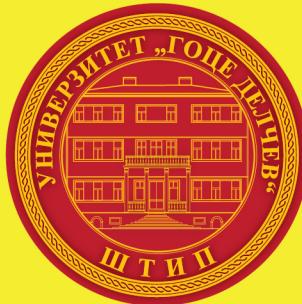


**УНИВЕРЗИТЕТ „ГОЦЕ ДЕЛЧЕВ“ - ШТИП
ЗЕМЈОДЕЛСКИ ФАКУЛТЕТ**

UDC 63 (058)

ISSN 1409-987X
ISSN 1857-8608 on line



**ГОДИШЕН ЗБОРНИК
2015
YEARBOOK**



ГОДИНА 13

VOLUME XIII

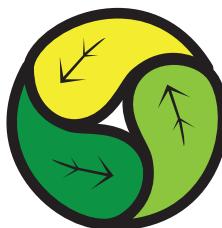
**GOCE DELCEV UNIVERSITY - STIP
FACULTY OF AGRICULTURE**

**УНИВЕРЗИТЕТ „ГОЦЕ ДЕЛЧЕВ“ – ШТИП
ЗЕМЈОДЕЛСКИ ФАКУЛТЕТ**

UDC 63(058)
ISSN 1409-987X
ISSN 1857-8608 on line



**ГОДИШЕН ЗБОРНИК
2015
YEARBOOK**



ГОДИНА 13

VOLUME XIII

**UNIVERSITY “GOCE DELCEV” – STIP
FACULTY OF AGRICULTURE**



**ГОДИШЕН ЗБОРНИК
УНИВЕРЗИТЕТ „ГОЦЕ ДЕЛЧЕВ“ - ШТИП, ЗЕМЈОДЕЛСКИ ФАКУЛТЕТ
YEARBOOK
GOCE DELCEV UNIVERSITY - STIP, FACULTY OF AGRICULTURE**

Издавачки совет

Проф. д-р Саша Митрев

Проф. д-р Илија Каров

Проф. д-р Блажко Боев

Проф. д-р Лилјана Колева-Гудева

Проф. д-р Рубин Гулабоски

М-р Ристо Костуранов

Editorial board

Prof. Sasa Mitrev, Ph.D

Prof. Ilija Karov, Ph.D

Prof. Blazo Boev, Ph.D

Prof. Liljana Koleva-Gudeva Ph.D

Prof. Rubin Gulaboski, Ph.D

Risto Kosturanov, M.Sc

Редакциски одбор

Проф. д-р Саша Митрев

Проф. д-р Илија Каров

Проф. д-р Блажко Боев

Проф. д-р Лилјана Колева-Гудева

Проф. д-р Верица Илиева

Проф. д-р Љупчо Михајлов

Проф. д-р Рубин Гулабоски

Доц. д-р Душан Спасов

Editorial staff

Prof. Sasa Mitrev, Ph.D

Prof. Ilija Karov, Ph.D

Prof. Blazo Boev, Ph.D

Prof. Liljana Koleva-Gudeva Ph.D

Prof. Verica Ilieva, Ph.D

Prof. Ljupco Mihajlov, Ph. D

Prof. Rubin Gulaboski, Ph.D

Ass. prof. Dušan Spasov, Ph.D

Одговорен уредник

Проф. д-р Саша Митрев

Главен уредник

Проф. д-р Лилјана Колева-Гудева

Администратор

Доц. д-р Емилија Костадиновска

Јазично уредување

Даница Гавриловска-Атанасовска

(македонски јазик)

Биљана Иванова

(англиски јазик)

Editor in chief

Prof. Sasa Mitrev, Ph.D

Managing editor

Prof. Liljana Koleva-Gudeva Ph.D

Administrator

Emilija Kostadinovska, Ph.D

Language editor

Danica Gavrilovska-Atanasovska

(Macedonian)

Biljana Ivanova

(English)

