

Callus induction and regeneration of bread wheat lines from coleoptile explants

علی اکبر غلامی^۱، علیرضا تاری نژاد^{۲*}

Gholami Ali Akbar¹ and Tarinejad Alireza^{*2}

۱- دانش آموخته کارشناسی ارشد بیوتکنولوژی، ۲- دانشیار گروه بیوتکنولوژی
دانشکده کشاورزی دانشگاه شهید مدنی آذربایجان کیلومتر ۳۵ جاده تبریز-مراغه

1. MSc. in Biotechnology, 2. Associate Prof.
Department of Biotechnology, Faculty of Agriculture, Azarbaijan
Shahid Madani University, Tabriz, Iran.

* نویسنده مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: atarinejad@yahoo.com

(تاریخ دریافت: ۹۵/۷/۱۷ - تاریخ پذیرش: ۹۵/۱۰/۵)

چکیده

بهینه‌سازی کشت بافت در گندم برای فرآیند انتقال ژن یا کشت سوسپانسیون سلولی امری ضروری است. به منظور بهینه‌سازی کشت بافت، چهار لاین گندم به نام‌های C-D-4, C-D-6, C-D-8, C-D-9، استفاده شد. آزمایش در قالب فاکتوریل بر پایه طرح کاملاً تصادفی با ۳ تکرار اجرا شد. قابلیت کالوس‌زایی و باززایی لاین‌های تحت تیمارهای مختلف تنظیم کننده‌های رشد مورد ارزیابی قرار گرفتند. برای کالوس‌زایی از محیط کشت ML1G1 حاوی سه سطح اکسین از نوع توفوردی (۲، ۲/۴ و ۳ میلی‌گرم در لیتر) و برای باززایی از محیط کشت MS و N6 حاوی سطوحی از هورمون‌های NAA، BAP و Kin استفاده شد. با توجه به معنی‌دار بودن اثر متقابل لاین در تیمارهای مختلف هورمونی، نتایج نشان داد که بیشترین میزان کالوس‌زایی مربوط به لاین C-D-9 (۸۲٪) و سطح ۲/۴ میلی‌گرم در لیتر توفوردی با میانگین (۶۰٪) بود. از نظر القاء کالوس جنین‌زا، محیط کشت ML1C2 که حاوی ۲۵۰ میلی‌گرم در لیتر نیترات نقره بود، بیشترین درصد جنین‌زایی را در لاین‌های C-D-8 و C-D-9 تولید نمود. بیشترین درصد شاخه‌زایی ۲۹/۶۲٪ برای لاین C-D-9 در محیط کشت N6(6) حاوی ۱mg/l IAA + ۱mg/l BA به دست آمد.

واژه‌های کلیدی

توفوردی،
قطعات کولئوپتیل،
کشت بافت،
گندم

مقدمه

گندم مهم‌ترین محصول ایران و جهان است. سطح زیر کشت این محصول در دنیا برابر ۲۳۰-۲۲۰ میلیون هکتار و در ایران حدود ۵/۶ میلیون هکتار است که از سایر غلات بیشتر و برابر ۲۲ درصد سطح زیر کشت کلیه غلات است (Kazemi Arbat 2005). به همین علت، غذای عمده بیش از ۴۰ کشور جهان است که جوابگوی ۳۵ درصد جمعیت دنیاست (Bushuk 1998). کشت بافت، نوعی تکثیر غیرجنسی است که مزیت آن نسبت به سایر روش‌های مرسوم، تولید تعداد زیادی گیاه در محیط درون شیشه‌ای با محتوای ژنتیکی یکسان و کیفیت یکنواخت، در زمانی کوتاه‌تر و فضایی محدودتر می‌باشد (Tripathi and Tripathi 2003). منظور از بهینه‌سازی کشت بافت در گندم، فراهم نمودن بستر مناسب برای انتقال ژن به این گیاه یا بررسی‌های مراحل مختلف تکوین گیاه در شرایط درون شیشه‌ای است (Tarinejad et al. 2007).

در گندم از ریزنمونه‌های مختلفی نظیر گل‌آذین نارس و جنین بالغ برای تولید کالوس استفاده شده است و تا به حال کشت جنین نارس گندم به عنوان بهترین ریزنمونه در مطالعات کشت کالوس در گندم شناخته شده است (Carman et al. 1988; Chowdhury et al. 1991; Ozgen et al. 1996; NouriDelavar and Arzani 2000). اما استفاده از قطعات برگ‌ی حاصل از جوانه‌زنی بذره‌های خشک دارای مزایای متعددی است که از جمله می‌توان به سهولت کار و قابل دسترس بودن آن در تمام طول سال اشاره کرد (Yu et al. 2008). غالباً برای تولید بافت کالوس از محیط کشت MS استفاده می‌شود و ساکارز یا گلوکز به عنوان منبع قند به کار می‌رود (Farsi and Zolali 2008). تولید کالوس در گیاهان تک‌لپه‌ای معمولاً مشکل‌تر از گیاهان دولپه‌ای صورت می‌گیرد، به همین دلیل برای القاء و تشکیل کالوس، نیاز به اضافه کردن تنظیم کننده‌های رشد مصنوعی می‌باشد (Ichihashi and Kato 1986). باززایی گیاه از کالوس یک پدیده مرفوژنتیکی پیچیده می‌باشد که عوامل داخلی و خارجی و فیزیولوژیک گیاه نقش مهمی در آن ایفا می‌کنند (Hagio et al. 2002). میزان موفقیت در رشد کالوس و باززایی گیاه در غلات بستگی زیادی به نوع

