بهینه کردن شرایط اندامزایی در کالوسهای حاصل از ریزنمونههای ریشه، محور زیرلپه و برگ لپهای گیاه دارویی ماریتیغال (.Silybum marianum (L) Gaertn)

آسیه فیروزی (۱)، سید ابوالقاسم محمدی (۱)، محمود خسروشاهلی (۲)، علی موافقی (۲) و طاهره حسنلو (۳)

۱- گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی، دانشگاه تبریز، تبریز، ایران، ۲- گروه علوم جانوری، دانشکده علوم پایه، دانشگاه تبریز، تبریز، ایران، ۳- گروه فیزیولوژی گیاهی، موسسه بیوتکنولوژی کرج، کرج، ایران

ماریتیغال (Silybum marianum) از گیاهان مهم دارویی است که جایگاه خاصی را در صنایع دارویی پیدا کرده است. در مطالعه حاضر پاسخ به کال زایی ریزنمونه های ریشه، محور زیرلپه و برگ لپهای در تعدادی از ژنوتیپهای ماریتیغال در دو نوع محیط کشت MS و B5 با ترکیبات هورمونی ٤،۲-دی و کیتین (۱، ۲ و ٤ میلیگرم در لیتر) مورد بررسی قرارگرفت. ریزنمونههای ریشه و محور زیرلپه در محیط کشت MS و B5 با ترکیبات هورمونی ۲،۲-دی و کیتین (۱، ۲ و ٤ میلیگرم در لیتر) مورد بررسی قرارگرفت. ریزنمونههای ریشه و محور زیرلپه در محیط کشت MS و B5 با ترکیبات هورمونی ۲،۲-دی و کیتین (۱، ۲ و ٤ میلیگرم در لیتر) مورد بررسی قرارگرفت. ریزنمونههای ریشه و محور زیرلپه در محیط کشت B5 با غلظت هورمونی ۲ میلیگرم در لیتر ۲،۲-دی و کیتین، کالوسهای درشت و شفافی تولید کردند. در حالیکه پاسخ ریزنمونه برگهای لپهای در هر دو محیط MS و B5 با همین غلظت هورمونی یکسان بود. با انتقال کالوسهای ۲ سانتی متری حاصل از ۳ ریزنمونه به محیط کشت B5 با غلظتهای هورمونی مختلف (۵/۰،۱ و ۲ میلیگرم در لیتر بازیل آدنین و ۱/۰ میلی گرم در لیتر TDZ)، شاخهزایی القاء شد. پس از ۲ هفته پریموردیومهای شاخه از ریزنمونه برگ لپهای مشاهده گردید و پس از ۲ ماه طول شاخهها در غلظت ۱۰ میلی گرم در لیتر میزیل آدنین و ۱/۰ میلی گرم در لیتر TDZ)، شاخهزایی القاء شد. پس از ۲ هفته پریموردیومهای شاخه از ریزنمونه برگ لپهای مشاهده گردید و پس از ۲ ماه طول شاخهها در غلظت ۱ میلیگرم در لیتر بنزیل آدنین و ۱/۰ میلیگرم در لیتر TDZ به ۲ سانتی-میتر رسید. شاخههای حاصل جهت ریشهزایی به محیط B5 با غلظتهای هورمونی مختلف (۱۰/۰،۲۰/۰ و ۲/۰ میلیگرم در لیتر نیتیا متر رسید. شاخههای حاصل جهت ریشهزایی به محیط B5 با غلظتهای هورمونی مختلف (۱۰/۰،۲۰/۰ و ۲۰/۰ میلیگرم در لیتر رسید شاهده و مر از ۲۰٬۰۰ میلیگرم در لیتر بازیل آدنین) منتقل شدند. بر خلاف تصور، ریشهزایی به وفور هم از کالوسهای نفتالیک استیک اسید و ۲۰/۰ میلیگرم در لیتر بنزیل آدنین) منتقل شدند. بر خلاف تصور، ریشهزایی به وفور هم از کالوسهای بدون شاخه و هم از ریزنمونه به طور مستقیم در محیط B5 به همراه ۱۰/۰ میلیگرم در لیتر نفتالیک استیک اسید و ۱۰/۰ میلی