Техничко уредување

Славе Димитров

Благој Михов

Technical editor

Slave Dimitrov

Blagoj Mihov

Редакција и администрација

Универзитет „Гоце Делчев“-Штип

Земјоделски факултет

ул. „Крсте Мисирков“ 10-А

п. фах 201, 2000 Штип

Р. Македонија

Address of the editorial office

Goce Delcev University – Štip

Faculty of Agriculture

Krste Misirkov 10-A

PO box 201, 2000 Štip,

R. of Macedonia



СОДРЖИНА CONTENT

Емилија Костадиновска, Саша Митрев, Раде Русевски, Илија Каров и Виолета Димовска Присуство на вирусот на свиткување на листовите кај виновата лоза во Македонија Emilija Kostadinovska, Sasa Mitrev, Rade Rusevski, Ilija Karov, Violeta Dimovska Presence of grapevine leafroll associated virus in the vineyards in the Republic of Macedonia	5
Сања Костадиновиќ Величковска, Саша Митрев, Фиданка Илиева, Јупчо Михајлов Сензорна и аналитичка евалуација на ладно-цедени масла од сончоглед Sanja Kostadinović Veličkovska, Saša Mitrev, Fidanka Ilieva, Ljupco Mihajlov Sensory and analytic evaluation of cold-pressed sunflower oils	25
Фиданка Трајкова, Лилјана Колева-Гудева и Саша Митрев Култура на зиготски ембриони од кајсија (<i>Prunus Armeniaca L.</i>) Fidanka Trajkova, Liljana Koleva Gudeva and Sasa Mitrev Zygotic embryos culture from apricot (<i>Prunus Armeniaca L.</i>)	39
Јупчо Михајлов, Весна Зајкова Панова, Биљана Балабанова Фиторемедијација со соја на загадени земјоделски почви со кадмиум Ljupco Mihajlov, Vesna Zajkova Panova, Biljana Balabanova Soybean phytoremediation of cadmium polluted agricultural soils	49
Биљана Балабанова, Саша Митрев, Виолета Иванова-Петропулос, Рубин Гулабоски Одредување на изотопи на олово во вино и масло за јадење со примена на индуктивно спрегната плазма со масена спектрометрија Biljana Balabanova, Sasa Mitrev, Violeta Ivanova-Petropulos, Rubin Gulaboski Isotopic lead measurements in wine and edible oil using inductively coupled plasma with mass spectrometry	59
Лилјана Колева-Гудева, Фиданка Трајкова и Јулијана Троицки Стимулирање на вегетативното размножување со ауксини кај рузмарин (<i>Rosmarinus Officinalis L.</i>) и жалфија (<i>Salvia Officinalis L.</i>) Liljana Koleva Gudeva, Fidanka Trajkova and Julijana Troicki Stimulation of vegetative propagation with auxins in rosemary (<i>Rosmarinus Officinalis L.</i>) and sage (<i>Salvia Officinalis L.</i>)	69



