В.</i>	
Особенности морфогенеза в культуре <i>in vitro</i> пыльников ярового ячменя при использовании питательных сред с различными гелеобразующими компонентами	14
<i>Belinskaya E. V.</i>	
Peculiarities of morphogenesis in spring barley anther culture <i>in vitro</i> on the media with different solidifying agents	15
<i>Берестовой М. А., Тюрин А. А., Сидорчук Ю. В., Фоменков А. А., Носов А. В., Голденкова-Павлова И. В.</i>	
Использование транзиентной экспрессии генов для визуализации локализации белков в растительной клетке	16
<i>Berestovoy M. A., Tyurin A. A., Sidorchuk Yu. V., Fomenkov A. A., Nosov A. V., Goldenkova-Pavlova I. V.</i>	
Transient gene expression for visualization of protein localization in plant cell	17

Бишимибаева Н. К., Митра А., Каиров У., Накисбеков Н. О., Молкенов А., Ли Ч., Хуанг К., Бегзат А. Н., Капасулы Т., Амирбеков А. С., Смагул А. О., Рахимбаев И. Р.	
Изменения в экспрессии генов в ходе индукции и длительного поддержания эмбриогенного состояния в каллусах пшеницы	18
<i>Bishimbayeva N. K., Mitra A., Kairov U., Nakisbekov N. O., Molkenov A., Li Ch., Huang K., Begzat A. N., Kapasuly T., Amirkbekov A. S., Smagul A. O., Rakhimbayev I. R.</i>	
Alterations in gene expression during the induction and long-term maintenance of embryogenic state in wheat calli	19
Бишимибаева Н. К., Баймагамбетова К., Нурпеисов И. А., Чудинов В. А., Середа Г. А., Бекенова Л. В., Гасс О. С., Карабаев М. К., Урозалиев Р. А., Рахимбаев И. Р.	
Создание скороспелых продуктивных форм мягкой яровой пшеницы с использованием клеточной технологии	20
<i>Bishimbayeva N. K., Baymagambetova K., Nurpeisov I. A., Chudinov V. A., Sereda G. A., Bekenova L. V., Gass O. S., Karabayev M. K., Urozaliyev R. A., Rakhimbayev I. R.</i>	
Creation of early maturing productive forms of soft spring wheat using the cell technology	21
Бободжанова Х. И., Кухарчик Н. В., Хайтов А. Е.	
Влияние концентрации аммонийного азота на ризогенез микропобегов винограда	22
<i>Bobodzhanova Kh. I., Kukharchik N. V., Khaitov A. E.</i>	
Influence of ammonium nitrogen concentration on rhizogenesis of micro shoots of grapes	23
Бободжанова Х. И.	
Использование методов биотехнологии при создании коллекции оздоровленных сортов винограда в Таджикистане	24
<i>Bobodzhanova Kh. I.</i>	
Use of biotechnology methods in creating a collection of healthy grapes in Tajikistan	25
Боднар О. И., Ковальская Г. Б., Грубинко В. В.	
Особенности липидного метаболизма у <i>Chlorella vulgaris</i> при действии микроэлементов	26
<i>Bodnar O. I., Kovalskaya H. B., Grubinko V. V.</i>	
Features of lipid metabolism in <i>Chlorella vulgaris</i> Beij. under the action of trace elements	27
Большакова Е. В., Емельянова И. С., Лукаткин А. С.	
Эффективность регуляторов роста при клonalном размножении декоративных орхидей в культуре <i>in vitro</i>	28
<i>Bolshakova E. V., Emelyanova I. S., Lukatkin A. S.</i>	
Efficacy of growth regulators in the clonal propagation of decorative orchids <i>in vitro</i>	29
Брель Н. Г., Чижик О. В.	
Культивирование <i>in vitro</i> тополя <i>Populus pseudo-cathayana</i> × <i>Populus deltoides</i> Barry cv. <i>Shan Hai Guan</i> в Центральном ботаническом саду НАН Беларусь	30
<i>Brel N. G., Chizhik O. V.</i>	
Cultivation <i>in vitro</i> of poplar <i>Populus pseudo-cathayana</i> × <i>Populus deltoides</i> Barry cv. <i>Shan Hai Guan</i> in the Central Botanical Garden of the National Academy of Sciences of Belarus	31
Вайновская И. Ф., Чижик О. В., Власова А. Б., Спиридович Е. В.	
Введение в культуру <i>in vitro</i> редкого вида <i>Gentiana cruciata</i> L.	32

Vainovskaya I. F., Chizhik O. V., Vlasava N. B., Spiridovich E. V.	
Introduction to a culture <i>in vitro</i> of a rare species of <i>Gentiana cruciata</i> L.	33
Васильченко Е. Н., Колесникова Е. О., Жужжалова Т. П.	
Молекулярно-биохимические особенности гаплоидных регенерантов сахарной свёклы	34
Vasilchenko E. N., Kolesnikova E. O., Zhuzhhalova T. P.	
Molecular-biochemical features of sugar beet haploid regenerants	35
Вдовина Н. С., Тихомирова Л. И.	
Фитохимическое исследование биотехнологического сырья <i>Potentilla longifolia</i> Willd.	36
Vdovina N. S., Tikhomirova L. I.	
Phytochemical research of biotechnological raw materials <i>Potentilla longifolia</i> Willd.	37
Ведяшкина О. А., Лукаткин А. С.	
Сравнительная характеристика морфогенеза трансформированных	
и исходной линий табака <i>in vitro</i>	38
Vedyashkina O. A., Lukatkin A. S.	
Comparative morphogenesis characteristics of transformed and Wild type tobacco lines <i>in vitro</i>	39
Веевник А. А., Гаранович И. М., Шпитальная Т. В.	
Ассортимент древесных интродуцентов для микроклонального размножения	
в ЦБС НАН Беларусь	40
Veevnik A. A., Garanovich I. M., Shpitalnaya T. V.	
An assortment of wood introducents for microclonal propagation in the CBG of the NAS of Belarus	41
Войтехович М. А., Гриусевич П. В., Новосельский И. Ю., Самохина В. В., Демидчик В. В.	
Генерация цитоплазматических Ca^{2+} -сигналов и изменение ростовых процессов	
под действием экзогенного аскорбата в корнях проростков <i>Arabidopsis thaliana</i> L. Heynh.,	
культивируемых <i>in vitro</i>	42
Vaitsiakhovich M. A., Hryvusevich P. V., Navaselsky I. Yu., Samokhina V. V., Demidchik V. V.	
Generation of cytosolic Ca^{2+} signals and modification of growth induced by	
exogenously-applied ascorbate in roots of <i>Arabidopsis thaliana</i> plants cultivated <i>in vitro</i>	43
Высоцкая О. Н.	
Долговременное сохранение растительного материала в криобанке	
Института физиологии растений Российской академии наук	44
Vysotskaya O. N.	
Long-term preservation of plant material in cryobank of Plant Physiology institute	
of Russian Academy of Science	45
Глаголева Е. С., Константинова С. В., Титова М. В., Кочкин Д. В.	
Влияние гормонального состава среды выращивания на накопление гинзенозидов	
в суспензионной культуре клеток японского женьшеня (<i>Panax japonicus</i> var. <i>repens</i>)	46
Glagoleva E. S., Konstantinova S. V., Titova M. V., Kochkin D. V.	
The effect of growth media phytohormone composition on ginsenoside profile	
in <i>Panax japonicus</i> suspension culture	47