ریزنمونه دارد. به‌طور کلی قسمت‌های رویشی گیاهان نسبت به قسمت‌های زایشی آمادگی بیشتری برای باززایی دارند و قابلیت ژنتیکی باززایی در این خصوص در تمام ارقام وجود دارد (Bhaskaran and Smith 1990). علاوه بر عوامل فیزیولوژیکی، بسیاری از ژن‌های کنترل‌کننده صفت باززایی در گندم، برنج، جو و سایر گونه‌های گیاهی بررسی شده است که بیانگر کنترل ژنتیکی صفات پاسخگو به کشت بافت می‌باشد (Ben Amer et al. 1999). به‌طور کلی پاسخ ژنوتیپ‌های مختلف گندم نسبت به توانایی باززایی از کالوس متفاوت می‌باشد. بسیاری از محققان وجود این امر ناشی از تفاوت ترکیب و غلظت‌های هورمون‌های داخلی گیاه و تفاوت‌های حساسیت به تنظیم‌کننده‌های رشد مصنوعی مورد استفاده و شرایط محیطی گیاه اعلام نموده‌اند (Luica et al. 1997; Tarinejad et al. 2007; Mendoza and Kaeppler et al. 2002). تعدادی ژن در کنترل باززایی ژنوتیپ‌های گندم، مؤثر است (Ben Amer et al. 1999). بررسی‌ها نشان می‌دهد پاسخ ارقام بومی گندم نسبت به ارقام اصلاح‌شده به القای کالوس و باززایی بیشتر است (Hunsinger and Schauz 1987). در تحقیقی ۱-۲ میلی‌گرم در لیتر هورمون 2,4-D و ۲-۲۵ میلی‌گرم در لیتر کایتین به عنوان بهترین ترکیب هورمونی برای القای کالوس معرفی شده است (Liu et al. 1990). در تحقیق دیگر، قابلیت القاء و باززایی از کالوس در ۸۴ لاین گندم سیمیت مورد بررسی و تفاوت بین ژنوتیپ‌ها معنی‌دار بود (Fennell et al. 1996). در آزمایشی از کشت جنین رسیده برای کالوس‌زایی در گندم استفاده شده و نشان داده شده که بیشترین میزان کالوس‌زایی ۸۸/۳۳٪ در محیط کشت MS دارای 2,4-mg/l و ۴D و ۱ mg/l NAA به دست می‌آید (Turhan and Baser 2003). در پژوهشی دیگر کالوس‌زایی و باززایی ۴۷ ژنوتیپ گندم از ریزنمونه جنین‌رسیده مورد بررسی قرار گرفت. اختلاف معنی‌داری از نظر باززایی، کارایی کشت و ظرفیت باززایی بین ارقام وجود داشت (Zale et al. 2004). تعداد ۱۰۷ واریته گندم نان از نظر فراوانی القای کالوس و توانایی باززایی بررسی و مشاهده شد که ژنوتیپ‌های دارای واکنش بهتر به محیط کشت

کالوس‌زایی، برای باززایی و انتقال ژن بهتر است (Machii et al. 1998). این پژوهش‌ها نشان می‌دهد اکثر محققین از جنین بالغ به عنوان ریزنمونه در کشت بافت گندم استفاده نموده‌اند ولی باززایی ارقام با استفاده از ریزنمونه جنین بالغ همیشه پایین بوده است. بنابراین، در تحقیق حاضر واکنش چهار رقم گندم نان به کشت قطعات برگ (کلئوپتیل) از نظر القای کالوس و باززایی در سطوح مختلف هورمون‌های اکسینی و سیتوکینین مورد بررسی قرار گرفت. هدف دیگر انجام این آزمایش، ارائه پروتکل کارآمد برای کشت بافت و ریز ازدیادی چهار رقم گندم و فراهم کردن ابزار کارآمد برای مطالعه انتقال ژن و دست‌ورزی ژنتیکی با استفاده از روش‌های مبتنی بر کشت بافت، در دورنمای آینده است.

مواد و روش‌ها

این آزمایش در قالب فاکتوریل بر پایه طرح کاملاً تصادفی با ۳ تکرار در آزمایشگاه بیوتکنولوژی کشاورزی دانشگاه شهید مدنی آذربایجان در سال ۱۳۹۵ اجرا شد. بذور چهار لاین گندم به نام-های (C-D-4, C-D-6, C-D-8, C-D-9) از موسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر کرج تهیه گردید. بذوری که ظاهری سالم داشتند برای ضدعفونی و کشت انتخاب شدند. پس از ضدعفونی بذور با الکل ۷۰٪ به مدت ۱ دقیقه، محلول هیپوکلریت سدیم ۲۵٪ همراه با ۱ قطره تویین ۲۰ به مدت ۱۵ دقیقه، در مرحله‌ی آخر این بذور سه بار متوالی به مدت ۱، ۳ و ۵ دقیقه با آب مقطر دو بار استریل زیر هود لامینار شستشو داده شدند. سپس روی کاغذ صافی استریل قرار داده شدند تا آب سطحی آن‌ها کاملاً خشک شوند. سپس برای جوانه‌زنی به محیط MS ½ در شیشه مربا منتقل شدند. وقتی که اندازه گیاهچه به ۱۰-۵ سانتی‌متر رسید (شکل ۱)، کلئوپتیل به اندازه ۲-۱ سانتی‌متر از بخش ساقه جدا و به قطعات ۲-۱ میلی‌متری برش داده شدند. سپس این قطعات در محیط ML1G1 (Ahmadabadi et al. 2007)، (حاوی ویتامین‌ها و نمک‌های N6 و ۲ میلی‌گرم در لیتر گلايسين، ۲۸۸۰ میلی‌گرم در لیتر L - پرولین، ۱۰۰ میلی‌گرم در

لیتر کازئین، ۳۰ گرم در لیتر ساکاروز با اسیدیته ۵/۸) برای القا کالوس قرار گرفتند. در هر پتری دیش که حاوی ۲۰ میلی‌لیتر از محیط کشت بود، تعداد ۹ ریزنمونه کشت گردید. سپس درب ظروف با پارافیلیم بسته شد. نمونه‌ها جهت کالوس‌زایی در شرایط تاریکی و دمای 25 ± 1 درجه‌ی سانتی‌گراد به مدت ۲ هفته قرار داده شدند. بعد از شکل‌گیری کالوس‌ها، تعداد کالوس‌های تولید شده در هر پتری دیش شمارش و درصد کالوس‌زایی برای هر لاین و هر تیمار به‌طور جداگانه محاسبه گردید. در مرحله بعد کالوس‌های تولید شده جهت رشد، تکثیر و تولید کالوس‌های جنین‌زا به محیط کشت مشابه ML1C2 (Ahmadabadi et al. 2007)، با این تفاوت که حاوی دو سطح ۲۵۰ و ۵۰۰ میلی‌گرم در لیتر نیترات نقره بود واکنش شدند (شکل ۱). نیترات نقره، به عنوان ممانعت‌کننده اثر اتیلن، بر تقسیم و تمایز سلولی مؤثر است. دو هفته پس از واکنش، کالوس‌های جنین‌زا برای باززایی گیاه به محیط باززایی ML1R3 (Ahmadabadi et al. 2007)، انتقال داده شدند. محیط کشت‌های استفاده شده برای باززایی، محیط کشت MS و N6 بودند. که هرکدام شامل شش محیط کشت متفاوت بودند (جدول ۱).

بعد از کشت کالوس‌ها در محیط باززایی، ابتدا نمونه‌ها به مدت ۱ هفته در شرایط تاریکی و دمای 25 ± 1 درجه‌ی سانتی‌گراد تیمارگردیدند. بعد از این مدت نمونه‌ها تحت تیمار ۱۶ ساعت روشنایی و ۸ ساعت تاریکی در دمای 25 ± 1 درجه‌ی سانتی‌گراد قرار گرفتند. پس از آغاز باززایی، کالوس‌های تغییر رنگ داده به لوله‌های آزمایش با محیط کشت مشابه منتقل شدند تا فضای کافی برای رشد گیاهچه وجود داشته باشد. شاخه‌های باززا شده به طول ۲ الی ۳ سانتی‌متر، جهت تولید و توسعه‌ی ریشه‌ها، به محیط کشت MS فاقد هورمون حاوی ۳۰ گرم در لیتر ساکارز انتقال داده شد. گیاهان ریشه‌دار شده از لوله‌ی آزمایش خارج شده و پس از کشت در خاک استریل به محیط سازگار سازی انتقال داده شدند (شکل ۱).