Наталија Маркова Руждиќ, Љупчо Михајлов, Верица Илиева, Сонja Ивановска Квалитетно-технолошки својства кај домашни дворедни форми на јачмен Natalija Markova Ruzdik, Ljupcho Mihajlov, Verica Ilieva, Sonja Ivanovska Qualitative - technological properties at domestic two row barley genotypes	83
Биљана Балабанова, Блажо Боев, Саша Митрев, Виолета Иванова- Петропулос Метод за одредување на содржината на 35 елементи во различни примероци со примена на микробранова дигестија и индуктивно спретната плазма со масена спектрометрија (icp-ms) Biljana Balabanova, Blazo Boev, Sasa Mitrev, Violeta Ivanova-Petropulos Method for determination of 35 elements content in various samples with application of microwave digestion and inductively coupled plasma with mass spectrometry (icp-ms)	99
Душан Спасов, Драгица Спасова, Мите Илиевски, Билјана Атанасова Влијание на температурата врз интензитетот на појава на памуковата совица (<i>Heliothis obsoleta</i> FABR. = <i>Helicoverpa armigera</i> HB.) како штетник на пиперката во струмичкиот регион Dusan Spasov, Dragica Spasova, Mite Ilievski, Biljana Atanasova The influence of the temperature at the intensity of the spread of the cotton bollworm (<i>Heliothis obsoleta</i> FABR. = <i>Helicoverpa armigera</i> HB.) as a pest of the peppers in the strumica region	113
Виолета Иванова-Петропулос, Драгана Петрушева, Саша Митрев Методи за определување на SO ₂ и редуцирачки шекери во вина и алкохолни пијалаци Violeta Ivanova-Petropulos, Dragana Petruseva, Sasa Mitrev Methods for determination of SO ₂ and reducing sugars in wines and alcoholic beverages	119
Мите Илиевски, Драгица Спасова, Љупчо Михајлов, Душан Спасов, Наталија Маркова Руждиќ, Верица Илиева, Еленица Софијанова Производство и застапеност на житните растенија во Република Македонија Mite Ilievski, Dragica Spasova, Ljupco Mihajlov, Dusan Spasov, Natalija Markova Ruzdic, Verica Ilieva, Elenica Sofijanova Production and balance among of cereal plants in Republic of Macedonia	129



Оригинален научен труд

УДК 634.21:581.143.5(497.7-11)

КУЛТУРА НА ЗИГОТСКИ ЕМБРИОНИ ОД КАЈСИЈА (*PRUNUS ARMENIACA L.*)

Фиданка Трајкова¹, Лилјана Колева-Гудева¹ и Саша Митрев¹

Апстракт: Добивање на *in vitro* регенериирани растенија од касија (*Prunus armeniaca L.*) е важно за производство на подлоги за калемење на висококвалитетни сорти кајсија и за добивање на почетен материјал од кајсија без присуство на болести, посебно вирусот шарка, кој понатаму ќе се користи за калемење и производство на здрави садници. Во ова истражување се користени ембриони извадени од зрели семки на дива кајсија (*Prunus armeniaca L.*) соберени од природни популации или изолирани дрвја во Источна Македонија. MS медиумот збогатен со 1 mg/l BAP + 1 mg/l GA₃, 1,6 mg/l BAP + 0,3 mg/l GA₃ и 6 mg/l BAP + 1 mg/l GA₃ беше користен како медиум за стимулирање на регенерација на изданоци. Од тестираните регулатори на раст во различни комбинации и концентрации единствено MS + 1 mg/l BAP + 1 mg/l GA₃ даде позитивни резултати. Изненадувачки, поставените експлантanti на медиумот за вкоренување MS + 2 mg/l IBA резултираа со генерирање на корени, калус, новоформирани ембриони и соматски ембриоиди.

Клучни зборови: кајсија, зиготски ембриони, лисни розети, ембриоиди, вкоренување.

ZYGOTIC EMBRYOS CULTURE FROM APRICOT (*PRUNUS ARMENIACA L.*)

Fidanka Trajkova², Liljana Koleva Gudeva² and Sasa Mitrev²

Abstract: Obtaining *in vitro* regenerated plants from apricot (*Prunus armeniaca L.*) important for production of rootstocks of high quality trait varieties of apricot and for production of starting material for apricot which is disease free, especially from the virus sharka, which will further used for grafting and production of healthy plantlets. In this research are used embryos extracted from mature wild type apricot seeds (*Prunus armeniaca L.*) collected from natural populations and isolated trees in Eastern Macedonia. MS medium with addition of 1 mg/l BAP + 1 mg/l GA₃, 1,6 mg/l BAP + 0,3 mg/l GA₃ и 6 mg/l BAP + 1 mg/l GA₃ for stimulation of shoots regeneration. From tested

¹ Универзитет „Гоце Делчев“ - Штип, Земјоделски факултет

² Goce Delcev University - Stip, Faculty of Agriculture



growth regulators in different combinations and concentrations only MS + 1 mg/l BAP + 1 mg/l GA₃ gave positive results. Surprisingly, explants cultured on the rooting medium MS + 2 mg/l IBA resulted in generation of roots, callus, newly formed embryos and somatic embryoids.

