

## تأثیر قدرت رشد پایه مادری و هورمون اکسین بر کالزاوی و تولید ریشه قلمه‌ها و افکنه‌های گردو

رضا رضایی<sup>۱</sup> و کورش وحدتی<sup>۲\*</sup>

تاریخ دریافت: ۸۷/۱۲/۱۹ و تاریخ پذیرش: ۸۹/۲/۱۸

E-mail: kvahdati@ut.ac.ir

### چکیده

با هدف بررسی تأثیر قدرت رشد پایه مادری و هورمون ریشه‌زاوی بر کالوس‌دهی و تولید ریشه قلمه‌ها و افکنه‌های گردو، آزمایشاتی طی سال‌های زراعی ۱۳۸۵-۸۶ صورت گرفت. در آزمایش‌های قلمه‌زنی، از سه گروه پایه مادری با قدرت رشد متفاوت (ضعیف، متوسط و پررشد)، قلمه‌های نیمه خشبي یا خشبي تهیه گردید. قلمه‌ها پس از تیمار با یا بدون هورمون ایندول بوتیریک اسید (IBA) در شرایط مه‌پاش و پادمای خودکار و یا به صورت سیلولی وارونه کشت شدند. نتایج نشان داد که اثر پایه مادری و هورمون فقط روی درصد قلمه‌های کالوس‌دار شده معنی‌دار بود. تیمار مجدد اکسین رقیق نیز بر تمایز کالوس به ریشه مؤثر واقع نشد. در آزمایش خوابانیدن کپه‌ای، با مصرف لانولین دارای سه نوع اکسین (IAA، IBA و NAA)، تفاوت سه گروه پایه مادری از نظر کالوس‌دهی و تولید ریشه معنی‌دار بود. پایه‌های ضعیف با بیشترین میانگین تعداد ریشه تشکیل شده در هر شاخه (۷/۸ عدد)، کیفیت تولید ریشه (۴/۲ از پنج) و نیز تولید ریشه با منشاء داخلی، قابلیت تولید ریشه بهتری داشتند. قابلیت تولید ریشه بسیار خوب پایه‌های ضعیف در مقایسه با پایه‌های پررشد در شرایط خوابانیدن کپه‌ای، دلیلی بر متفاوت بودن ساختار آناتومیکی و فیزیولوژیکی آن‌ها می‌باشد. بنابراین در گردو امکان انتخاب کلون‌های پاکوتاه و سهل ریشه‌زا وجود دارد.

**کلمات کلیدی:** افکنه، تکثیر رویشی، خوابانیدن، سخت ریشه‌زا، قلمه‌زنی، گردوی ایرانی

۱- استادیار پژوهش، مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی استان آذربایجان غربی، آذربایجان غربی - ایران

۲- دانشیار، گروه باغبانی، پردیس ابوريحان، دانشگاه تهران، تهران - ایران (مسئول مکاتبه)

بافت شاخه و قلمه خشبي در اواسط بهمن ماه، پس از رفع نياز سرمایي، گزارش شده است (۲۸).

خوابانيدن که به عنوان يکي از روش‌های سنتی برای تکثیر انبوه پایه‌های رویشي درختان ميوه نظير سيب، گلابي، به و فندق در سراسر جهان به کار می‌رود (۹ و ۱۸)، در گردو نيز می‌تواند برای تکثیر پایه‌های يك‌دست از نظر ژنتيکي با كمترین هزينه تولید، استفاده شود. بررسی اثر غلطت‌های مختلف هورمون IBA به اضافه حلقه‌برداری با سيم و خوابانيدن کپه‌اي در نهال‌های بذری گردو نشان داد که با وجود تشکيل كالوس فراوان، تولید ريشه متناسب با غلطت هورمون و قطر افکنه نيست (۱). علت اصلی عدم تولید ريشه در افکنه‌ها، ضخامت زياد حلقة اسكلرانشيسي و اكسيداسيون مواد فنلي در جريان زخم گزارش شده است (۳). با استفاده از روش خوابانيدن کپه‌اي تغيير يافته، يعني تيمار قاعده افکنه‌ها با لانولين مخلوط شده با نسبت مساوي از هر يك از سه هورمون اكسين (IBA, NAA, IAA)، به غلطت ۷۵۰۰ ppm، حلقه‌برداري با سيم مفتولي و پوشش با ماسه و پرلايت، تولید ريشه در ژنوتipe‌های مختلف بسيار خوب بوده است (۳۲). بستن قاعده افکنه‌ها با سيم مفتولي (نوعي حلقه‌برداري) احتمالاً از طريق تجمع كربوهيدرات‌ها و IAA درون-زاد و يا تحريريک مدوام سنتراتيلن، به عنوان كوفاكتور اكسين، سبب افزایش تولید ريشه می‌شود (۴). تأثير اين عمل در بهبود تولید ريشه در افکنه‌های فندق نيز گزارش شده است (۹).