جدول ۱- انواع محیط کشت باززایی مورد استفاده برای ریزنمونه قطعات برگ گندم
Table 1-Type of regeneration media used for wheat coleoptile segment explants

نوع و غلظت تنظیم کننده‌های رشد کشت	نوع و غلظت تنظیم کننده‌های رشد کشت	نوع و غلظت تنظیم کننده‌های رشد کشت	نوع و غلظت تنظیم کننده‌های رشد کشت	نوع و غلظت تنظیم کننده‌های رشد کشت	نوع و غلظت تنظیم کننده‌های رشد کشت
MS(1) بدون هورمون	MS(4) 2 mg/l KIN + 0.5 mg/l NAA	N6(1) 0.5 mg/l BAP	N6(4) 0.5 mg/l KIN	MS(2) 1 mg/l IAA + 1 mg/l BA	MS(5) 2 mg/l BAP + 0.5 mg/l IAA
MS(3) 1 mg/l IAA + 0.5 mg/l BA	MS(6) 2 mg/l BAP+ 1 mg/l NAA	N6(3) 2 mg/l KIN + 0.5 mg/l NAA	N6(6) 1 mg/l IAA + 1 mg/l BA		

تأثیر غلظت توفوردی بر القای کالوس‌زایی قطعات برگ

تجزیه واریانس داده‌های حاصل از کالوس‌زایی بر روی سطوح مختلف تنظیم کننده های رشد توفوردی نشان داد که بین چهار لاین گندم، سطوح مختلف هورمون توفوردی، اثر متقابل لاین × سطوح مختلف هورمون از نظر درصد کالوس‌زایی در سطح احتمال یک درصد اختلاف معنی‌داری وجود دارد (جدول ۲).

با توجه به معنی‌دار بودن اثر متقابل، بالاترین میزان کالوس‌زایی را لاین C-D-9 و لاین C-D-8 در سطوح ۲ و ۲/۴ میلی گرم در لیتر توفوردی داشتند و کمترین میزان کالوس‌زایی متعلق به لاین C-D-4 در سطوح ۲ و ۲/۴ میلی گرم در لیتر توفوردی بود. در لاین C-D-9 با تغییر سطوح هورمون توفوردی از ۲ به ۳ میلی گرم در لیتر، تغییر معنی‌داری در کالوس‌زایی ایجاد نشد. در حالی که در لاین C-D-4 با افزایش غلظت هورمون توفوردی از ۲/۴ به ۳ میلی گرم در لیتر افزایش معنی‌داری در میزان کالوس‌زایی حاصل شد. در ژنوتیپ C-D-8 برعکس لاین C-D-4، افزایش غلظت هورمون توفوردی از ۲/۴ به ۳ منجر به کاهش معنی‌داری در میزان کالوس‌زایی شد. بطور کلی، لاین C-D-9 از توان کالوس‌زایی بالاتری نسبت به سایر لاین‌ها برخوردار بود و در بین تیمارهای مختلف هورمونی، سطح ۲ و ۲/۴ میلی گرم در لیتر توفوردی نسبت به سایر سطوح در اکثر لاین‌ها به کشت بافت بهتر پاسخ نشان داده است (شکل ۲).

درصد کالوس‌زایی با استفاده از رابطه ۱ و درصد باززایی با استفاده از رابطه ۲ محاسبه گردید.

$$\text{درصد کالوس زایی} = \frac{\text{تعداد کالوسهای تولید شده}}{\text{تعداد قطعات کلونیل کشت شده}} \times 100 \quad (1)$$

$$\text{درصد باززایی} = \frac{\text{تعداد کالوسهای باززا شده}}{\text{تعداد کالوسهای انتقال داده شده}} \times 100 \quad (2)$$

نتایج و بحث

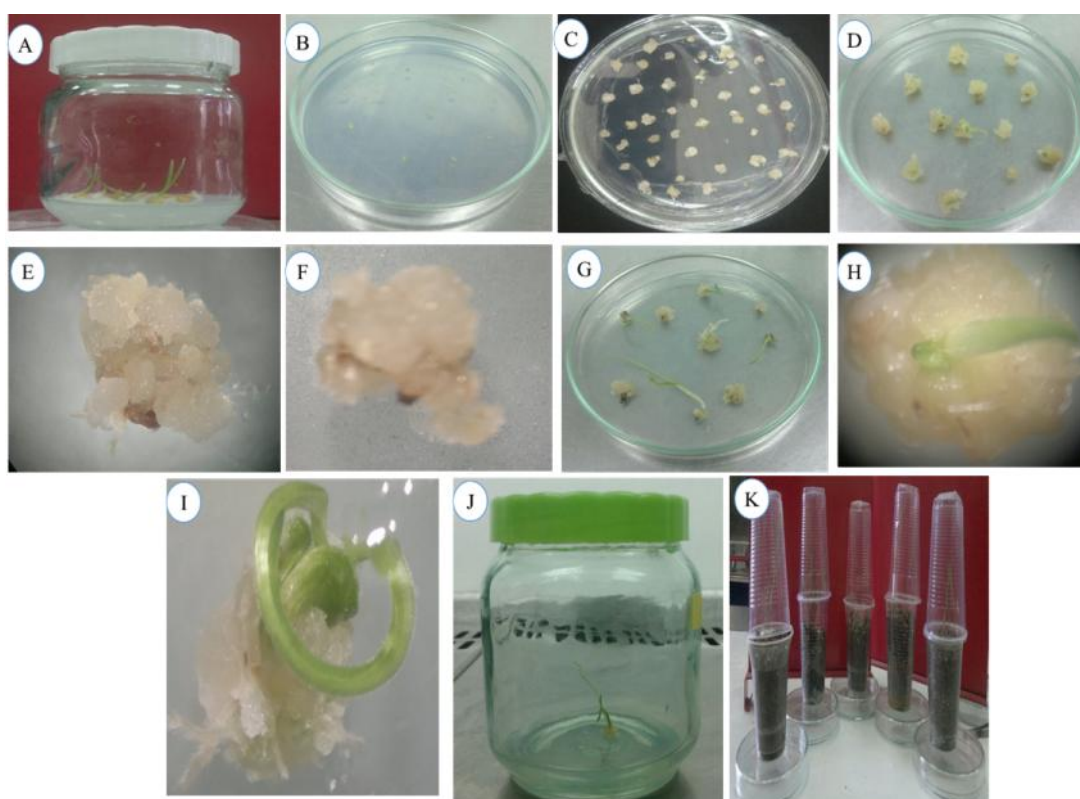
شکل ۱ مراحل مختلف کشت بافت، القاء کالوس و باززایی را در گندم نشان می‌دهد. چند روز بعد از اینکه ریزنمونه‌ها در محیط کشت کالوس‌زایی (ML1G1) قرار گرفتند شروع به کالوس‌زایی کردند (شکل ۱). در دو هفته اول رشد کالوس‌ها خیلی کم بود و بعد از دو هفته کالوس‌ها رشد بیشتری از خود نشان دادند. به طوری که بیشترین رشد کالوس بین هفته‌های پنجم و ششم رخ داد. کالوس‌های حاصله از نظر ساختار متراکم، ترد و دارای سطح ناصاف بودند و از لحاظ رنگ کرم تا کرم مایل به زرد (به دلیل قرارگیری در شرایط تاریکی و عدم تولید کلروفیل) بودند. در آزمایش (Mendoza and Kaeppler 2002)، جنین‌های بالغ بعد سه روز و در آزمایش (Chen et al. 2006)، بعد از دو یا سه روز و در آزمایش (Yu et al. 2008)، بعد از سه روز شروع به کالوس‌زایی کردند.