Key words: *apricot, zygotic embryos, leaf rosettes, embryoids, rooting.*

1. Вовед

Кајсијата (*Prunus armeniaca* L.) најмногу се одгледува во медитеранските земји, Русија, САД, Иран и Пакистан, со вкупна површина во светот од 492.196 ha и вкупно светско производство од 3.956.640 t [1]. Во Република Македонија во 2014 година имало вкупно 181.530 стебла кајсија, од кои 162.399 родни стебла, со вкупно производство од 4.619 t [2].

Во тековните овоштарски практики, размножувањето на кајсијата се врши преку семка, пупки или калемење. Најпогоден метод за размножување на високоприносни сорти кајсија е калемењето, бидејќи ако се користи методот на вкоренување на резници од гранки се соочуваме со проблеми при вкоренувањето. Подлогите за калемење кај кајсијата се добиваат од семки. Користењето на растенијата од *Prunus armeniaca* L. е широко прифатено како подлога за калемење на кајсија. Како дополнување на садници од дива кајсија, можат да се користат и садници од семки од различни генотипови на кајсија. Една од најпосакуваните карактеристики на садниците за калеми е високата 'ртливост' на семките. Дормантноста на семките присутна во регионите со умерена клима го спречува 'ртењето на семките, па за да се надмине овој проблем се практикува стратификација, механичка стратификација, хидролиза во вода, регулатори на раст и аплицирање на витамини [3]. Од друга страна, сите коскести овошни видови, меѓу кои и кајсијата, се осетливи на вирусот шарка или plum pox virus (PPV). Овој вирус е еден од економски најважните болести на коскестото овошје. Иако вирусот е ендемски за Источна Европа, со текот на времето е раширен низ цела Европа, Медитеранот, во последно време на неколку локалитети на западната хемисфера. Неодамна се извршени испитувања поврзани со начинот на наследување на отпорноста на кајсијата кон вирусот на шарка (PPV) како начин за создавање на отпорни сорти и справување со вирусот [4]. Во Република Македонија е утврдено присуство на вирусот шарка кај примероци земени од млад овоштарник на слива што укажува дека заразата настанала во производството на садници [5]. Присуството на вирусот шарка кај млади насади од слива наведуваат дека шарката е присутна и кај насади од кајсија. Сите претходно



наведени факти укажуваат за потребата на воведување *in vitro* методи во создавањето, од една страна на квалитетна подлога за калемење на кајсија, а од друга страна добивање на почетен безвирусен материјал од кајсија што ќе обезбеди садници без присуство на шарка.

Досега не се вршени истражувања за ефектот на факторите во *in vitro* култури врз 'ртењето на зиготските ембриони соберени од дива кајсија во Република Македонија. Од тие причини, главна цел на ова истражување е да се развие протокол за култивирање на ембриони за дива кајсија како надополнување и алтернатива за веќе постоечките техники за 'ртење на семки од кајсија. Додатна цел на истражувањето е да се добијат целосно регенериирани растенија од кајсија со *in vitro* техника кои не се инфицирани со вирус на шарка.

2. Материјал и методи на работа

Експериментот описан во овој труд беше спроведен на Катедрата за растителна биотехнологија, Земјоделски факултет при Универзитет „Гоце Делчев“ - Штип, Република Македонија. Како почетен растителен материјал беа користени зиготски ембриони од зрели семки на дива кајсија (*Prunus armeniaca* L.), претходно исушени и извадени од семките на кајсија со внимателно кршење. Семките се соберени од природни популации или изолирани дрвја во Источна Македонија.