باتوجه به زياد بودن نسبت بافت آبکش به چوب در ژنوتipe‌های کم رشد می‌توان انتظار تولید ريشه بيشتری از اين ژنوتipe‌ها داشت (۱۰). بنابراین بررسی ارتباط بين قدرت رشد و تولید ريشه افکنه‌های گردو در روش خوابانيدن از اين جهت که می‌تواند زمينه تکثیر انبوه پایه‌های رویشي را با حداقل هزينه و امكانات فراهم نماید اهميت زيادي دارد. باتوجه به وجود فنوتipe‌های پاكوتاه و زودباره گردو در ايران، شناسايي ارتباط بين قدرت رشد نهال، تولید ريشه و يا پيوند گردو از نظر علمي و كاربردي بسيار حائز اهميت است (۲). بررسی ارتباط بين قدرت رشد و قابلیت تولید ريشه برای تولید پایه‌های رویشي گردو از اهداف اصلی اين تحقيق است.

#### مقدمه

در باغبانی، قلمه زدن و خوابانيدن، از متداول‌ترین و کم‌هزينه‌ترین روش‌های ازدياد رویشي می‌باشند (۱۸). گیاهاني که تولید ريشه در آنها به سختي انجام می‌گيرد (نظير گردو)، داراي پوست و لایه‌های استحکامي ضخيم و هورمون‌ها و كوفاكتورهای تولید ريشه آنها در حداقل است. بنابراین تلاش برای ريشه‌دار کردن قلمه‌ها يا افکنه‌های گردو مورد توجه محققان مختلف بوده است (۳۰ و ۳۱). بررسی زمان مناسب تهيه قلمه، ارتباط بين ذخایر غذایي، مواد فنلي و تولید ريشه و مایه‌کوبی قاعده قلمه‌ها با آگروباكتريوم ريزوژنز به منظور افزایش تولید ريشه از جمله تحقیقات انجام شده در اين زمينه می‌باشند که نتایج آنها منجر به تشکيل كالوس و يا تولید ريشه در حد بسيار محدود شده است (۶، ۱۵ و ۲۱). استفاده از هورمون IBA<sup>۱</sup> با غلطت خيلي زيد (۱-۲ درصد) همراه با روش مه‌پاش و پاگرما منجر به تولید ريشه در حد صفر تا ۱۲ درصد شده است. تولید ريشه در قلمه‌های نيمه خشبي و خشبي گردوی هيبريد پارادکس به ترتيب ۸۱ و ۸۲ درصد گزارش شده است که حاکي از آسان ريشه‌زا بودن هيبريد پارادکس گردو نسبت به گردوی ايراني می‌باشد (۱۵). در دیگر آزمایشات دیگري، انتقال ژن rolABC به هيبريد پارادکس سبب کاهش تولید ريشه شد و با آلوده کردن قاعده قلمه‌ها با آگروباكتريوم ريزوژنس ميزان تولید ريشه قلمه‌های گردو از صفر به ۶۳ درصد افزایش يافت (۶ و ۱۵). اگرچه آلوده کردن قلمه‌ها با باكتري سبب بهبود تولید ريشه شده است ولی اين موقعيت باعث بيمار شدن نهال‌های ريشه‌دار شده است (۶).