جدول ۲- تجزیه واریانس تأثیر سطوح مختلف توفوردی و لاین‌های گندم بر روی درصد کالوس‌زایی از ریزنمونه قطعات کولئوپتیل
Table 2- Variance analysis of 2, 4-D different levels and cultivar on callus induction from coleoptile segment explants

منابع تغییر	درجه آزادی	میانگین مربعات درصد کالوس‌زایی
توفوردی	۲	۲/۷۷**
لاین	۳	۴۹/۵۶**
لاین × توفوردی	۶	۳/۸۳**
خطا	۲۴	۰/۳۷۵
ضریب تغییرات (CV)		۱۲/۴۵

ns, *, ** به ترتیب نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵٪ و ۱٪ است.

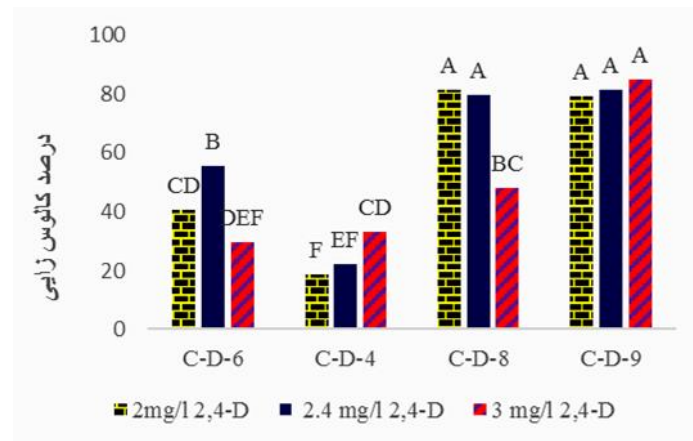
ns, *, **: non significant, significant at 5% and 1% probability level, respectively.



شکل ۱- مراحل کشت و القا کالوس و باززایی گیاه گندم از ریزنمونه قطعات برگ‌گی. A: گیاهچه‌های رشد کرده در شرایط استریل روی محیط MS ۱/۲. B: برگ‌های زیر کلئوپتیل برای القا کالوس به قطعات ۱-۲ میلی‌متری تقسیم و کشت شدند. C: القا کالوس از قطعات برگ روی محیط ML1G1 پس از ۵ هفته کشت در تاریکی. D: تکثیر کالوس‌های جنین‌زایی به‌دست‌آمده از قطعات برگ روی محیط ML1C2. E: نمایی نزدیک از یک کالوس جنین‌زا. F: نمای نزدیک از یک کالوس غیر جنین‌زا. G: القا ساقه هوایی از کالوس‌های جنین‌زا به‌دست‌آمده از قطعات برگ در محیط ML1R3. H و I: نمایی نزدیک از یک ساقه هوایی حاصل از کالوس جنین‌زا. J: انتقال گیاهچه‌های حاصل از باززایی به محیط کشت ریشه‌زایی. K: انتقال گیاهچه‌های ریشه‌دار شده به خاک و سازگاری گیاهان به شرایط طبیعی.

Figure 1- Different stage of culture, callus induction and regeneration from wheat coleoptile explants.

a) Growth of seedling under sterile condition on ½ MS media b) Leaves under coleoptile divided into 1-2 mm segments for culture c) callus induction from coleoptile segments on ML1G1 media after 5 weeks from culture. d) proliferation of embryogenic callus obtained from coleoptile segments on ML1G2 media e) Magnification view from embryogenic callus f) Magnification view from non embryogenic callus g) Shoot induction from embryogenic callus on ML1R3 media h&i) Magnification view of shoot resulted from embryogenic callus j) plantlet transfer to shoot induction media k) seedling transfer to sterile soil for accumulation to the environment.



شکل ۲- مقایسه میانگین درصد کالوس‌زایی ارقام گندم در سطوح مختلف غلظت هورمون توفوردی

Figure 2 –Mean comparisons of cultivar*2,4-D on callus induction percent

مشاهده شد که درصد کالوس‌زایی در گندم زراعی بین ۸۵-۸۲٪ و در گندم دوروم بین ۷۹-۷۷٪ می‌باشد (Chauhan et al. 2007). در پژوهشی دیگر مشخص شد که نوع ترکیبات محیط کشت MS و برش طولی (نصف کردن) جنین گندم رسیده در باززایی مؤثر است. ۷۰٪ القای کالوس اولیه در تمام ارقام مورد آزمایش در محیط کشت حاوی ۲mg/l توفوردی به دست آمد (Yu and Wei 2007).

اثر نیترات نقره (AgNO_3) بر القاء کالوس جنین‌زا

تجزیه واریانس فاکتوریل داده‌های حاصل از کالوس‌زایی بر روی دو سطح نیترات نقره و چهار رقم گندم نشان داد که بین لاین‌های گندم از نظر کالوس‌زایی در سطح احتمال یک درصد اختلاف معنی‌داری وجود دارد (جدول ۳).