Глоба Е. Б., Демидова Е. В., Гайсинский В. В., Кочкин Д. В., Носов А. М. Получение и характеристика культуры клеток тиса Валиха <i>Taxus Walichiana</i> — продуцента противоопухолевых дитерпеноидов	48
Globa E. B., Demidova E. V., Gaisinsky V. V., Kochkin D. V., Nosov A. M. Obtaining and characterization of plant cell cultures of <i>Taxus Walichiana</i> — a producers of antitumor diterpenoids	49
Головацкая И. Ф., Бокучава Д. Б., Нечаева М. В., Бойко Е. В., Иванова В. А., Кабил Ф. Оптимизация условий культивирования <i>Astragalus alopecurus</i> <i>in vitro</i>	50
Golovatskaya I. F., Bokuchava D. B., Nechaeva M. V., Boyko E. V., Ivanova V. A., Kabil F. Optimization of cultivation conditions for <i>Astragalus alopecurus</i> <i>in vitro</i>	51
Гончарук Е. А. Особенности структурной организации <i>in vitro</i> проростков льна-долгунца и льна масличного	52
Goncharuk E. A. Features of the structural organization sprout fiber flax and seed flax <i>in vitro</i>	53
Деркач Е. В., Черчель В. Ю., Дзюбецкий Б. В., Моргун Б. В., Нитовская И. А., Сатарова Т. Н. Характеристика трансгенных растений кукурузы в поколениях от самоопыления	54
Derkach K. V., Cherchel V. Yu., Dzyubetsky B. V., Morgun B. V., Nitovskaya I. O., Satarova T. M. Characteristics of maize transgenic plants in generations from self-pollination	55
Дерябин А. Н., Трунова Т. И. Дрожжевой ген <i>suc2</i> , кодирующий внеклеточную инвертазу, влияет на распределение сахаров в вегетативных органах трансформированных растений картофеля <i>in vitro</i>	56
Deryabin A. N., Trunova T. I. Yeast gene <i>suc2</i> encoding cell-wall invertase influences on sugars distribution in vegetative organs of transformed potato plants <i>in vitro</i>	57
Евменьева А. А., Максимов Н. М., Брейгина М. А. Особенности редокс-регуляции ранних этапов прорастания пыльцевых зерен ели голубой	58
Evmenyeva A. A., Maksimov N. M., Breygina M. A. Redox-regulation of pollen germination in <i>Picea pungens</i> at early stages	59
Евсюков С. В., Высоцкая О. Н. Криосохранение конгломератов клеток, полученных из побегов рябины (<i>Sorbus L.</i>), культуриваемых <i>in vitro</i>	60
Evsyukov S. V., Vysotskaya O. N. Cryopreservation of cell conglomerates derived from rowan shoots (<i>Sorbus L.</i>) cultured <i>in vitro</i>	61
Егорова Н. А., Якимова О. В., Ставцева И. В., Загорская М. С., Тевфик А. Ш. Некоторые аспекты размножения <i>in vitro</i> сортов и селекционных образцов эфиромасличных растений семейства <i>Lamiaceae</i>	62
Yegorova N. A., Yakimova O. V., Stavtseva I. V., Zagorskaya M. S., Tevfik A. Sh. Some aspects of propagation <i>in vitro</i> for cultivars and breeding samples of essential oil plants in the family Lamiaceae	63

Ермошин А. А., Неугодникова Е. А., Киселёва И. С. Устойчивость растений <i>Trifolium repens</i> L., полученных путем клеточной селекции, к ионам меди	64
<i>Ermoshin A. A., Neugodnikova E. A., Kiseleva I. S.</i> <i>Tolerance to copper ions in <i>Trifolium repens</i> L. plants, obtained by cell selection</i>	65
Ефремова Л. Н., Казакова К. А., Маджарова Н. В., Стрельникова С. Р., Комахин Р. А. Новые промоторы генов antimикробных пептидов из <i>Stellaria media</i> L. для генетической трансформации растений	66
<i>Efremova L. N., Madzharova N. V., Kazakova K. A., Strelnikova S. R., Komakhin R. A.</i> <i>New promoters of antimicrobial peptides genes from <i>Stellaria media</i> L.</i> <i>for genetic transformation of plants</i>	67
Закирова Р. П., Эшбакова К. А., Сагдуллаев Ш. Ш., Носов А. М. Физиолого-bioхимические особенности каллусных тканей <i>Ajuga turkestanica</i>	68
<i>Zakirova R. P., Eshbakova K. A., Sagdullaev Sh. Sh., Nosov A. M.</i> <i>Physiological and biochemical features of callus tissue <i>Ajuga turkestanica</i></i>	69
Зайцева Ю. Г., Полубоярова Т. В., Мурасева Д. С., Новикова Т. И. Индукция морфогенеза <i>in vitro</i> и гистологический анализ процессов регенерации из флоральных эксплантов <i>Rhododendron dauricum</i> L.	70
<i>Zaytseva Y. G., Poluboyarova T. V., Muraseva D. S., Novikova T. I.</i> <i>Induction of <i>in vitro</i> morphogenesis and histological analysis</i> <i>of regeneration processes from <i>Rhododendron dauricum</i> L. floral explant</i>	71
Замбриборщ И. С., Шестопал О. Л. Использование метода гаплоидии (андрогенез <i>in vitro</i>) в селекционном процессе злаковых культур Юга Украины	72
<i>Zambriborshch I. S., Shestopal O. L.</i> <i>Using of the haploid method (androgenesis <i>in vitro</i>) in the selection process</i> <i>of cereals in the South of Ukraine</i>	73
Звонарев С. Н., Мацкевич В. С., Angelis K. J., Демидчик В. В. Анализ изменения стабильности ДНК в клетках культуры протонемы мха <i>Physcomitrella patens</i> при засолении	74
<i>Zvonarev S. N., Mackievic V. S., Angelis K. J., Demidchik V. V.</i> <i>NaCl causes DNA instability in the protonema cells of moss <i>Physcomitrella patens</i></i>	75
Зонтиков Д. Н., Зонтикова С. А., Шургин А. И., Сергеева Ю. А., Бастракова А. Ю., Клевая О. С., Майорова А. В., Смирнова А. А., Сергеев Р. В. Клональное микроразмножение <i>Thuja occidentalis</i> L.	76
<i>Zontikov D. N., Zontikova S. A., Shurgin A. I., Sergeeva U. A., Bastrakova A. U., Kleva O. S.,</i> <i>Mayorova A. V., Smirnova A. V., Sergeev R. V.</i> <i>Microcloning propagation of <i>Thuja occidentalis</i> L.</i>	77
Зубова М. Ю., Осипов В. И., Загоскина Н. В. Флаван-3-олы в каллусных культурах <i>Camellia sinensis</i> L., выращиваемых в темноте и перенесенных в световые условия	78

Zubova M. Yu., Ossipov V. I., Zagoskina N. V.	
Flavan-3-ol in callus cultures of <i>Camellia sinensis</i> L. grown in the dark and transferred to light conditions	79
Иванов И. М., Григорьев Г. К., Носов А. М., Kochkin D. V., Titova M. V., Ключин А. Г., Фоменков А. А., Никитин М. В.	
Изучение фармакологического действия экстракта биомассы штамма сусpenзионной культуры клеток ИФР-ДМ-05-про <i>Dioscorea deltoidea</i> Wall на модели язвенного колита у крыс	80
Ivanov I. M., Grigoriev G. K., Nosov A. M., Kochkin D. V., Titova M. V., Klyushin A. G., Fomenkov A. A., Nikitin M. V.	
Studying of pharmacological effect of extract of biomass of a strain of suspension culture of cells IFR-DM-05-pro of <i>Dioscorea deltoidea</i> Wall on model of ulcer colitis at rats	81
Кабардаева К. В., Тюрин А. А., Гра О. А., Фадеев В. С., Мустафаев О., Голденкова-Павлова И. В.	
Поиск мотивов в 5'-НТО для регуляции экспрессии генов растений	82
Kabardaeva K. V., Tyurin A. A., Gra O. A., Fadeev V. S., Mustafaev O., Goldenkova-Pavlova I. V.	
The search of motifs in the 5'-UTR for the regulation of plants genes expression	83
Калашникова Е. А., Киракосян Р. Н.	
Действие растительных экстрактов <i>Withania somnifera</i> L. на раковые клетки человека	84
Kalashnikova E. A., Kirakosyan R. N.	
Effects of herbal extracts <i>Withania somnifera</i> L. on human cancer cells	85
Каргаполова К. Ю., Ткаченко О. В., Бурыгин Г. Л.	
Использование микроорганизмов для повышения эффективности метода клonalного микроразмножения картофеля	86
Kargapolova K. Yu., Tkachenko O. V., Burygin G. L.	
The use of microorganisms to increase the efficiency of the clonal micropagation method potato	87
Кастрицкая М. С., Кухарчик Н. В., Месхидзе А. М.	
Введение в культуру <i>in vitro</i> фейхоя сорта 'Кулиджи'	88
Kastritskaya M. S., Kukharchik N. V., Meskhidze A. M.	
Initiation of <i>in vitro</i> culture of feijoa cultivar 'Coolidge'	89
Кирисюк Ю. В., Демидчик В. В.	
Эффект наночастиц меди на ростовые характеристики каллусной культуры, полученной из незрелых зародышей <i>Triticum aestivum</i> L.	90
Kirysiuk Y. V., Demidchik V. V.	
The effect of copper nanoparticles on the growth characteristics of a callus culture obtained from immature embryos of <i>Triticum aestivum</i> L.	91
Кирьянов П. С., Константинов А. В.	
Эlimination of contaminating bacteria of the genus <i>Lactobacillus</i> ssp. с применением различных антибиотиков и приемов культивирования	92
Kiryanov P. S., Konstantinov A. V.	
Elimination of contaminating bacteria of the genus <i>Lactobacillus</i> ssp. with application of various antibiotics and cultivation methods	93