غلطت زياد هورمون IBA (۸۰۰۰ ppm) به روش غوطه‌ور ساختن سريع و يا محلول رقيق (۲۵۰ ppm) به مدت ۲۴ ساعت، استفاده از بلوكهای اسفنجي انفرادي و استفاده از پادمای زياد (۳۵-۳۸ درجه سانتي گراد) نيز به عنوان عوامل مؤثر در بهبود تولید ريشه در قلمه‌های نيمه خشبي و خشبي گردو گزارش شده‌اند. زمان تهيه قلمه و كنترل دقيق شرایط محطيي نيز بسيار مهم است. نوسانات فصلی قابلیت تولید ريشه نيز در گردو بررسی شده است و بهترین زمان گرفتن قلمه نيمه‌خشبي اوائل تا اواسط تابستان، با شروع چوبی شدن

در ماههای آذر و بهمن تهیه شد. قلمه‌ها با یا بدون هورمون IBA با غلظت ۷۵۰۰ قسمت در میلیون (ppm) تیمار و در بستر کشت ماسه پرلیت با پادمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد تا یک ماه نگهداری شدند. در ماه اسفند ۱۳۸۵، آزمایش قلمه خشبي مجدهاً تکرار شد. با این تفاوت که در این مرحله از کالوس‌دار کردن زمستانه (سیلو کردن قلمه‌ها به صورت وارونه) و سپس کشت در گلخانه استفاده شد. برای القاء ریشه‌زایی در کالوس، قاعده تعدادی از قلمه‌های کالوس‌دار شده با محلول رقیق اکسین (با غلظت ۲۵۰ میلی‌گرم در لیتر) به مدت ۱۲ ساعت تیمار شدند.

در آزمایش خوابانیدن (سال ۱۳۸۴)، تعداد ۱۰۵ پایه مادری براساس ارتفاع انتخاب و به سه گروه قوی، متوسط و ضعیف بهتریب با ارتفاع متوسط ۱۷۰، ۱۰۰ و ۵۰ سانتی‌متر گروه‌بندی شدند و در هر گروه ۳۵ نهال درنظر گرفته شد. در اسفند ماه نسبت به کشت آنها در خزانه دوم در سه ردیف مجزا به فاصله ۵۰ × ۲۰۰ سانتی‌متر اقدام شد و سپس کفیر شدند و پس از آن بلافاصله آبیاری انجام شد. در اردیبهشت ۱۳۸۵، با آغاز رشد شاخه‌های جدید، قاعده افکنه‌ها (از این بعد شاخه‌ها) به طول ۱۵ تا ۲۰ سانتی‌متر و به قطر سه تا پنج میلی‌متر در هر پایه با یک تکه سیم مفتولی بسته شد. سپس قسمت بالایی سیم با خمیر لانولین آغشته به سه هورمون اکسین (IBA، IAA، NAA) هر کدام به غلظت ۷۵۰۰ میلی‌گرم در کیلوگرم لانولین تیمار و در قاعده هر یک از شاخه‌ها دو برش طولی (زخمزنی) ایجاد شد (۳۰). از مخلوط خاک اره: ماسه بادی (به نسبت ۱:۲) برای پوشش قاعده شاخه‌ها استفاده شد. برای جلوگیری از خشک شدن، پوشش با لایه متoste از خاک اطراف پوشیده شد. در طی فصل رشد سال ۱۳۸۵ (اواسط اردیبهشت تا اواخر مهرماه)، علاوه بر انجام عملیات زراعی (شامل آبیاری هر هفته یک بار تا آخر فصل رشد، کوددهی با اوره به شکل سرک در اوایل بهار و کنترل علف‌های هرز با دیسک زدن بین ردیف‌ها و وجین دستی)، در طول ماههای تیر و مرداد نیز هر دو هفته یک بار سطح پسته‌ها برای حفظ رطوبت کافی آبپاشی شد. در اسفند ۱۳۸۵، ابتدا تعداد پایه‌های ریشه‌دار شده در هر گروه دانهال شمارش و سپس در هر پایه، تعداد ریشه در هر شاخه، طول و