2.1. Регенерација на изданоци од ембриони на кајсија во *in vitro* услови

Дел од семките и ембрионите беа соодветно третирани со ладен третман на температура од 4°C во времетраење од 15 дена и поставени на MS медиум со определен состав на регулатори на раст. Дел од ембрионите беа извадени од семките и директно беа поставени на MS медиум со определен состав на регулатори на раст.

Ембрионите извадени од семките беа поставени на MS медиум со одредени концентрации на ВАР, GA₃ и IBA и беше следен нивниот развој со бележење на соодветните промени. Деталниот опис на составот на MS медиумот збогатен со присуство на одредени концентрации и комбинација од регулаторите на растот е даден во tabela 1.

2.2. Стерилизација на почетни експлантати – ембриони

Откако ембрионите беа изолирани од семките тие беа површински стерилизирани со:

- потопување во 70% C₂H₅OH за време од 3 минути,
- потопување во 1,5% Izosan G за време од 10 минути,
- потоа истите беа три пати промиени со стерилна дестилирана вода.



2.3. Аклиматизација на растенијата

Аклиматизацијата на регенерантите беше извршена со нивно пренесување на стериилна смеска од перлит и тресет (1:1) во услови со висока влажност. Пред засадувањето во смеската од корењјата на регенирираните растенија беше убаво исчистен со пинцета вишокот од медиумот, коренчињата беа измиени со дестилирана вода и беа третирани со фунгицид 0,5 ml/l Beveskore. По засадувањето на регенерантите во смеската тие беа третирани со 20 ml 1/2 MS раствор и 20 ml 0,1 mM ABA. На вториот ден од засадувањето на регенерантите на секоја од пластичните чаши е направен по еден отвор, а од третиот ден регенерантите се полевани со 5 ml 1/2 MS раствор.

3. Резултати и дискусија

На почетокот на експериментот беше извршен третман со ладно (+4°C) и тоа на:

- семките пред вадењето на ембрионите,
- третман со ладно на ембриони поставени на медиум со регулатори на раст и
- ембриони кои беа директно поставени на медиум со растителни хормони без третман со ладно.

Следењето на развојот на ембрионите во текот на експериментот покажа дека најдобар начин да се прекине дорманцијата на зиготскиот ембрион и да се предизвика *in vitro* реакција се постигнува со третман со ладно на ембриони поставени на хормонален медиум.

Во табела 1 се прикажани резултатите од третманот на изолираните ембриони од семки на кајсија и нивното поставување на MS медиум снабден со соодветна концентрација од регулатори на раст и тоа:

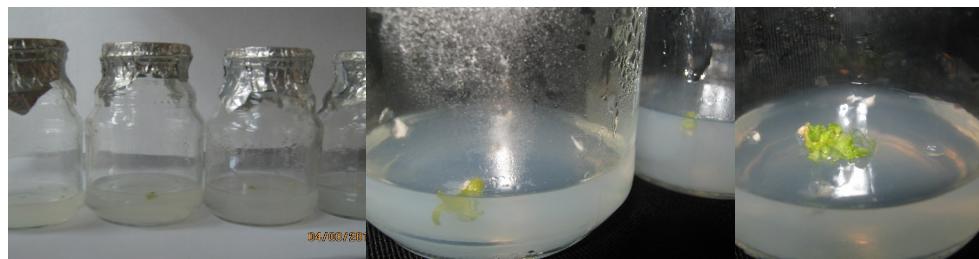
1. MS + 1 mg/l BAP + 1 mg/l GA₃
2. MS + 1,6 mg/l BAP + 0,3 mg/l GA₃
3. MS + 6 mg/l BAP + 1 mg/l GA₃



Табела 1. Третман на семки/ембриони и состав на хормоналниот MS медиум за 'ртење на ембрионите

Table 1. Treatment of seeds/embryos and content of hormonal MS medium for embryo germination