Ковалева Л. В., Тимофеева Г. В., Захарова Е. В., Воронков А. С.	
ИУК и АБК стимулируют прорастание <i>in vitro</i> мужского гаметофита петунии, активируя Ca^{2+} -зависимые K^+ -каналы и модулируя активность H^+ -АТФазы плазмалеммы	94
<i>Kovaleva L. V., Timofeeva G. V., Zacharova E. V., Voronkov A. S.</i>	
IAA and ABA stimulate <i>in vitro</i> germination of petunia male gametophyte by activating Ca^{2+} dependent K^+ -channels and by modulating the activity of PM H^+ -ATPase	95
Ковзунова О. В., Решетников В. Н., Азибекян С. Г.	
Влияние наночастиц металлов на вторичный метаболизм <i>Silybum marianum</i>	96
<i>Kovzunova O. V., Reshetnikov V. N., Azizbekian S. G.</i>	
Influence of metal's nanoparticles on <i>Silybum marianum</i> secondary metabolism	97
Ковтун И. С., Куат А. А., Мухаматдинова Е. А., Медведева Ю. В., Ефимова М. В.	
Сравнение устойчивости проростков среднеспелых сортов картофеля к хлоридному засолению в культуре <i>in vitro</i>	98
<i>Kovtun I. S., Kuat A. A., Muhamatdinova E. A., Medvedeva Yu. V., Efimova M. V.</i>	
Comparison of medium-ripened varieties of potato regenerant resistance to chloride salinization <i>in vitro</i>	99
Козлов В. А., Анципович В. В., Семанюк Т. В., Яхонт Ю. В., Кондратюк А. В.	
Коллекция Республиканского генетического банка картофеля, поддерживаемая в культуре <i>in vitro</i>	100
<i>Kozlov V. A., Antsipovich V. V., Semanyuk T. V., Yakhont Yu. V., Kondratyuk A. V.</i>	
Maintaining of the Republican collection of potato genebank in culture <i>in vitro</i>	101
Колбанова Е. В., Кухарчик Н. В.	
Адаптация <i>ex vitro</i> растений-регенерантов жимолости синей (<i>Lonicera caerulea</i> L.)	102
<i>Kolbanova E. V., Kukharchyk N. V.</i>	
<i>Ex vitro</i> adaptation of microplants of blue honeysuckle (<i>Lonicera caerulea</i> L.)	103
Константинов А. В., Пантелейев С. В., Полевикова Е. Н.	
Разработка методики акклиматизации микрорастений ясения обыкновенного (<i>Fraxinus excelsior</i> L.) к условиям <i>ex vitro</i>	104
<i>Konstantinov A. V., Panteleev S. V., Polevikova E. N.</i>	
Development of acclimatization methods of the common ash (<i>Fraxinus excelsior</i> L.) microplants to <i>ex vitro</i> conditions	105
Константинов А. В., Кулагин Д. В., Полевикова Е. Н., Емельянова О. В.	
Клональное микроразмножение и доращивание посадочного материала ольхи черной (<i>Alnus glutinosa</i> (L.) Gaertn.)	106
<i>Konstantinov A. V., Kulagin D. V., Polevikova E. N., Emelyanova O. V.</i>	
Micropagation and production of planting material of black alder (<i>Alnus glutinosa</i> (L.) Gaertn.)	107
Константинов А. В., Каган Д. И., Петров Г. В.	
Изучение эффективности стерилизации растительного материала <i>Tilia parvifolia</i> Ehrh. <i>ex</i> Hoffm. для инициации асептических культур	108

Konstantinov A. V., Kagan D. I., Petrov G. V.	
Study of the effectiveness of sterilization of <i>Tilia parvifolia</i> Ehrh. ex Hoffm. plant material for the aseptic cultures initiation	109
Корнацкий С. А.	
Гидропонный способ адаптации пробирочных микрорастений земляники садовой	110
Kornatskiy S. A.	
Hydroponic method of adaptation test-tube microplants of strawberry	111
Корнеева Г. И.	
Проблемы адаптации представителей рода <i>Phalaenopsis</i> Blume при их переносе из изолированных условий <i>in vitro</i> в <i>in vivo</i>	112
Karneyeva H. I.	
Problems of adaptation of representatives of the genus <i>Phalaenopsis</i> Blume when transferred from isolated <i>in vitro</i> conditions <i>in vivo</i>	113
Костина Е. Е., Ткаченко О. В., Лобачев Ю. В.	
Изучение морфогенеза в культуре клеток и тканей <i>in vitro</i> генетически маркированных линий <i>Helianthus annuus</i> L.	114
Kostina E. E., Tkachenko O. V., Lobachev Yu. V.	
Study of morphogenesis in culture of cells and tissues <i>in vitro</i> of genetically marked <i>Helianthus annuus</i> L. lines	115
Красинская Т. А., Остапчук И. Н., Косандрович С. Ю., Солдатов В. С.	
Использование клиноптилолита и БИОНА-111, как компонентов субстратов для адаптации растений винограда к условиям <i>ex vitro</i>	116
Krasinskaya T. A., Ostapchuk I. N., Kosandrovich S. U., Soldatov V. S.	
The using of clinoptilolite and BIONA-111 as components in adaptation substrates for <i>ex vitro</i> adaptation of grape plants	117
Криницына А. А., Чурикова О. А.	
Влияние абиотических факторов на микроклональное размножение <i>Galanthus lagodechianus</i> Kem.-Nath. (Amaryllidaceae) и <i>Viscaria alpina</i> (L.) G. Donf. (Caryophyllaceae)	118
Krinitsina A. A., Churikova O. A.	
The influence of abiotic factors on microclonal propagation of <i>Galanthus lagodechianus</i> Kem.-Nath. (Amaryllidaceae) and <i>Viscaria alpina</i> (L.) G. Donf. (Caryophyllaceae)	119
Кымас Е. Н., Веевник А. А., Титок В. В.	
Морфогенез <i>Rhododendron luteum</i> Sweet, интродуцированных сортов <i>Vaccinium corymbosum</i> L., <i>Vaccinium vitis-idaea</i> L. в зависимости от состава питательных сред	120
Kutas E. N., Veyevnik A. A., Titok V. V.	
Morphogenesis of <i>Rhododendron luteum</i> Sweet, introduced varieties of <i>Vaccinium corymbosum</i> L., <i>Vaccinium vitis-idaea</i> L., depending on the composition of the nutrient media	121