در پژوهشی در گیاه گندم از جنین بالغ، میانگرمه و بخش‌های محور سنبله به عنوان ریزنمونه و از محیط MS حاوی ۱ میلی‌گرم در لیتر توفوردی استفاده نمودند و نتایج نشان داد که کالوس‌زایی به ژنوتیپ ارقام مورد استفاده بستگی دارد. همچنین این محققین نشان دادند حضور اکسین در محیط القاء کالوس ضروری است (O'Hara and Street 1978). در مطالعه‌ای که بر روی کالوس‌زایی از جنین‌های بالغ گندم صورت گرفت درصد کالوس‌زایی در محیط کشت حاوی ۲ میلی‌گرم در لیتر توفوردی، ۸۶/۶۷٪ و در محیط کشت حاوی ۳ میلی‌گرم در لیتر توفوردی، ۸۷/۸۶٪ و در محیط کشت حاوی ۴ میلی‌گرم در لیتر توفوردی، ۸۵٪ به دست آمد (Bi et al. 2007). در محیط کشت حاوی ۲ میلی‌گرم در لیتر توفوردی درصد کالوس‌زایی از جنین‌های بالغ بین ۹۶/۲۰-۶۸/۷۵٪ متغیر بود (Bi and Wanh 2008). در آزمایش دیگری از ۲ میلی‌گرم در لیتر توفوردی برای القای کالوس استفاده کردند و

جدول ۳- تجزیه واریانس فاکتوریل تأثیر سطوح مختلف نیترات نقره (AgNO_3) و ارقام گندم بر روی کالوس‌زایی بر روی ریزنمونه قطعات کولئوپتیل
Table 3- Factorial variance analysis of AgNO_3 and cultivar different levels on callus induction from coleoptile segment explants

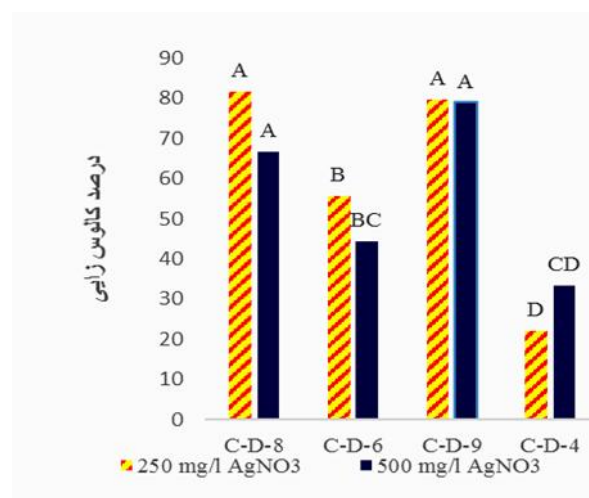
منابع تغییر	درجه آزادی	درصد کالوس‌زایی
نیترات نقره (AgNO_3)	۱	۰/۴۲۲۷ ^{ns}
لاین	۳	۲۸/۳۸**
لاین × نیترات نقره (AgNO_3)	۳	۱/۳۶*
خطا	۱۶	۰/۳۴۷
ضریب تغییرات (CV/)		۱۱/۲۴

ns, *, ** به ترتیب نشان‌دهنده غیر معنی‌دار، اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵٪ و ۱٪ است.

ns, *, **: non significant, significant at 5% and 1% probability level, respectively.

لاین C-D-9 به دست آمد. بطور کلی در اکثر لاین‌ها، بیشترین میزان کالوس‌زایی مربوط به سطح ۲۵۰ میلی‌گرم در لیتر نیترات نقره با میانگین (۵۹/۷۱٪) بود (شکل ۳). نیترات نقره از طریق رقابت در ایجاد پیوند با جایگاه اتصال اتیلن از عمل آن جلوگیری می‌کند. بنابراین باعث تحریک تشکیل کالوس، کالوس‌های جنین-زا و افزایش باززایی می‌شود (Songstad et al. 1991). همچنین آثار مثبت نیترات نقره روی ژنوتیپ‌های مختلف ذرت (Vain and Dunl 1989) و گندم (Fernandez et al. 1999) نیز گزارش شده است.

نیترات نقره، به عنوان ممانعت‌کننده‌ی اثر اتیلن، بر تقسیم و تمایز سلولی مؤثر است. در این بررسی حضور مؤثر نیترات نقره بر کالوس‌زایی، جنین‌زایی و باززایی با توجه به معنی‌دار بودن اثر متقابل لاین در نیترات نقره تأیید شد. با این حال، به نظر می‌رسد این اثر نیز به ژنوتیپ گیاه وابسته است. در حالی که افزایش نیترات نقره در محیط کشت کالوس‌زایی بر لاین C-D-9 بی‌تأثیر و در لاین‌های C-D-8 و C-D-6 تأثیر منفی داشته ولی باعث افزایش کالوس‌زایی در لاین C-D-4 شده است. بیشترین میزان کالوس‌زایی در سطح ۵۰۰ و ۲۵۰ میلی‌گرم در لیتر نیترات نقره از



شکل ۳- مقایسه‌ی میانگین درصد کالوس‌زایی ارقام مختلف گندم در سطوح مختلف غلظت نیترات نقره (AgNO₃)

Figure 3 – Mean comparison of cultivar*AgNO₃ media on callus induction percent

اثر متقابل لاین و محیط کشت از نظر درصد باززایی تفاوت معنی‌داری در سطح احتمال یک درصد وجود دارد (جدول ۴).

تأثیر محیط کشت MS بر باززایی کالوس‌های جنین‌زا لاین‌های مختلف گندم

باززایی در این آزمایش بسته به لاین و نسبت به محیط کشت متفاوت بود (جدول ۴). بالاترین میزان باززایی لاین C-D-9 در محیط کشت پایه MS حاوی 0.5 mg/l BA + 1 mg/l IAA به میزان (۲۲/۲۲٪) و کمترین میزان باززایی لاین C-D-9 در محیط کشت پایه MS حاوی 1 mg/l BA + 1 mg/l IAA و mg/l BAP و 0.5 mg/l IAA+2 به میزان (۳/۷٪) بود.

تأثیر انواع محیط کشت بر توان باززایی کالوس‌های حاصل از قطعات برگ

برای بررسی اثر انواع محیط کشت در توانایی باززایی لاین‌ها، ابتدا ریزنمونه‌های قطعات برگ آن در محیط کشت حاوی ۲/۴ میلی‌گرم در لیتر توفوردی کشت شدند و بعد از تولید کالوس، کالوس‌ها به دو نوع محیط کشت پایه مطابق جدول ۱ (MS و N6) که هرکدام شامل شش محیط کشت باززایی متفاوت بودند منتقل گردیدند. بعد از شش هفته درصد شاخه‌زایی در محیط کشت ثبت گردید. با بررسی داده‌های به‌دست‌آمده از این دو نوع محیط کشت پایه مشخص شد که بین محیط‌های کشت و لاین و

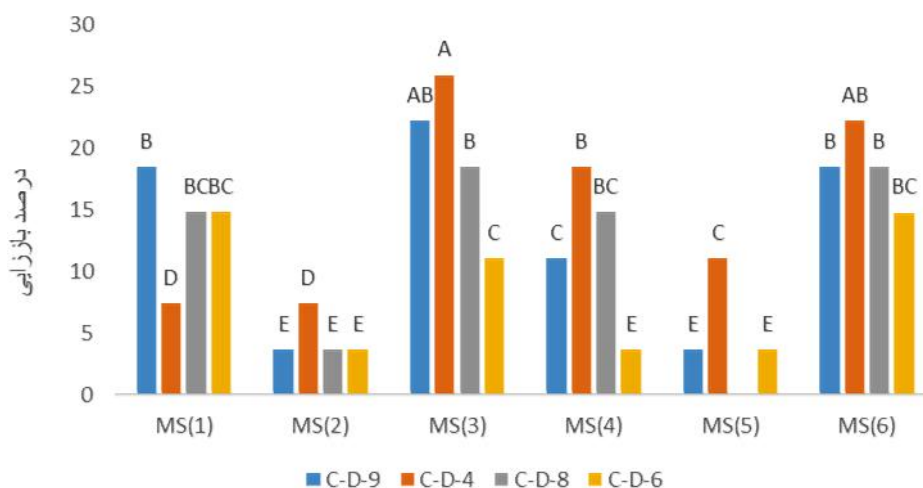
جدول ۴- تجزیه واریانس فاکتوریل تأثیر محیط کشت‌های مختلف و لاین‌های مختلف گندم بر روی باززایی بر روی ریزنمونه قطعات برگ
Table 4- Factorial variance analysis of media and lines different levels on regeneration from coleoptile segment explants