## مواد و روش‌ها

در اواخر شهریور ماه ۱۳۸۵، تعداد ۱۸۰ قلمه نیمه‌خشبي (به طول ۱۰-۱۲ سانتی‌متر با حداقل سه گره) از درختان بذری پنج ساله گردو که دارای سه سطح قدرت رشد (پر رشد، متوسط و کم رشد) بودند، تهیه و با هورمون اندول بوتیریک اسید (IBA) در دو غلظت صفر و ۶۰۰۰ قسمت در میلیون (ppm) در سه تکرار تیمار شدند. درختان پایه براساس فنوتیپ پاکوتاھی از بین نهال‌های بذری موجود در نهالستان‌ها گرینش و در یک باغ کشت شده بودند. قلمه‌های هر گروه به دو قسمت مساوی تقسیم و قاعده آنها به مدت پنج ثانیه در محلول هورمون قرار داده شدند. کشت قلمه‌ها در اتاق سازگاری گیاهان کشت بافتی دانشکده کشاورزی دانشگاه ارومیه مجهز به سیستم مه‌پاش و پادمای خودکار انجام شد. بستر کشت قلمه متشکل از مخلوط مساوی خاک اره، پرلایت و ماسه بادی بود. بستر کاشت با استفاده از محلول ۰/۵ درصد واکتس و کشیدن پلاستیک روی آن ضدغونی و قبل از کشت قلمه‌ها با آب فراوان شستشو شد. برای ضدغونی سطحی، قلمه‌ها قبل از تیمار هورمونی در داخل محلول ۰/۵ درصد هیپوکلریت سدیم به مدت ۱۰ ثانیه فرو برده شدند و سپس به‌طور کامل با آب شهری شستشو شدند. در هر قلمه یک یا دو برگ انتهایی حفظ و مابقی برگ‌ها حذف یا کوتاه شدند. به منظور تحریک تولید ریشه، در قسمت تحتانی قلمه‌ها دو زخم طولی سطحی ایجاد گردید. پس از کشت قلمه‌ها در بستر، برای حفظ رطوبت در اطراف قلمه‌ها با ورقه نازک و شفاف پلی اتیلن پوشش داده شد. میزان رطوبت داخل محفظه به وسیله یک دستگاه مه ساز و با استفاده از سنسور رطوبت‌سنج تا میزان ۸۵ درصد تأمین گردید. برای تأمین پادما<sup>۱</sup>، ترمومترات روی ۲۵ درجه تنظیم شد. در طول مدت آزمایش، به مدت ۴۰ روز قلمه‌ها به طور مرتب بازدید و هر هفته یک بار کل بستر آبیاری و تهویه تونل انجام شد. نور لازم برای فتوسترن، با نصب لامپ‌های سفید ۲۰۰ وات در هر مترمربع به فاصله ۵۰ سانتی‌متر بالاتر از قلمه‌ها تأمین شد. در آزمایش بعد، از هر سه گروه درختان دارای قدرت رشد متفاوت تعداد ۶۰ قلمه خشبي به طول ۱۲-۱۵ سانتی‌متر

۱-۱/۵ درصد IBA نیاز دارد و در این غلظت در ۱۲ درصد موارد ریشه تولید می‌شود (۱۵). در یک تحقیق دیگر، با برداشت قلمه خشبي از درختان مادری که پنج سال هرس شدید شده بودند و تیمار آنها با ۷۵۰۰ قسمت در میلیون (ppm) IBA، فقط در ۱۴/۵ درصد ریشه تولید شد (۱۶). با ارزیابی تولید ریشه قلمه‌های خشبي و نرم در گردوبه کره‌ای (Juglans cinerea) مشخص شد که بیشترین درصد تولید ریشه در ۱۵/۸-۲۷/۸ (درصد) با هورمون IBA (۶۰۰۰ تا ۷۵۰۰ ppm) از قلمه‌های چوب نرم حاصل از اولین فلاش رشدی به طول ۲۰ سانتی‌متر مصادف با زمان انجام خوابانیدن در گردوبه حاصل می‌شود (۲۴). با این حال، بازده نهایی (تولید ۱۰-۲۰ قلمه ریشه‌دار شده) در این آزمایش نیز کمتر گزارش شده است. این امر نشان می‌دهد قلمه‌های ریشه‌دار شده از نظر سازگاری بعد از ریشه‌زایی دارای مشکلاتی هستند که ترد بودن ریشه‌ها و شکسته شدن آنها در حین انتقال، تلفات ناشی از سپری نمودن دوره خواب زمستانه در انبار سرد به صورت ریزش جوانه فوکانی تعدادی از این موارد هستند.