<i>Kymas E. N., Veyevnik A. A., Titok B. B.</i>	
Влияние различных типов эксплантов на регенерационную способность интродуцированных видов рододендронов (<i>Rhododendron L.</i>) <i>in vitro</i>	122
<i>Kutas E. N., Veyevnik A. A., Titok V. V.</i>	
The effect of different types of explants on the regenerative capacity of introduced rhododendron species (<i>Rhododendron L.</i>) <i>in vitro</i>	123
<i>Лебедев В. Г., Субботина Н. М., Киркач В. В., Видягина Е. О., Поздняков И. А., Шестибратов К. А.</i>	
Коллекции ягодных культур <i>in vitro</i> как исходный материал для маркерной и геномной селекции	124
<i>Lebedev V. G., Subbotina N. M., Kirkach V. V., Vidyagina E. O., Pozdnyakov I. A., Schestibratov K. A.</i>	
Collections of berry crops <i>in vitro</i> as initial material for marker and genomic selection	125
<i>Лебедев В. Г., Шестибратов К. А.</i>	
Широкомасштабное клonalное микроразмножение древесных лесных пород для закладки лесных плантаций	126
<i>Lebedev V. G., Shestibratov K. A.</i>	
Large-scale clonal micropropagation of forest trees for short-rotation plantations	127
<i>Левый А. В., Ермишин А. П., Полюхович Ю. В.</i>	
Митотическое удвоение хромосом в культуре <i>in vitro</i> с целью вовлечения в селекцию ценного генофонда дикого вида картофеля <i>Solanum stoloniferum</i>	128
<i>Levy A. V., Yermishin A. P., Polyukhovich Yu. V.</i>	
Mitotic chromosome doubling in <i>in vitro</i> culture aimed at involvement into breeding of valuable germplasm of wild potato species <i>Solanum stoloniferum</i>	129
<i>Леконцева Т. Г., Худякова А. В., Федоров А. В.</i>	
Размножение плетистых роз сортов 'Pale Royal', 'Camelot' и 'Nahema' в культуре <i>in vitro</i>	130
<i>Lekontseva T. G., Khudyakova A. V., Fedorov A. V.</i>	
Propagation of climbing roses of 'Pale Royal', 'Camelot' and 'Nahema' sorts <i>in vitro</i>	131
<i>Лёшина Л. Г., Молчан О. В., Булко О. В., Пушкирева Н. А., Кирпа-Несмиян Т. Н., Запрудская Е. В., Кучук Н. В.</i>	
Влияние светодиодного освещения разного спектрального состава на морфогенез и вторичный метаболизм <i>Catharanthus roseus</i> (L.) в условиях <i>in vitro</i> и закрытого грунта	132
<i>Lioshyna L. G., Molchan O. V., Bulko O. V., Puchkareva N. A., Kyrpa-Nesmijan T. N., Zaprudskaja E. V., Kuchuk M. V.</i>	
LED lighting of different spectral composition and its effect on the morphogenesis and secondary metabolism of <i>Catharanthus roseus</i> (L.) <i>in vitro</i> and in greenhouses	133
<i>Мазур Т. В., Кондрацкая И. П., Чижик О. В.</i>	
Микр клональное размножение межродового гибрида <i>Festulolium</i> морфотипа овсяницы тростниковой (<i>Festuca arundinacea</i>)	134
<i>Mazur T. V., Kandratskaya I. P., Chizhik O. V.</i>	
Microclonal propagation of an intergeneric hybrid of <i>Festulolium</i> of a morphotype of reed fescue (<i>Festuca arundinacea</i>)	135
<i>Максимов Н. М., Брейгина М. А.</i>	
Редокс-регуляция ионного транспорта в растущей пыльцевой трубке	136

Максимов Н. М., Брайгина М. А.	
Redox-regulation of ion transport during pollen tube growth	137
Малаева Е. В., Молканова О. И.	
Использование биотехнологических методов для сохранения редких видов растений	138
Malaea E. V., Molkanova O. I.	
Application of biotechnological methods for conservation of rare species plant	139
Маренкова Т. В., Пермякова Н. В., Сидорчук Ю. В., Загорская А. А., Белавин П. А., Уварова Е. А., Розов С. М., Фоменков А. А., Носов А. В., Дейнеко Е. В.	
Возможные пути увеличение биосинтеза рекомбинантных белков в культурах клеток высших растений	140
Marenkova T. V., Permyakova N. V., Sidorchuk Yu. V., Zagorskaya A. A., Belavin P. A., Uvarova E. A., Rozov S. M., Fomenkov A. A., Nosov A. V., Deineko E. V.	
Possible ways to increase the biosynthesis of recombinant proteins of cells culture of higher plants	141
Маренкова Т. В., Сидорчук Ю. В., Носов А. В., Фоменков А. А., Загорская А. А., Мурсалимов С. Р., Кузнецов В. В., Дейнеко Е. В.	
Вариабельность экспрессии <i>gfp</i> -гена в моноклональных клеточных линиях <i>Arabidopsis thaliana</i>	142
Marenkova T. V., Sidorchuk Yu. V., Nosov A. V., Fomenkov A. A., Zagorskaya A. A., Mursalimov S. R., Kuznetsov V. V., Deineko E. V.	
Variability in the <i>gfp</i> -gene expression in the monoclonal cell lines of <i>Arabidopsis thaliana</i>	143
Матвеева Н. А., Шутова А. Г., Шиш С. Н., Дробот Е. А., Ратушняк Я. И., Дуплий В. П., Шабуня П. С., Бриндза Я.	
Сравнительная оценка состава биологически активных соединений и антирадикальной активности трансгенных растений <i>Ruta graveolens</i> L.	144
Matvieieva N. A., Shutava H. G., Shysh S. N., Drobot K. A., Ratushnyak Ya. I., Duplij V. P., Shabunya P. S., Bindza J.	
Comparative study of biologically active compounds accumulation and antiradical activity of <i>Ruta graveolens</i> L. transgenic plants	145
Mahonina О. И., Ластенко И. И., Черноусова И. А., Балковская А. В., Филипеня В. Л.	
Получение <i>in vitro</i> культур жимолости синей сортов 'Лазурная', 'Аврора', 'Камчадалка', 'Ленинградский великан'	146
Mahonina O. I., Lastenko I. I., Chernousova I. A., Balkovskaya A. V., Filipenia V. L.	
Initiation of blue honeysuckle <i>in vitro</i> cultures of 'Lazurnaya', 'Aurora', 'Kamchadalka', 'Leningrad Giant' cultivars	147
Маккевич В. С., Самохина В. В., Кузнецова Н. А., Войтехович М. А., Демидчик В. В.	
Использование вертикальной культуры корневых проростков <i>in vitro</i> для анализа воздействия стрессовых агентов и фитогормонов на рост и развитие корневой системы высших растений	148
Mackievic V. S., Samokhina V. V., Kuzniatsova N. A., Vaitsiakhovich M. A., Demidchik V. V.	
The use of the vertical root <i>in vitro</i> culture in analysis of the effect of stress agents and phytohormones on the growth and development of the root system of higher plants	149