منابع تغییر	درجه آزادی	درصد باززایی
محیط کشت	۱۱	** ۵/۳۳
لاین	۳	* ۳/۵۴
لاین × محیط کشت	۳۳	ns ۰/۴۳۱
خطا	۹۶	۱/۰۶۲
ضریب تغییرات (CV %)		۱۷/۶۵

ns, * و ** به ترتیب نشان دهنده غیر معنی دار، اختلاف معنی دار در سطح احتمال ۵٪ و ۱٪ است.
ns, *, **: non significant, significant at 5% and 1% probability level, respectively.

0.5 mg/l NAA+2 KIN به میزان (۳/۷٪) بود. بالاترین میزان باززایی لاین C-D-4 در محیط کشت پایه MS حاوی 1 mg/l IAA+ 0.5 mg/l BA به میزان (۲۵/۹۵٪) و کمترین باززایی لاین C-D-4 در محیط کشت پایه MS فاقد تنظیم کننده‌های رشد و محیط کشت پایه MS حاوی 1 mg/l BA و 1 mg/l IAA به میزان (۷/۴٪) بود. بطورکلی، بیشترین میزان باززایی دراکثر محیط‌های کشت MS مربوط به لاین C-D-4 و کمترین میزان باززایی در اکثر محیط‌های کشت MS مربوط به لاین C-D-6 بود (شکل ۴).

بالاترین میزان باززایی لاین C-D-8 در محیط کشت پایه MS حاوی IAA+ 0.5 mg/l و BA 1 mg/l به میزان (۵۱/۱۸٪) و کمترین میزان باززایی لاین C-D-8 در محیط کشت پایه MS حاوی IAA+ 1 mg/l و BAP 2 mg/l و IAA+ 0.5 mg/l بود. بالاترین میزان باززایی لاین C-D-6 در محیط کشت پایه MS فاقد تنظیم کننده رشد و محیط کشت پایه MS حاوی NAA+ 2 mg/l و BAP 1 mg/l به میزان (۸۱/۱۴٪) و کمترین میزان باززایی لاین C-D-6 در محیط کشت پایه MS حاوی IAA+ 1 mg/l و BAP 2 mg/l و IAA+ 0.5 mg/l و



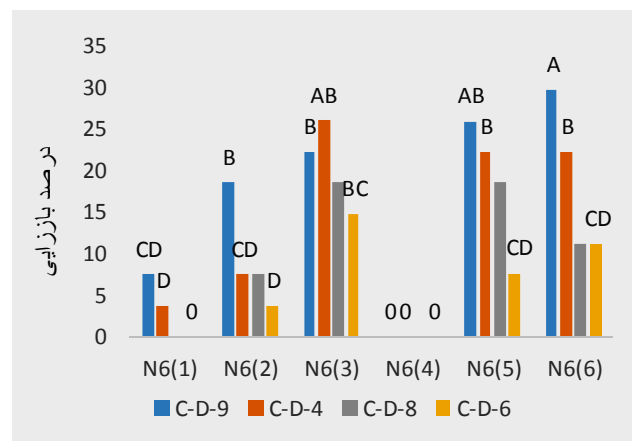
شکل ۴- مقایسه میانگین درصد باززایی ارقام مختلف گندم در محیط کشت‌های مختلف MS

Figure 4 – Mean comparison of cultivar*MS media on regeneration percent

لاین C-D-6 در محیط کشت پایه N6 حاوی 0.5 mg/l KIN و 0.5 mg/l NAA+2 به میزان (۱۴/۸۱٪) و کمترین میزان باززایی لاین C-D-6 در محیط کشت پایه N6 حاوی 0.5 mg/l BAP و 0.5 mg/l KIN بود. بالاترین میزان باززایی لاین C-D-4 در محیط کشت پایه N6 حاوی 0.5 mg/l KIN و 0.5 mg/l NAA+2 به میزان (۲۵/۹۵٪) و کمترین میزان باززایی لاین C-D-4 در محیط کشت پایه N6 حاوی 0.5 mg/l KIN بود. در نهایت، بیشترین میزان باززایی در محیط کشت N6 مربوط به لاین C-D-9 و کمترین میزان باززایی مربوط به لاین C-D-6 می‌باشد. همچنین برای اکثر لاین‌ها بیشترین میزان باززایی مربوط به محیط کشت پایه N6 حاوی 0.5 mg/l KIN و 0.5 mg/l NAA+2 با میانگین (۲۰/۰۴٪) و کمترین میزان باززایی مربوط به محیط کشت پایه N6 حاوی 0.5 mg/l KIN بود (شکل ۵).

تأثیر محیط کشت N6 بر باززایی لاین‌های گندم

باززایی در این آزمایش بسته به لاین و نسبت به محیط کشت متفاوت بود (جدول ۴) که با نتایج سایر محققین نیز مطابقت دارد (Sears and Decard 1982; Mathias and Simpson 1986;) (Przetakiewicz et al. 2003; Tarinejad et al. 2007). مقایسه میانگین اثر متقابل نشان داد بالاترین میزان باززایی لاین C-D-9، در محیط کشت پایه N6 حاوی 1 mg/l IAA + 1 mg/l BA به میزان (۲۹/۶۲٪) و کمترین میزان باززایی لاین C-D-9، در محیط کشت پایه N6 حاوی 0.5 mg/l KIN بود. بالاترین میزان باززایی لاین C-D-8 در محیط کشت پایه N6 حاوی 0.5 mg/l KIN و 0.5 mg/l NAA+2 به میزان (۱۸/۵۱٪) و کمترین میزان باززایی لاین C-D-8 در محیط کشت پایه N6 حاوی 0.5 mg/l BAP و 0.5 mg/l KIN بود. بالاترین میزان باززایی



شکل ۵- مقایسه میانگین اثر متقابل ارقام مختلف گندم در محیط کشت مختلف N6 روی درصد باززایی