Третман на семки/ ембриони Seeds/embryos treatment	Број на семки/ ембриони Number of seeds/embryos	Хормонален MS медиум Hormonal MS medium	Надворешни услови за 'ртење на ембрионите External conditions for embryos germination
Ембриони поставени во петри садови 15 дена на темно на +4°C	31	1 mg/l BAP + 1 mg/l GA ₃	По 15 дена пренесени на фитотрон, со режим 16 часа светло/8 часа темно
Ембриони поставени во петри садови 15 дена на темно на +4°C	28	1,6 mg/l BAP + 0,3 mg/l GA ₃	По 15 дена пренесени на фитотрон, со режим 16 часа светло/8 часа темно
Семки од кајсија поставени 15 дена на темно на +4°C	55	1 mg/l BAP + 1 mg/l GA ₃	По 15 дена пренесени на фитотрон, со режим 16 часа светло/8 часа темно
Семки од кајсија поставени 15 дена на темно на +4°C	44	1,6 mg/l BAP + 0,3 mg/l GA ₃	По 15 дена пренесени на фитотрон, со режим 16 часа светло/8 часа темно
Ембриони извадени од семки и директно поставени на медиум	49	1 mg/l BAP + 1 mg/l GA ₃	Директно поставени на фитотрон, со режим 16 часа светло/8 часа темно
Ембриони извадени од семки и директно поставени на медиум	37	6 mg/l BAP + 1 mg/l GA ₃	Поставени на фитотрон, со режим 16 часа светло/8 часа темно



Слика 1. Про'ртување и формирање лисна розета од ембриони поставени
на MS + 1 mg/l BAP + 1 mg/l GA₃

Figure 1. Germination and formation of leaf rosette from embryos cultured in
MS + 1 mg/l BAP + 1 mg/l GA₃



Повеќе различни автори го имаат испитувано влијанието на различни регулатори на раст за регенерација на растенија од различни вегетативни делови на касија и други видови од родот *Prunus* и во најголем дел од истражувањата имаат добиено лисни изданоци [6-8].

По околу еден месец од првичното поставување на ембрионите од кајсија на MS + 1 mg/l BAP + 1 mg/l GA₃ тие дадоа различни видови регенерации, а *in vitro* органогенезата одеше во правец на формирање на 3 лисни розети, 11 *de novo* формирани регенеранти и 2 соматски ембриоиди (табела 2). Добиените регенеранти беа различно третирани во понатамошниот експеримент. Четири *de novo* формирани регенеранти беа засадени на стерилна смеска од тресет и перлита. Нивниот развој и аклиматизација беа следени во понатамошниот тек на експериментот (слика 1).

Табела 2. Ефектот на MS медиумот и различни регулатори на раст на ембрионите од кајсија по еден месец

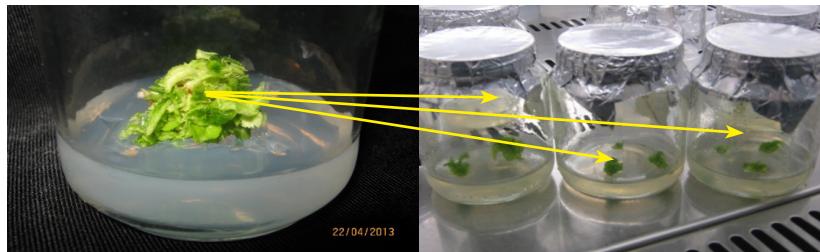
Table 2. Effect of MS medium and different growth regulators on apricot embryos after one month

Почетен хормонален MS медиум Starting hormonal MS medium	Резултати по 1 месец Results after 1 month	Број на почетни експлантанти за пасажирање Number of starting explants for sub-culturing
1 mg/l BAP + 1 mg/l GA ₃	3 лисни розети	30 изданоци
1 mg/l BAP + 1 mg/l GA ₃	11 <i>de novo</i> растенија	6 <i>de novo</i> растенија
1 mg/l BAP + 1 mg/l GA ₃	2 соматски ембриоиди	2 соматски ембриоиди (SME0)