<i>Машкина О. С., Табацкая Т. М.</i>	
<i>Коллекция in vitro как инструмент для получения посадочного материала и создания плантационных культур лиственных древесных растений</i>	150
<i>Mashkina O. S., Tabatskaya T. M.</i>	
<i>In vitro collection as a tool for the production of planting stock and creation of plantations of deciduous woody plants</i>	151
<i>Миронова С. О., Тихомирова Л. И.</i>	
<i>Анализ экстрактивных веществ из биотехнологического сырья Iris sibirica L., полученных в среде субкритической воды</i>	152
<i>Mironova S. O., Tikhomirova L. I.</i>	
<i>Analysis of extractives from biotechnological raw materials of Iris sibirica L., obtained in a medium of subcritical water</i>	153
<i>Мохамед Г. Р. А.</i>	
<i>Влияние фитогормонов на размножение голубики высокорослой (Vaccinium corymbosum) в культуре in vitro</i>	154
<i>Mohamed G. R. A.</i>	
<i>Effect of plant growth regulators on micropropagation of highbush blueberry (Vaccinium corymbosum) in vitro</i>	155
<i>Мурашева Д. С., Кобозеева Е. В., Новикова Т. И.</i>	
<i>Введение в культуру in vitro редкого вида Fritillaria meleagris L. (Liliaceae) из органов цветка</i>	156
<i>Muraseva D. S., Kobozheva E. V., Novikova T. I.</i>	
<i>In vitro culture initiation from floral explants of Fritillaria meleagris L. (Liliaceae), a rare species</i>	157
<i>Некрасов Э. В., Шелихан Л. А., Светашев В. И.</i>	
<i>Полиненасыщенные жирные кислоты гаметофитов Matteuccia struthiopteris, выращенных в условиях in vitro</i>	158
<i>Nekrasov E. V., Shelikhan L. A., Svetashev V. I.</i>	
<i>Polyunsaturated fatty acids of gametophytes of Matteuccia struthiopteris cultivated in vitro</i>	159
<i>Нечаева Т. Л., Аксенова М. А., Живухина Е. А., Загоскина Н. В.</i>	
<i>Фенилаланин как возможный регулятор накопления полифенолов в in vitro культурах растений</i>	160
<i>Nechaeva T. L., Aksanova M. A., Zhivukhina E. A., Zagoskina N. V.</i>	
<i>Phenylalanine as a possible regulator of polyphenol accumulation in plant cultures in vitro</i>	161
<i>Никонович Т. В., Кильчевский А. В., Кардис Т. В., Брель Н. Г., Трофимов Ю. В.</i>	
<i>Влияние светодиодного освещения на микроклональное размножение растений</i>	162
<i>Nikanovich T. V., Kilchevsky A. V., Kardis T. V., Brel N. G., Trofimov Yu. V.</i>	
<i>Influence of LED lighting on microclonal propagation of plants</i>	163
<i>Никишина Т. В., Антипин М. И., Высоцкая О. Н.</i>	
<i>Криосохранение семян Disa uniflora (Orchidaceae)</i>	164
<i>Nikishina T. V., Antipin M. I., Vysotskaya O. N.</i>	
<i>Cryopreservation of seeds Disa uniflora (Orchidaceae)</i>	165

Новосельский И. Ю., Гриусевич П. В., Соколик А. И., Демидчик В. В.	
Механизм редокс-зависимой активации калиевого канала плазматической мембраны клеток корня растений <i>Arabidopsis</i> , выращенных в условиях <i>in vitro</i>	166
<i>Navaselskiy I. Y., Hryvusevich P. V., Sokolik A. I., Demidchik V. V.</i>	
The mechanism of redox-dependent K ⁺ channel activation in the plasma membrane of <i>Arabidopsis</i> plants cultivated <i>in vitro</i>	167
Павличенко В. В., Протопопова М. В., Войников В. К.	
Особенности микроклонального размножения и агробактериальной генетической трансформации тополя берлинского	168
<i>Pavlichenko V. V., Protopopova M. V., Voinikov V. K.</i>	
The peculiarities of micropropagation and agrobacterium mediated transformation of Berlin poplar	169
Павлова И. А.	
Вегетирующая коллекция растений винограда <i>in vitro</i> , условия хранения	170
<i>Pavlova I. A.</i>	
A vegetating collection of grape plants <i>in vitro</i> : storage conditions	171
Павлова И. В., Купреенко Н. П., Булахова А. С.	
Использование методов <i>in vitro</i> в отечественном селекционном процессе луковых культур	172
<i>Pavlova I. V., Kupreenko N. P., Bulahova A. S.</i>	
Present state of tissue cultures in belorussian onion breeding	173
Пермякова Н. В., Сидорчук Ю. В., Маренкова Т. В., Кузнецов В. В., Хозеева С. А., Загорская А. А., Дейнеко Е. В.	
Сайт-специфическое редактирование модельного гена <i>gfp</i> в геноме сuspensionной культуры клеток <i>Arabidopsis thaliana</i> L.	174
<i>Permyakova N. V., Sidorchuk Yu. V., Marenkova T. V., Kuznetsov V. V., Khozeeva S. A., Zagorskaya A. A., Deineko E. V.</i>	
Targeted genome editing of the model gene <i>gfp</i> in the genome of the cell suspension culture of <i>Arabidopsis thaliana</i> L.	175
Першина Л. А., Белова Л. И., Трубачеева Н. В., Осадчая Т. С., Кравцова Л. А., Белан И. А., Россеева Л. П., Немченко В. В., Абакумов С. Н.	
Методы <i>in vitro</i> для получения аллоплазматических и ДГ линий (<i>H. vulgare</i>)- <i>T. aestivum</i> , используемых в селекции яровой мягкой пшеницы	176
<i>Pershina L. A., Osadchaya T. S., Trubacheeva N. V., Belan I. A., Rosseeva L. P., Nemchenko V. V., Abakumov S. N.</i>	
<i>In vitro</i> methods for the development of alloplasmic and DH lines (<i>H. vulgare</i>)- <i>T. aestivum</i> used in the breeding of spring common wheat	177
Петрин Н. И., Базарнова Н. Г., Геньш К. В. Тихомирова Л. И.	
Содержание мангиферина в растениях-регенерантах <i>Iris sibirica</i> L.	178
<i>Petrin N. I., Bazarnova N. G., Gensh K. V., Tikhomirov L. I.</i>	
The contents mangiferin in plants-regenerante <i>Iris sibirica</i> L.	179

<i>Петросян М. Т., Саакян Н. Ж., Алоян С., Трчунян А.</i>	
Сравнительный анализ химического состава и биологической активности интактного растения и изолированной культуры <i>Amberboa sosnovskyi</i> ILJIN	180
<i>Petrosyan M. T., Sahakyan N. Zh., Aloyan S., Trchounian A.</i>	
Comparative analysis of <i>Amberboa sosnovskyi</i> ILJIN intact plant and isolated culture chemical composition and biological activity	181
<i>Пивоварова Н. С., Повыдыш М. Н., Каухова И. Е., Лужанин В. Г.</i>	
Коллекция штаммов лекарственных растений СПХФУ, как научная база для разработки инновационных лекарственных средств	182
<i>Pivovarova N. S., Povydysh M. N., Kauhova I. E., Luzhanin V. G.</i>	
Tissue cultures of medicinal plants in SPCPU as a base for the development of innovative medicines	183
<i>Плаксина Т. В.</i>	
Оптимизация питательных сред при микроразмножении садовых культур	184
<i>Plaksina T. V.</i>	
Nutrient media optimization in garden crops micropagation	185
<i>Пржевальская Д. А., Черныш М. А., Костень А. А., Колбанов Д. В., Демидчик В. В.</i>	
Воздействие наночастиц серебра, полученных на основе «зеленого» наносинтеза, на развитие корневой системы микроклонов <i>Salix fragilis</i> L.	
и контаминацию патогенными грибами в культуре <i>in vitro</i>	186
<i>Przhevalskaia D. A., Charnysh M. A., Kosten A. A., Kolbanov D. V., Demidchik V. V.</i>	
The effect of silver nanoparticles obtained on the basis of “green” nanosynthesis on the development of the root system of microclones <i>Salix fragilis</i> L.	
and contamination by pathogenic fungi in culture <i>in vitro</i>	187
<i>Решетников В. Н.</i>	
Биохимическое изучение и биотехнологическое использование асептических коллекционных фондовaborигенных и интродуцированных растений	188
<i>Reshetnikov V. N.</i>	
Biochemical study and biotechnological use of aseptic collection funds of aborigenic and introduced plants	189
<i>Саакян Н. Ж., Петросян М. Т., Трчунян А.</i>	
Антиоксидантная активность <i>in vitro</i> культуры <i>Ajuga genevensis</i> L.	190
<i>Sahakyan N., Petrosyan M., Trchounian A.</i>	
The antioxidant activity of <i>Ajuga genevensis</i> L. <i>in vitro</i> culture	191
<i>Сагдуллаев Ш. Ш.</i>	
Ценные лекарственные растения флоры Узбекистана и способы их сохранения	192
<i>Sagdullaev Sh. Sh.</i>	
Valuable medicinal plants of the flora of Uzbekistan and ways to preserve them	193
<i>Самохина В. В., Мацкевич В. С., Соколик А. И., Демидчик В. В.</i>	
Анализ стресс-индукции выхода ионов калия из клеток корня высших растений, культивируемых <i>in vitro</i>, с помощью метода меченых атомов	194