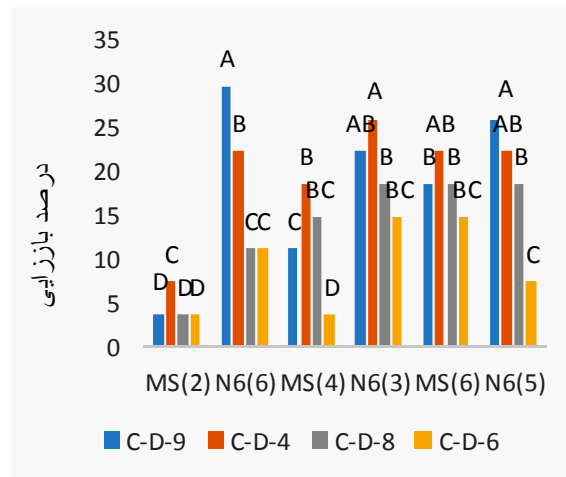
Figure 5 – Mean comparison of cultivar*N6 media on callus induction percent

مقایسه دو به دو محیط کشت‌های مشابه MS با N6 در باززایی

ارقام گندم

محیط کشت‌های MS(2) و N6(6) حاوی 1 mg/l IAA + 1 mg/l BA و محیط کشت‌های MS(4) و N6(3) حاوی 1 mg/l NAA و 0.5 mg/l Kin + 0.5 mg/l NAA و محیط کشت‌های MS(6) و N6(5) حاوی 1 mg/l BAP + 1 mg/l NAA از نظر درصد باززایی مورد مقایسه قرار گرفتند.

مقایسه میانگین اثر متقابل محیط کشت‌ها با لاین‌ها نشان داد که محیط کشت N6 نسبت به محیط کشت MS از توان باززایی بهتری برخوردار است. در نتیجه محیط کشت N6 نسبت به محیط کشت MS پاسخ بهتری به القای باززایی از خود نشان داده است (شکل ۶).



شکل ۶- مقایسه میانگین دو به دو درصد باززایی ارقام مختلف گندم در محیط کشت مختلف MS و N6

Figure 6 – Mean comparison of regeneration percent on wheat cultivar in MS and N6 media

دادند و در غلظت مختلف توفوردی بیشترین درصد القای کالوس برای رقم‌ها متفاوت بوده و بین ژنوتیپ‌ها و غلظت هورمون اثرات متقابل وجود داشت. در مطالعه‌ای از دو نوع محیط کشت پایه‌ی MS (موراشگ و اسکوگ، ۱۹۶۲) و LS (چو و همکاران، ۱۹۷۵) در کشت بافت گندم استفاده شد که محیط کشت پایه‌ی MS بهتر از LS به کشت بافت پاسخ داد (Mehmood et al. 2013). بنابراین با توجه به بررسی‌های انجام شده می‌توان نتیجه گرفت محیط کشت مناسب و هورمون مورد استفاده بسته به ژنوتیپ و شرایط محیط کشت می‌تواند متفاوت باشد.

نتیجه‌گیری نهایی

در این پژوهش، با در نظر گرفتن تعدادی از فاکتورهای مهم از قبیل اهمیت غذایی و بومی بودن واریته‌های گندم، ریزازدیادی تعدادی از لاین‌های گندم در دست معرفی کشور از قبیل C-D-8، C-D-6، C-D-4 و C-D-9 بررسی و کالوس‌زایی و باززایی آن‌ها مورد ارزیابی قرار گرفت. باتوجه به معنی‌دار بودن اثر متقابل لاین‌ها و سطوح مختلف هورمون توفوردی نشان داد که بیشترین میزان کالوس‌زایی در لاین C-D-9 در تمام سطوح مختلف هورمون توفوردی رخ داده و در لاین C-D-8 در سطوح ۲ و ۴ میلی‌گرم در لیتر توفوردی رخ

در آزمایشی جنین‌زایی و باززایی گیاهچه‌های سبز گندم را بر اساس قطعات برگ‌ی از گیاهچه‌های ۳-۳ روزه در بین ژنوتیپ‌های مختلف بررسی و نتیجه گرفتند در بین محیط کشت‌ها، محیط کشت MS نسبت به محیط N6 و L3 از نظر القاء کالوس و تولید گیاهچه بهتر عمل نمودند. همچنین این محققین نتیجه گرفتند فراوانی تشکیل کالوس بعلاوه فراوانی باززایی گیاهی وابسته به ترکیب محیط کشت و غلظت توفوردی است. محیط کشت MS با ۴/۵۹ میکرو مول بر لیتر توفوردی برای کشت قطعات برگ‌ی گندم مطلوب بود. افزودن غلظت توفوردی از ۴/۵۹ به ۳۶ میکرو مول روی القاء کالوس اثر مثبت داشت ولی مانع باززایی گیاه می‌شد (Wang and Wei 2004). با وجود این، در این آزمایش محیط کشت N6 نسبت به محیط کشت MS از توان باززایی بهتری برخوردار بود. در مطالعه‌ای، اثرات ژنوتیپ، نوع محیط کشت پایه، غلظت هورمون‌های توفوردی و BAP، همچنین غلظت‌های مختلف آگار (۶، ۸ و ۱۰ میلی‌گرم در لیتر) را در القای کالوس و باززایی آن در کشت درون‌شیشه‌ای جنین بالغ ۵ رقم گندم را بررسی کردند، این محققین مشاهده کردند که محیط کشت پایه MS در تمامی رقم‌ها نسبت به محیط کشت LS پاسخ بهتری به القای کالوس و باززایی نشان می‌دهد و در غلظت‌های مختلف آگار (۶، ۸ و ۱۰ میلی‌گرم در لیتر)، تمامی رقم‌ها در غلظت ۸ میلی‌گرم در لیتر آگار، پاسخ بهتری به باززایی نشان

در لاین‌های C-D-8 و C-D-9 مشاهده شد. بیشترین درصد شاخه‌زایی ۲۹/۶۲٪ برای لاین C-D-9 در محیط کشت N6(6) حاوی ۱mg/l IAA به همراه ۱mg/l BA به دست آمد.