Слика. 2. *De novo* регенеранти засадени во стерилна смеска од тресет и перлита и третирани со ABA регулатор на раст за аклиматизација

Figure 2. *De novo* regenerants transplanted into peat and perlite sterile potting mix and treated with ABA growth regulator for acclimatization



Слика 3. Лисна розета поделена на поголем број изданоци кои се пасажирани на MS медиум за вкоренување со 2 mg/l IBA

Figure 3. Leaf rosette divided into numerous number of shoots which are transferred on MS rooting medium with 2 mg/l IBA (b)

Триесет изданоци добиени од 3 лисни розети, 3 *de novo* регенеранти и 2 соматски ембриоиди беа пасажирани на MS медиум за вкоренување во присуство на ауксинот IBA во концентрација од 2 mg/l (слика 3).

Иако поставени на медиум во присуство на ауксин, кој би требало да фаворизира вкоренување, експлантантите различно реагираа на овој медиумот MS + 2 mg/l IBA. Изданоците дадоа калус и со нивно пасажирање на свеж медиум за вкоренување (MS + 2 mg/l IBA) дадоа 4 *de novo* ембриони. Едно *de novo* растение даде калус, 6 растенија корени, 12 соматски ембриоиди и 1 *de novo* ембрион (табела 3, слика 4, слика 5.). Од достапната литература и истражувања се дадени позитивни резултати поврзани со добивање на *in vitro* регенеранти, нивно вкоренување и успешна аклиматизација, но не и успешни протоколи за регенерација на ембриоиди од *Prunus* видови [9-12].



Слика 4. Соматски ембриоиди формирани на *de novo* регенерант на MS + 2 mg/l IBA

Figure 4. Somatic embryooids formed on *de novo* plantlet on MS + 2 mg/l IBA



Слика 5. Новоформиран калус на лисна розета на MS + 2 mg/l IBA

Figure 5. Newly formed callus on leaf rosette on MS + 2 mg/l IBA

Табела 3. Ефектот на медиумот MS + 2 mg/l IBA врз различни типови експлантанти добиени од зиготските ембриони од кајсија по еден месец

Table 3. Effect of MS + 2 mg/l IBA on different explants generated from the apricot zygotic embryos after one month

Хормонален MS медиум Hormonal MS medium	Број на експлантанти Number of explants	Резултати по 1 месец Results after 1 month
2 mg/l IBA	30 изданоци	<ul style="list-style-type: none">- новоформиран калус на лисните розети- пасажирање на свеж MS медиум + 2 mg/l IBA- 4 <i>de novo</i> ембриони
2 mg/l IBA	6 <i>de novo</i> регенеранти	<ul style="list-style-type: none">- калус на 1 регенерант- калус + корени на 6 регенеранти- 11 соматски ембриоиди (SME 1) и 1 <i>de novo</i> ембрион од 1 <i>de novo</i> регенерант (ME1)- 1 соматски ембрион (SME 2) од 1 регенерант (ME2)
2 mg/l IBA	2 соматски ембриоиди (SME0)	<ul style="list-style-type: none">- пасажирање на свеж медиум MS + 2 mg/l IBA

4. Заклучок

Анализата на добиените резултати покажува дека третманот со ладно (4°C) на ембриони поставени на MS хормонален медиум влијае најповолно за прекин на дорманцијата на ембрионот и негово про'ртување.

Од тестиралиот MS медиум обезбеден со различна комбинација на регулатори на раст во дадени лабораториски услови за регенерација на изданоци од ембриони од кајсија (*Prunus armeniaca* L.), единствено



комбинацијата MS + 1 mg/l BAP + 1 mg/l GA₃ даде позитивни резултати. На овој медиум се формираа 3 лисни розети, 11 *de novo* регенеранти и 2 соматски ембриоиди. За вкоренување на добиените експлантанти беше користен MS медиум со 2 mg/l IBA што резултираше со генерирање на корени, но и на калус, *de novo* ембриони и *de novo* регенеранти. Тоа укажува дека истиот медиум може да се користи за иницирање не само на корени кај регенерантите, туку и за добивање на различен тип на експлантанти и нивно понатамошно *in vitro* истражување. Во текот на експериментот не беше постигната целосна регенерација на соматските ембриони во растенија.