Samokhina V. V., Mackievic V. S., Sokolik A. I., Demidchik V. V.	Analysis of the stress-induced efflux of potassium ions from root cells of higher plants cultivated <i>in vitro</i> , using radioactively-labelled ions	195
Сащенко М. Н., Подвигина О. А.		
Морфологические особенности межвидовых гибридов сахарной свёклы	196	
Sashchenko M. N., Podvigina O. A.		
Morphological features of interventional hybrids sugar beets	197	
Семанюк Т. В., Дубинич В. Л., Кондратюк А. В., Родькина И. А., Козлов В. А.		
Получение и оценка растений регенерантов от слияния протопластов		
<i>Solanum tuberosum</i> и <i>Solanum neoantipoviczii</i>	198	
Semanyuk T. V., Dubinich V. L., Kandratsiuk A. V., Rodzkina I. A., Kozlov V. A.		
Developing and evaluating of regenerant plants from the fusion		
of <i>Solanum tuberosum</i> and <i>Solanum neoantipoviczii</i> protoplasts	199	
Семенцова М. В., Высоцкая О. Н.		
Криоустойчивость апикальных меристем купены лекарственной (<i>Polygonatum odoratum</i>),		
изолированных из растений после длительного культивирования <i>in vitro</i>	200	
Sementsova M. V., Vysotskaya O. N.		
Cryo resistance of meristem apices isolated from Solomon's seal plantlets		
after long-term <i>in vitro</i> culture (<i>Polygonatum odoratum</i>)	201	
Семёнова К. П., Тихомирова Л. И.		
Содержание суммы флавоноидов в растениях-регенерантах <i>Iris sibirica</i> L.		
в зависимости от гормонального состава питательных сред	202	
Semenova K. P., Tikhomirova L. I.		
The content of the amount of flavonoids in plants regenerating <i>Iris sibirica</i> L.,		
depending on the hormonal composition of nutrient media	203	
Середа М. М., Васильченко Е. В., Верещагина А. В.		
Микроклональное размножение гибридных сортов гибискуса (<i>Hibiscus sp.</i>)	204	
Sereda M. M., Vasilchenko E. V., Vereshchagina A. V.		
Micropagation of hybrid <i>Hibiscus sp.</i> varieties	205	
Сергеева Л. Е., Хоменко Л. А., Бронникова Л. И.		
Клеточные культуры как экспериментальные системы исследования		
генотипов пшеницы, устойчивых к промораживанию	206	
Sergeeva L. E., Khomenko L. A., Bronnikova L. I.		
Cell cultures as experimental systems for investigation of freezing tolerant wheat genotypes	207	
Смолов А. П.		
Формы минерального азота и фактор pH в формировании рибосом		
растительной клетки <i>in vitro</i>	208	
Smolov A. P.		
The forms of mineral nitrogen and pH factor in ribosomes formation of plant cell <i>in vitro</i>	209	

Соболькова Г. И., Кочкин Д. В., Титова М. В., Григорьев Р. О., Клюшин А. Г. Получение каллусов женьшена вьетнамского <i>Panax vietnamensis</i> Ha et Grushv., синтезирующих тритерпеновые гликозиды	210
<i>Sobolkova G. I., Kochkin D. V., Titova M. V., Grigoryev R. O., Klyushin A. G.</i> <i>Preparation of the callus of the Vietnamese ginseng <i>Panax vietnamensis</i> Ha et Grushv.,</i> <i>synthesizing triterpene glycosides</i>	211
Соловьева А. И., Высоцкая О. Н. Характер воздействия криосохранения методом дегидратации на генетическую стабильность растительного материала <i>Triticum aestivum</i> и <i>Fragaria vesca</i>	212
<i>Solov'eva A. I., Vysotskaya O. N.</i> <i>Influence character of dehydration cryopreservation on genetic stability</i> <i>of <i>Triticum aestivum</i> and <i>Fragaria vesca</i> plant material</i>	213
Спиридович Е. В., Власова А. Б., Козлова О. Н., Вайновская И. Ф., Филипеня В. Л., Юхимук А. Н., Хотляник Н. В., Кузьменкова С. М., Решетников В. Н. Биотехнологии сохранение растений: коллекция <i>in vitro</i> и банк ДНК редких видов Центрального ботанического сада НАН Беларуси	214
<i>Spiridovich E. V., Vlasava N. B., Kozlova O. N., Vaynovskaya I. F., Yukhimuk A. N.,</i> <i>Filipenia V. L., Khotlyanik N. V., Kuzmenkova S. M., Reshetnikov V. N.</i> <i>Plant biotechnology conservation: collections <i>in vitro</i> and DNA bank</i> <i>of rare species in the Central botanical garden NAS of Belarus</i>	215
Спринчану Е. К., Антипин М. И., Высоцкая О. Н. Прорастание семян шести видов ковылей <i>Stipa</i> L. до и после криосохранения	216
<i>Sprinchanou E. K., Antipin M. I., Vysotskaya O. N.</i> <i>The germination of six needlegrass species (<i>Stipa</i> L.) before and after cryopreservation</i>	217
Степанова А. Ю., Соловьева А. И., Евсюков С. В. Изучение взаимосвязи между активностью глюкуронидазы и образованием флавон-агликонов в дифференцированных и недифференцированных <i>in vitro</i> культурах шлемника байкальского	218
<i>Stepanova A. Yu., Solov'eva A. I., Evsyukov S. V.</i> <i>Investigation of relationship between β-glucuronidase activity and flavone-aglycones</i> <i>content in differentiated and undifferentiated <i>in vitro</i> Baikal skullcap cultures</i>	219
Субботин А. М., Петров С. А., Мальчевский В. А. Хрупа Д. А. Цитогенетический анализ влияния бактерии <i>Serratia fonticola</i> , выделенных из проб многолетнемерзлых пород, на клетки корневой системы <i>Allium cepa</i> L.	220
<i>Subbotin A. M., Petrov S. A., Malchevsky V. A., Khrupa D. A.</i> <i>The cytogenetic analysis of influence of a bacterium of <i>Serratia fonticola</i> allocated</i> <i>from samples of permafrost rock on cages of the root system <i>Allium cepa</i> L.</i>	221
Суворова Г. Н. Биотехнологические методы в селекции чечевицы	222
<i>Suvorova G. N.</i> <i>Biotechnological approaches in lentil breeding</i>	223

Супрун И. И., Маляровская В. И., Степанов И. В., Самарина Л. С.	
Перспективность использования ISSR и IRAP ДНК-маркеров для анализа генетической стабильности видов <i>Eryngium maritimum</i> L., <i>Galanthus woronowii</i> Losinsk., <i>Campanula sclerophylla</i> Kolak. при размножении <i>in vitro</i>	224
<i>Suprun I. I., Malyarovskaya V. I., Stepanov I. V., Samarina L. S.</i>	
Prospects of the use of ISSR and IRAP DNA markers for the analysis of genetic fidelity of species <i>Eryngium maritimum</i> L., <i>Galanthus woronowii</i> Losinsk., <i>Campanula sclerophylla</i> Kolak. after <i>in vitro</i> propagation	225
Суханова Е. С., Соболькова Г. И.	
Получение культуры клеток <i>Ajuga turkestanica</i> (Regel) Briq. — продуцента эcdистероидов	226
<i>Sukhanova E. S., Sobolkova G. I.</i>	
Obtaining of <i>Ajuga turkestanica</i> (Regel) Briq. cell culture as a producer of ecdysteroids	227
Суханова Е. С., Соболькова Г. И.	
Получение каллусных культур клеток ценных лекарственных растений Ближнего Востока: <i>Mandragora turcomanica</i> и <i>Alhagi persarum</i>	228
<i>Sukhanova E. S., Sobolkova G. I.</i>	
Obtaining cell cultures of valuable medicinal plants of the Middle East: <i>Mandragora turcomanica</i> and <i>Alhagi persarum</i>	229
Суханова Е. С., Куличенко И. Е., Соболькова Г. И.	
Всероссийская коллекция культур клеток высших растений ИФР РАН (УНУ ВККК ВР)	230
<i>Sukhanova E. S., Kulichenko I. E., Sobolkova G. I.</i>	
All-Russian Plant Cell Culture Collection of IPPRAS (USU RPCCC)	231
Теберекова Т. И., Тихомирова Л. И.	
Биотехнология получения растительного сырья <i>Potentilla chrysanthra</i> Trev., содержащего биологически активные вещества	232
<i>Teberekova T. I., Tikhomirova L. I.</i>	
Biotechnology of receiving vegetable <i>Potentilla chrysanthra</i> Trev. raw materials, containing biologically active agents	233
Титова М. В., Фоменков А. А., Суханова Е. С., Шумило Н. А., Котенкова Е. А.	
Токсикологическое исследование суспензионной культуры клеток <i>Panax japonicus</i>	234
<i>Titova M. V., Fomenkov A. A., Sukhanova E. S., Shumilo N. A., Kotenkova E. A.</i>	
Toxicological study of a <i>Panax japonicus</i> suspension cell culture	235
Тихомирова Л. И.	
Некоторые особенности морфогенеза <i>Iris ensata</i> Thunb. в культуре <i>in vitro</i>	236
<i>Tikhomirova L. I.</i>	
Some features of morphogenesis of <i>Iris ensata</i> Thunb. in <i>in vitro</i> culture	237
Ткаченко О. В., Евсеева Н. В., Бурыгин Г. Л., Каргаполова К. Ю., Лобачев Ю. В., Матора Л. Ю., Щеголев С. Ю.	
Эффективность культивирования клеток и тканей растений <i>in vitro</i> в присутствии бактерий и их метаболитов	238
<i>Tkachenko O. V., Evseeva N. V., Burygin G. L., Kargapolova K. Yu.,</i>	