مقدمه

به دلیل این که اکثر گیاهان دارویی در مناطقی رشد می کنند که برداشت آنها بسیار مشکل یا پرهزینه است، کاربرد راهکارهایی جهت کشت آزمایشگاهی این چنین گیاهان دارویی و دسترسی آسان و سریع تر به مواد مؤثره آنها از اولویت سرمایه گذاری در این راستا می باشند. ماریتیغال یا خارمریم (*Silybum marianum)،* گیاهی دارویی است که از دیرباز در درمان بیماریهای کبدی بسیار مؤثر بوده است. مواد مؤثره موجود در ماریتیغال تحت عنوان کلی سیلیمارین معرفی می شوند. در جستجو برای روشهای جایگزین جهت تولید مواد دارویی، روشهای بیوتکنولوژیک به خصوص تکنیک کشت بافت و سلول به عنوان روشهای مکمل برای روشهای متداول تولید تجاری متابولیتهای گیاهی می باشند (راماچاندرا وراویشانکار، ۲۰۰۲). فعالیت بیوستزی سلولهای کشت شده می تواند با دستکاری عوامل محیطی و گزینش مصنوعی لاینهای سلولی و کلونهای مناسب افزایش یابد (آلفرمن و پترسن، ۱۹۹۵). به دلیل اهمیت متابولیت ثانویه گیاه ماریتیغال، کشت درون شیشهای آن بسیار مورد توجه بوده است. می توان با تولید و انتقال کالوسها به محیطهای ریشهزایی و ساقهزایی و نگهداری آنها در انکوباتور جهت تولید گیاهچههای کامل به منظور کشت راحتتر در شرایط آزمایشگاهی و در این حالت اسخراج ماده مؤثره از قسمتهای مختلف آنها و استفاده از مواد مقرره به دست آمده در تهیه داروها در شرکت های داروسازی امکان پذیر میباشد. تا کنون گزارشی در رابطه با ساقهزایی ماریتیغال ارائه نشده است و تحقیق حاضر اولین مورد در این رابطه است.

مواد و روش ها

جهت بررسی پاسخ به کال زایی ریزنمونه های ریشه، محور زیرلپه و برگ لپهای تعدادی از ژنوتیپهای ماریتیغال از دو نوع محیط کشت MS و B5 با ترکیبات هورمونی ٤،۲-دی و کینتین (۱، ۲ و ٤ میلیگرم در لیتر) استفاده شد. به منظور القاء شاخهزایی کالوسهای ۲ سانتی متری حاصل از ۳ ریزنمونه به محیط کشت B5 با غلظتهای هورمونی مختلف (۰، ۱۰ و ۲ میلیگرم در لیتر بنزیل آدنین و ۰/۱ میلی گرم در لیتر TDZ)، منتقل شدند. جهت ریشهزایی از محیط B5 با غلظتهای هورمونی آمدین از ۱۰، ۱ ۰/۰۲، و ۰/۱۰ میلی گرم در لیتر نفتالیک استیک اسید و ۰/۰۲۰ میلی گرم در لیتر بنزیل آدنین) استفاده گردید.