Неколкуте добиени регенериирани растенија со корен немаа успешна аклиматизација во *in vivo* услови, што значи дека во иднина треба да се подобрат условите за аклиматизација на регенерираните растенија со цел да се добијат растенија што ќе се користат за понатамошна истражувачка и апликативна работа. Аклиматизацијата на регенерираните растенија беше стимулирана и со апликација на апсцизинска киселина (ABA) со цел да се намали транспирацијата и да се зголеми успешноста на адаптацијата на трансферот од *in vitro* во *in vivo*, но во овој случај не покажа поволен ефект.

Методите за работа и резултатите за култура на зиготски ембриони на касијата (*Prunus armeniaca* L.) во *in vitro* услови презентирани во овој труд се првични во Република Македонија, истите укажуваат на фактот дека се потребни долгочарни и дополнителни *in vitro* методи и молекуларни истражувања во комбинација со фитопатолошки анализи за да се добијат подетални резултати кои ќе имаат практична примена во земјоделското производство.

Користена литература

- [1] FAOSTAT Agriculture (2012). FAO statistical database. <http://www.fao.org/corp/statistics/en/> read on 12.11.2015.
- [2] Полјоделство, овоштарство и лозарство, 2014 (2015). Државен завод за статистика на Република Македонија, стр. 60.
- [3] Yildirim, H., Tilkat, E., Onay, A., Ozen, H.Ç. (2007). In vitro embryo culture of apricot, *Prunus armeniaca* L. cv. Hacıhaliloglu. International Journal of Science & Technology, 2(2), 99-104.
- [4] Karayiannis, I., Thomidis, T., Tsaftaris, A. (2008). Inheritance of resistance to Plum pox virus in apricot (*Prunus armeniaca* L.). Tree Genetics & Genomes, 4(2), 143-148.
- [5] Mitrev, S., Karov, I., Rusevski, R., Kostadinovska, E. (2012). Presence of Plum Pox virus in the Republic of Macedonia. Plant Protection Society of



the Republic of Macedonia, 23(24/25), 35-40.

- [6] Mante, S., Scorza, R., Cordts, J. M. (1989). Plant regeneration from cotyledons of *Prunus persica*, *Prunus domestica*, and *Prunus cerasus*. *Plant cell, tissue and organ culture*, 19(1), 1-11.
- [7] Goffreda, J.C., Scopel, A. L., & Fiola, J. A. (1995). Indole butyric acid induces regeneration of phenotypically normal apricot (*Prunus armeniaca* L.) plants from immature embryos. *Plant growth regulation*, 17(1), 41-46
- [8] Pooler, M. R., Scorza, R. (1995). Regeneration of peach [*Prunus persica* (L.) Batsch] rootstock cultivars from cotyledons of mature stored seed. *HortScience*, 30(2), 355-356.
- [9] Lane, W.D., Cossio, F. (1986). Adventitious shoots from cotyledons of immature cherry and apricot embryos. *Canadian journal of plant science*, 66(4), 953-959.
- [10] Kukharchyk, N., & Kastrickaya, M. (2006). Embryo rescue techniques in *Prunus* L. breeding. *Journal of fruit and ornamental plant research*, 14, 129.
- [11] Ning, G. G., Bao, M. Z. (2007). Plant regeneration from callus derived from immature embryo cotyledons of *Prunus mume*. *HortScience*, 42(3), 744-747.
- [12] Nagaty, M. A. (2012). Establishment of regeneration system for Taif peach (*Prunus persica* L. Batsch) cultivar (balady cultivar) in Taif, KSA. *J Am Sci*, 8(4), 232-239.