داده که در این دو لاین باهم اختلاف معنی‌داری وجود ندارد و باتوجه به معنی‌دار بودن اثر متقابل سطوح مختلف نیترات نقره با لاین‌های مورد استفاده نشان داد که بیشترین میزان کالوس جنین‌زا

منابع

- Ahmadabadi M, Ruf S, Bock R. 2007.** A leaf-based regeneration and transformation system for maize (*Zea mays* L). *Transgenic Research* 16(4): 437-448.
- Ben Amer LM, Korzum V, Worland AJ, Borber A. 1999.** Genetic mapping of QTL controlling tissue-culture response on chromosome 2B of wheat (*Triticum aestivum* L.) in relation to major genes and RFLP markers. *Theoretical Applied Genetic* 94: 1047-1052.
- Bhaskaran S, Smith RH. 1990.** Regeneration in cereal tissue culture: a review, *Crop Science* 30: 1328-1336.
- Bi R, Wanh H. 2008.** Primary studies on tissue culture from mature embryos in diploid and tetraploid wheat. *Front. Agric. China* 2(3): 262-265.
- Bi RM, Kou M, Chen LG, Mao SR, Wang HG. 2007.** Plant regeneration through callus initiation from mature embryo of *Triticum*. *Plant Breeding* 126: 9-12.
- Bushuk W. 1998.** Wheat breeding for end product use. *Euphytica* 100(1): 137-145
- Carman JG, Jefferson NE, Campbell WF. 1988.** Induction of embryogenic (*Triticum aestivum* L.) calli: I. Quantification of genotype and culture medium effects. *Plant Cell, Tissue and Organ Culture* 10: 101-106.
- Chauhan H, Desai SA, Khurana P. 2007.** Comparative analysis of the differential regeneration response of various genotypes of *Triticum aestivum*, *Triticum durum* and *Triticum dicoccum*. *Plant Cell, Tissue and Organ Culture* 91: 191-199.
- Chen J, Yue R, Xu H, Chen X. 2006.** Study on Plant Regeneration of Wheat Mature Embryos Under Endosperm-Supported Culture. *Agricultural Sciences in China* 5(8): 572-578.
- Chowdhury SH, Kato K, Yamamoto Y, Hayashi K. 1991.** Varietal variation in plant regeneration capacity from immature embryos among common wheat cultivars. *Jpn. J. Breed* 41: 443-450.
- Farsi M and Zolali J. 2008.** Introduction to Plant Biotechnology. Translate. 4th Edition. Ferdowsi University of Mashhad. 495 pp.
- Fennel S, Bohorova N, Ginkel M, Crossa J, Hoisington DA. 1996.** Plant regeneration from immature embryos of 48 elite CIMMYT bread wheats. *Theoretical Applied Genetic* 92: 163-169.
- Fernandez S, Michaux-Ferriere N MC. 1999.** The embryogenic response of immature embryo cultures of durum wheat (*Triticum durum* Dsef): histology and improvement by AgNO₃. *Plant Growth Regulation* 28: 147-155.
- Hagio T, Ichiri SS, Yamada T. 2002.** Efficient plant regeneration through morphogenesis in Japanese commercial variety of wheat, *In Vitro Cell Development Biology* 38: 1394-1396.
- Hunsinger H, Schauz K. 1987.** The influence of dicamba on somatic embryogenesis and frequency of plant regeneration from cultured immature embryos of wheat (*Triticum aestivum* L.). *Plant Breeding* 98: 119-123.
- Ichihashi S, Kato S. 1986.** Clonal Propagation of *Iris kaempferi* by means of flower organ culture. *Bulltein Aichi University Edu* 35: 135-143.
- Kazemi Arbath H. 2005.** Cereal morphology and physiology. Tabriz University Publication: 104
- Liu HJ, Misso SH, Kamijima O, Sawano M. 1990.** Effects of plant growth regulators on the response of immature wheat embryo culture. *Plant Tissue Culture Letters* 7: 170-176.
- Luica A, Felix FI, Federizzi LC, Lange CE, Handel L. 1997.** Genetics of regeneration of wheat (*Triticum aestivum* L.) plants. *Brazilian Journal of Genetics* 15: 473-479.
- Machii H, Mizuno H, Hirabayashi T, Li H, Hagio T. 1998.** Screening wheat genotypes for high callus induction and regeneration capability from anther and immature embryo cultures" *Plant cell, Tissue and Organ Culture* 53: 67-74.
- Mathias R J, Simpson ES. 1986.** The interaction of genotype and culture medium on the tissue culture responses of wheat (*Triticum aestivum* L. em. thell) callus. *Plant Cell, Tissue and Organ Culture* 7(1): 31-37.
- Mehmood K, Arsshad M, Muhammad Ali G, Razzaq A. 2013.** Tissue culture responses of some wheat

- (*Triticum aestivum* L.) cultivars grown in Pakistan. Pakistan Journal Botany 45: 545-549.
- Mendoza M G, Kaeppler H F. 2002.** Auxin and sugar effects on callus induction and plant regeneration frequencies from mature embryos of wheat (*Triticum aestivum* L.). In Vitro Cellular & Developmental Biology – Plant 38: 39-45.
- NouriDelavar MZ, Arzani A. 2000.** Analysis of callus induction and plant regeneration from immature embryo of rice cultivars. Journal of Science and Technology of Agriculture and Natural Resources 4(4): 57-71.
- O'Hara JF, Street HE. 1978.** Wheat callus culture: the initiation, growth and organogenesis of callus derived from various explant sources. Annals of Botany 42: 1029-1038.
- Ozgen M, Turet M, Ozcan S, Sancak C. 1996.** Callus induction and plant regeneration from immature and mature embryos of winter wheat genotypes. Plant Breeding 115: 455-458.
- Przetakiewicz A, Orczyk W, Nadolska-Orczyk A. 2003.** The effect of auxin on plant regeneration of wheat, barley and triticale. Plant Cell, Tissue and Organ Culture 73: 245-256.
- Sears RG, Decard EL. 1982.** Tissue culture variability in wheat: Callus induction and plant regeneration. Crop Science 22: 546-550.
- Songstad DD, Armstrong CL, Petersen WL. 1991.** AgNO₃ increases type II callus production from immature embryos of maize inbred B73 and its derivatives. Plant Cell Report 9(12): 699-702.
- Tarinejad A, Toorchi M, Habashi A, Pellegrineschi A. 2007.** Optimization of gene transfer in Iranian bread wheat cultivars by biolistic bombardment. Journal of Food Agriculture and Environment, 5(3&4): 237-241.
- Tripathi L, Tripathi J. 2003.** Role of biotechnology in medicinal plants. Tropical Journal of Pharmaceutical Research, 2: 243-253.
- Turhan H, Baser I. 2003.** Callus induction with mature embryo culture technique in winter wheat (*Triticum aestivum* L.). Indian Journal of Agricultural Sciences 73: 399-401.
- Vain P, Dunl V. 1989.** Enhancement of production and regeneration of embryogenic type II callus in *Zea mays* L. by AgNO₃. Plant cell Tissue and Organ Culture 18: 143-151.
- Wang CT, Wei ZM. 2004.** Embryogenesis and regeneration of green plantlets from wheat (*Triticum aestivum* L.) leaf base. Plant Cell, Tissue and Organ Culture 77: 149-156.
- Yu Y, Wang J, Zhu ML, Wei ZM. 2008.** Optimization of mature embryobased high frequency callus induction and plant regeneration from elite wheat cultivars grown in China. Plant Breeding 127: 249-255.
- Yu Y, Wei ZM. 2007.** Factors affecting efficient plant regeneration from wheat mature embryos. Journal of Molecular Cell Biology 40(6): 443-450.
- Zale MJ, Harmony BW, Kimberlee KK, Camille MS. 2004.** Callus induction and plant regeneration from mature embryos of a diverse set of wheat genotypes. Plant Cell, Tissue and Organ Culture 76: 277-281.