<i>Lobachev Yu. V., Matara L. Yu., Shchyogolev S. Yu.</i>	
The efficiency of plant cells and tissues <i>in vitro</i> culture in the presence of bacteria and their metabolites	239
<i>Томилова С. В., Глаголева Е. С., Лабунская Е. А., Тухтаманова А. С., Галишев Б. А., Кочкин Д. В., Носов А. М.</i>	
Получение и характеристика культур клеток эндемичного вида наперстянки <i>Digitalis ciliata</i> Trautv. — продуцента сердечных гликозидов	240
<i>Tomilova S. V., Glagoleva E. S., Labunskaya E. A., Tuhtamanova A. S., Galishov B. A., Kochkin D. V., Nosov A. M.</i>	
Obtaining and investigation of the cell cultures of the endemic plant of <i>Digitalis ciliata</i> Trautv., a producer of cardiac glycosides	241
<i>Третьякова И. Н., Пак М. Э., Казаченко А. С., Ахиярова Г. Р., Кудоярова Г. Р.</i>	
Соматический полиэмбриогенез клеточных линий лиственницы сибирской (<i>Larix sibirica</i>) <i>in vitro</i> (мульти-пликация, гормональная регуляция и генотипирование)	242
<i>Tretyakova I. N., Pak M. E., Kazachenko A. S., Akhiyarova G. R., Kudoyarova G. R.</i>	
Somatic polyembryogenesis of cell lines of Siberian larch (<i>Larix sibirica</i>) <i>in vitro</i> (multiplication, hormonal regulation and genotyping)	243
<i>Тюрина А. А., Павленко О. С., Кабардаева К. В., Берестовой М. А., Гра О. А., Фадеев В. С., Мустафаев О., Голденкова-Павлова И. В.</i>	
Транзиентная экспрессия гетерологичных генов в растениях — новые возможности исследователя в решении фундаментальных проблем и прикладных задач	244
<i>Tyurina A. A., Pavlenko O. S., Kabardaeva K. V., Berestovoy M. A., Gra O. A., Fadeev V. S., Mustafaev O., Goldenkova-Pavlova I. V.</i>	
Transient expression of heterologous genes in plants — new possibilites for the researcher to solve the fundamental and applied problems	245
<i>Уснич С. Л., Мацкевич В. С., Пржевальская Д. А., Черныш М. А., Шашко А. Ю., Бондаренко В. Ю., Колбанов Д. В., Демидчик В. В.</i>	
Стимуляция синтеза активных форм кислорода в корнях микроклонов древесных растений при их выведении в условия <i>ex vitro</i>	246
<i>Usnich S. L., Mackievic V. S., Przhevalskaia D. A., Charnysh M. A., Shashko A. Yu., Bandarenka V. Yu., Kalbanov D. V., Demidchik V. V.</i>	
Stimulation of synthesis of reactive oxygen forms in the roots of microcloths of wood plants during extraction to <i>ex vitro</i> conditions	247
<i>Федулова Т. П., Ржевский С. Г., Гродецкая Т. А.</i>	
Молекулярно-биологические особенности культивируемых селекционно-ценных генотипов тополя и осины на основе SSR-маркеров	248
<i>Fedulova T. P., Rzhevsky S. G., Grodetskaya T. A.</i>	
Molecular-biological features of cultivated selection-valuable genotypes of poplar and aspen on the basis of SSR-markers	249
<i>Федулова Т. П., Подвигина О. А.</i>	
Молекулярно-генетическое тестирование DH-линий сахарной свёклы (<i>Beta vulgaris</i> L.)	250
<i>Fedulova T. P., Podvigina O. A.</i>	
Molecular-genetic testing of sugar beet (<i>Beta vulgaris</i> L.) DH-lines	251

Фоменков А. А., Титова М. В., Суханова Е. С., Иванов И. М., Василевская Е. Р.	252
Анаболические свойства суспензионной культуры клеток <i>Dioscorea deltoidea</i> Wall.	252
<i>Fomenkov A. A., Titova M. V., Sukhanova E. S., Ivanov I. M., Vasilevskaya E. R.</i>	
Anabolic properties of the <i>Dioscorea deltoidea</i> Wall suspension cell culture	253
Харитонов Т. Д., Титова М. В., Соболькова Г. И., Чернобурова Е. И., Заварзин И. В., Носов А. М.	254
Исследование содержания эcdистероидов в культуре клеток <i>Ajuga turkestanica</i>	254
<i>Kharitonov T. D., Titova M. V., Sobolkova G. I., Chernoburova E. I., Zavarzin I. V., Nosov A. M.</i>	
The study of the content of ecdysteroids in the culture of cells of <i>Ajuga turkestanica</i>	255
Хотляник Н. В., Зубарев А. В., Лазарук Г. В., Спиридович Е. В.	256
Асептическая коллекция — биотехнологический подход к омоложению видовой сирени	256
<i>Khatlianik N. V., Zubarev A. V., Lazaruk H. V., Spiridovich E. V.</i>	
Aseptic collection — the biotechnological method of rejuvenation of Lilac species plants	257
Хуснетдинова Л. З., Фардеева М. Б.	258
Оценка жизнеспособности эксплантов видов рода <i>Astragalus</i> L. <i>in vitro</i>	258
<i>Khusnetdinova L. Z., Fardeeva M. B.</i>	
Evaluation of explant viability of some species of genus <i>Astragalus</i> L. <i>in vitro</i>	259
Черкасова Н. Н., Колесникова Е. О., Жужжалова Т. П.	260
Выделение кислотоустойчивых форм сахарной свёклы в условиях <i>in vitro</i>	260
<i>Cherkasova N. N., Kolesnikova E. O., Zhuzhhalova T. P.</i>	
Obtaining of acid-resistant sugar beet forms under <i>in vitro</i> conditions	261
Чернобай Н. А., Кадникова Н. Г.	262
Толерантность клеток микроводоросли <i>Dunaliella salina</i> к низким температурам в зависимости от состава сред культивирования	262
<i>Chernobai N. A., Kadnikova N. G.</i>	
Tolerance of <i>Dunaliella salina</i> microalgae cells to low temperatures depending on composition of culture media	263
Черныш М. А., Пржевальская Д. А., Горский И. А., Цыбульская Л. А., Жабинский В. Н., Хрипач В. А., Демидчик В. В.	264
Воздействие брацциностероидов на рост и морфологические характеристики клеток протокормов <i>Phalaenopsis</i> × <i>hybridum</i> Blume в культуре <i>in vitro</i>	264
<i>Charnysh M. A., Przhevalskaia D. A., Horski I. A., Tsibulskaya L. A., Zhabinskii V. N., Khripach V. A., Demidchik V. V.</i>	
Effects of brassinosteroids on growth and cell morphology of <i>Phalaenopsis</i> × <i>hybridum</i> Blume protocorms cultivated <i>in vitro</i>	265
Чижик О. В.	266
Протеомика в биотехнологии растений	266
<i>Chizhik O. V.</i>	
Proteomics in plant biotechnology	267