نتايج و بحث

ریزنمونههای ریشه و محور زیرلپه در محیط کشت B5 با غلظت هورمونی ۲ میلیگرم در لیتر ۲.۲-دی و کینتین، کالوس های درشت و شفافی تولید کردند. کالوس های حاصل از محیط کشت های MS و B5 جهت بررسی اندام زایی (تولید ساقه و ریشه)، به روش سیمینو و همکاران، (۲۰۰۱) پس از واکشت اول به محیط B5 با دو نوع ترکیب هورمونی، اولی مشابه با محیط القای کالوس (۲.۶-دی به میزان ٥/٠ میلی گرم در لیتر و بنزیل آدنین (BA) به میزان ٥٠/٠ میلی گرم در لیتر) و دومی شامل ۲.۲-دی به میزان ماتعل شدند. پس از گذشت دو هفته پریموردیوم های تشکیل دهنده ساقه در هر دو ریزنمونه موجود در محیط B5 حاوی ۲.۶-دی منتقل شدند. پس از گذشت دو هفته پریموردیوم های تشکیل دهنده ساقه در هر دو ریزنمونه موجود در محیط B5 حاوی ۲.۶-دی به میزان ٥/٠ میلی گرم در لیتر و AB به میزان ٥٠/٠ میلی گرم و TZT به میزان ٢/٠ میلی گرم در لیتر در لیتر منتقل شدند. پس از گذشت دو هفته پریموردیوم های تشکیل دهنده ساقه در هر دو ریزنمونه موجود در محیط B5 حاوی این اندام های ابتدایی تشکیل دهنده ساقه در شرایط روشنایی، اندازه ساقه ها و بر گها به دو الی سه سانتی متر رسید. قابل ذکر است که مشاهده شد. شیان ذکر است که هماند ساقه در شرایط روشنایی، اندازه ساقه ها و بر گها به دو الی سه سانتی متر رسید. قابل ذکر است که مشاهده شد. شیان ذکر است که هماند ساقه زان ۲۰۲۰ میلی گرم در لیتر و الی سه سانتی می رسید. قابل ذکر است که مشاهده شد. شایان ذکر است که هماند ساقه زایی، ریشه زیر مشاهده شد. تشکیل ریشه نیز طی دو الی سه هفته پس از میشاهده شد. شایان ذکر است که هماند ساقه زایی، ریشه زای ۲۰۲۰ میلی گرم در لیتر و محم N به میزان ۲۰/۰ میلی گرم در لیتر و مشاهده شد. شایان ذکر است که هماند ساقه زایی، ریشه این میزان ۲۰۲۰ میلی گرم در لیتر و در ایم به میزان ۲۰/۰ میلی مطابق با نتایج مشاهده شد. شایان ذکر است که هماند ساقه زایی، ریشه زایی هم بدون تشکیل کالوس و به صورت مستقیم از ریزنمونه کوتیلدون و می همچنین تشکیل کالوس از این ریشه های شکل گرفته نیز به وضوح مشاهده شد. این نتایج ریشه زای مطابق با نتایج چیشین در این زمینه بود (سیمینو و همکاران، ۲۰۰۱)، ولی هدف آنها بهینه کردن محیط کشت به منظور تهیه کالوس های مناسب جست می نیزه ار این میندگی مازینی ای در این رابطه با ساقه زایی و تولید گیاهی ای دی ای ساست



تصویر ۱: مراحل مختلف تشکیل کالوس،ها تا انتقال آنها به شرایط ساقهزایی و ریشهزایی و در نهایت بدست آوردن گیاهچههای کامل در شرایط کشت درون شیشهای.

منابع

- 1- Alferman, A.W., and Peterson, M. 1995. Natural products formation by plant cell biotechnology. Plant cell, 43: 199-205.
- 2- Cimino, C., Caralla, S.V. Spina, F., Natalucci, C., and Priolo, N. 2006. Callus culture for biomass production of milk thistle as a potential source of milk clotting peptidases. Electronic J. Biotec., 9: 237-240.
- 3- Ramachandra, R.S., and Ravishankar, G.A. 2002. Plant cell cultures: Chemical factories of secondary metabolites. Biotech. Adv., 20: 101-153.

Optimizing of organogenesis condition in calli obtained from root, hypocotyls and cotyledon explants of milk thistle (*Silybum marianum*)

A. Firouzi, S.A. Mohammadi, M. Khosroshahli, A. Movafeghi, T. Hasanloo

Abstract

Milk thistle (*Silybum marianum*) is one of the important medicinal plants in the drug industries. In the present study, calli induction in root, hypocotyle and cotyledon explants of some milk thistle genotypes at MS and B5 culture media supplemented with 1,2 and 4 mg/l 2,4-D and Kin was studied. Root and hypocotyle explants produced large and transparent calli in B5 medium supplemented with 2 mg/l 2,4-D and Kin. Whereas cotyledon explant showed similar response at MS and B5 supplemented with 2 mg/l 2,4-D and Kin. Shoot formation was induced with transferring of calli with 2 cm in size to the B5 medium supplemented with 0.5,1 and 2 mg/l BA and 0.1 mg/l TDZ. After 2 weeks, the shoot primordial were emerged and shoot length in medium supplemented with 1 mg/l BA and 0.1 mg/l TDZ was reached to 2 cm in average. To induce rhyzogenesis, the shoots were transferred to the B5 medium with different hormones concentrations including 0.01, 0.02 and 0.03 mg/l NAA and 0.025 mg/l BA. Whereas, root formation was unexpectedly observed abundantly from calli that didn't produce shoot as well as directly from explants in B5 medium supplemented with 0.01 mg/l NAA and 0.025 mg/l BA.