Шишилова-Соколовская А. М., Савчин Д. Г., Урбанович О. Ю., Федосеева И. В., Боровский Г. Б.	
Растения <i>Nicotiana tabacum</i>, экспрессирующие ген «внешней» нефосфорилирующей NADH дегидрогеназы — <i>ndb2</i> из <i>Arabidopsis thaliana</i> в смысловой и антисмысловой ориентации	268
<i>Shishlova-Sokolovskaya A. M., Savchin D. G., Urbanovich O. Yu., Fedoseyeva I. V., Borovsky G. B.</i>	
Nicotiana tabacum plants expressing the gene of “external” non-phosphorylating NADH dehydrogenase — <i>ndb2</i> of <i>Arabidopsis thaliana</i> in a sense and antisense orientation	269
Ширнина И. В.	
Особенности клonalного микроразмножения и сохранения представителей семейства <i>Liliaceae</i> Juss. в культуре <i>in vitro</i>	270
<i>Shirnina I. V.</i>	
Features of clonal micropropagation and conservation of representatives of the <i>Liliaceae</i> Juss. family. <i>in vitro</i>	271
Швидченко В. К., Киргизова И. В., Гаджимурадова А. М.	
Изучение каллусообразующей способности различных эксплантов картофеля <i>Solanum tuberosum</i> L.	272
<i>Shvidchenko V. K., Kirgizova I. V., Gajimuradova A. M.</i>	
Studying of the callus-forming ability of various potato (<i>Solanum tuberosum</i> L.) explants	273
Шпаковский Г. В., Бабак О. Г., Халилуев М. Р., Бердичевец И. Н., Баранова Е. Н., Кубрак С. В., Клыков В. Н., Словохотов И. Ю., Шпаковский Д. Г., Шематорова Е. К., Спивак С. Г., Кильчевский А. В.	
Генетически трансформированные растения томата, табака и наперстянки в изучении стероидных гормональных систем и перспективы их использования в агробиотехнологии и фармакологии	274
<i>Shpakovski G. V., Babak O. G., Khaliluev M. R., Berdichevets I. N., Baranova E. N., Kubrak S. V., Klykov V. N., Slovokhotov I. Yu., Shpakovski D. G., Shematorova E. K., Spivak S. G., Kilchevsky A. V.</i>	
Genetically transformed plants of tomato, tobacco and <i>Digitalis</i> in the study of steroid hormonal systems and prospects of their use in agrobiotechnology and pharmacology	275
Шуклина А. С.	
Оптимизация индукции соматического эмбриогенеза сосны сибирской (<i>Pinus sibirica</i>) в культуре <i>in vitro</i>	276
<i>Shuklina A. S.</i>	
Optimization of somatic embryogenesis induction of siberian pine (<i>Pinus sibirica</i>) in culture <i>in vitro</i>	277
Шуплецова О. Н.	
Клеточная технология создания сортов ячменя с комплексной устойчивостью к ионной токсичности металлов и засухе	278
<i>Shupletsova O. N.</i>	
Cell technology to create barley varieties with complex resistance to ion toxicity of metals and drought	279
Эльконин Л. А., Итальянская Ю. В., Панин В. М.	
Генетическая трансформация для улучшения питательной ценности зернового сорго	280
<i>Elkonin L. A., Italianskaya Yu. V., Panin V. M.</i>	
Genetic transformation for improvement of the nutritional value of grain sorghum	281

Юрин В. М., Дитченко Т. И., Молчан О. В., Филиппова С. Н.	
Технология получения линий с повышенным содержанием ценных фармакологически активных соединений на основе иммобилизованных клеток лекарственных растений	282
<i>Yurin V. M., Ditchenko T. I., Molchan O. V., Filippova S. N.</i>	
The technology of medicinal plant cell lines obtaining with an increased content of pharmacologically valuable compounds based on immobilization method	283
Яковлева Г. А., Семанюк Т. А., Дубинич В. Л., Кондратюк А. В., Родькина И. А.	
Первичная и вторичная соматическая гибридизация картофеля	284
<i>Yakovleva G. A., Semanyuk T. V., Dubinitch V. L., Kandratsiuk A. V., Rodzkina I. A.</i>	
Primary and secondary potato somatic hybridization	285
Яхонт Ю. В., Родькина И. А.	
Наследование маркерного гена npt II в генеративных поколениях трансгенного картофеля при анализирующих скрещиваниях	286
<i>Yakhont Yu. V., Rodzkina I. A.</i>	
Inheritance marker gene npt II in sexual generations of transgenic potato in test crosses	287
Dapkuniene S., Ziemyte I.	
Micropagation of common lilac (<i>Syringa vulgaris</i> L.) cultivars	288
Demidchik V. V.	
ROS sensors in the plant plasma membrane: study using <i>Arabidopsis thaliana</i> whole plant culture	289
Gharari Z., Sharafi A., Bagheri K., Yazdinejad A.	
<i>In vitro</i> direct regeneration of <i>Viola caspia</i> subsp. <i>sylvestrioides</i> Marcussen from petiole and leaf explants	290
<i>Gharari Z., Sharafi A., Bagheri K., Danafar H., Yazdinejad A.</i>	
Analysis of the chemical composition of the essential oil of <i>Scutellaria bornmuelleri</i> using GC-MS	291
Hyung-Eun Kim, Yun-Ji Park, Jae-Heok Shin, Young-Sik Gil, So-Young Park	
Morphological and molecular response to thermal stress in <i>in vitro</i> grown <i>Cnidium officinale</i> Makino	292
Keon-Il Kim, Thanh-Tam Ho, So-Young Park	
Changes of ginsenosides content by LAB bacteria co-cultivation in adventitious root cultures of <i>Panax ginseng</i>	293
Panis B., Popova E.	
The role of plant cryopreservation in guaranteeing global food security	294
Sharafi A., Sharafi A. A., Yaroshko O.	
Metabolic engineering of morphinan alkaloids in transgenic cultures of <i>Papaver bracteatum</i>	295
Sharafi A. A., Yaroshko O., Sharafi A.	
Genetically transformed root induction and shoot organogenesis of <i>Dracocephalum kotschy</i>	296
Shevchenko N. O.	
Cryopreservation of garlic, grape and sweet potato meristems with modified vitrification solution	297

<i>Shri Mohan Jain</i>	
<i>Advances in plant tissue culture and their applications in crop improvement</i>	<i>298</i>
<i>Shulgina A. A., Kalashnikova E. A., Tarakanov I. G.</i>	
<i>The influence of different factors on morphological parameters of <i>Stevia rebaudiana</i> in vitro</i>	<i>299</i>
<i>Sokolovska-Sergienko O. G., Dubrovna O. V., Kulesh S. S., Kiriziy D. A., Priadkina G. O., Stasik O. O.</i>	
<i>Activity of antioxidant enzymes in chloroplasts and photosynthetic activity transgenic wheat plants with RNA-suppressor of the proline dehydrogenase gene under drought</i>	<i>300</i>
<i>Yang L., Shen H. L., Zhang P.</i>	
<i>Cell morphological structure and hydrogen peroxide metabolism in somatic embryogenesis of hardwood species: a case study in <i>Fraxinus mandshurica</i></i>	<i>301</i>
<i>Yaroshko O. M., Gajdosova A., Kuchuk M. V.</i>	
<i>Microclonal multiplication and callus formation of <i>Amaranthus caudatus</i> L. cv. Karmin</i>	<i>302</i>
<i>Именной указатель</i>	<i>303</i>
<i>Index</i>	<i>308</i>