در آزمایش خوابانیدن، پس از گذشت حدود شش هفته از اتمام عملیات خوابانیدن (۲۵ اردیبهشت)، اولین بررسی تصادفی درخصوص تولید ریشه افکنه‌ها نشان داد که در قاعده آنها کالوسی به رنگ سفید متمایل به زرد تشکیل شده است. با نمونه‌برداری‌های بعدی مشخص شد که شروع ریشه‌زایی (زمان خروج ۲-۳ ریشه) در حدود هشت هفته پس از خوابانیدن بوده است. بعد از تولید ریشه، مطالعه درصد تولید ریشه افکنه‌ها به آخر سال موکول گردید تا بتوان علاوه بر یادداشت برداری‌های لازم، افکنه‌های ریشه‌دار شده را به خزانه دوم منتقل کرد. با مشاهده افزایش بسیار زیاد تعداد، قطر و طول ریشه افکنه‌ها در آخر فصل رشد نتیجه‌گیری می‌شود که آغاز تولید ریشه افکنه‌ها در آخر تیر ماه بوده است. ولی اوج تولید ریشه افکنه‌ها به احتمال بسیار زیاد در مرداد و شهریورماه (مصادف با موج دوم فعالیت ریشه‌زایی درختان) و قبل از خشبي شدن بافت‌ها انجام شده است.

درصد تولید ریشه و کیفیت تولید ریشه نهال‌های بذری در میان و در درون هر سه گروه قدرت رشد بسیار متفاوت بود که تأثیر بارز ژنتیک بر تولید ریشه را نشان می‌دهد که

قطر بزرگ‌ترین ریشه در هر شاخه، کیفیت ریشه براساس مقیاس یک تا پنج (۱ = ضعیف، ۳ = متوسط و ۵ = خوب)، قطر کالوس، طول و قطر هر شاخه ریشه‌دار شده و تعداد جوانه در هر شاخه یادداشت شد. داده‌های جمع‌آوری شده از سه شاخه در هر پایه و در هر گروه (طرح آشیانه‌ای یا ترتیبی بر بنای طرح بلوک‌های کامل تصادفی) پس از تبدیل جذری ( $\sqrt{x + 0.5}$ ) با نرم‌افزار SAS تجزیه شدند. داده‌های مربوط به درصد قلمه‌های کالوس‌دار شده در آزمایش‌های قبل نیز با نرم‌افزار SPSS براساس طرح پایه کاملاً تصادفی با سه تکرار تجزیه و میانگین‌ها مقایسه شدند (۲۶).

## نتایج و بحث

درصد قلمه‌های کالوس‌دار شده در قلمه‌های خشبي تهیه شده در آذرماه کمترین و درصد قلمه‌های کالوس دار شده (۵۰-۶۰ درصد) در قلمه‌های خشبي تهیه شده در اسفندماه بیشترین بود (جدول‌های ۱ الی ۴). در هر چهار آزمایش، مصرف هورمون سبب افزایش درصد تشکیل کالوس نسبت به شاهد گردید (۱۰/۰ $\leq$ P). به طورکلی با خشبي شدن شاخه‌ها قابلیت کالوس‌دهی افزایش یافت که این مشاهدات با گزارشات سایر محققین مطابقت دارد (۱۵ و ۲۲). ولی در این تحقیق میزان تشکیل کالوس به طور متوسط حدود ۵۰ درصد بود که تقریباً ۱۸ درصد بیشتر از گزارش مشابه است (۱۵). علت زیاد بودن کالوس (مخصوصاً در قلمه‌های خشبي) می‌تواند مربوط به کیفیت قلمه‌ها باشد که از شاخه‌های یک ساله رویشی گرفته شده بودند. قلمه‌های کالوس‌دار شده پس از انتقال به جعبه به مدت یک ماه زنده ماندند ولی به مرور از قاعده سیاه شده و خشک شدند. در تیمار قاعده قلمه‌های کالوس‌دار شده با IBA (۲۵۰ ppm) به مدت ۱۲ ساعت ریشه تشکیل نشد. لذا امکان تمایز کالوس به ریشه با تیمار مجرد اسکین نیز میسر نبود.

در هیچ‌یک از آزمایش‌های قلمه‌زنی ریشه تولید نشد (جدول ۱). در گزارش مشابهی نیز با استفاده از قلمه‌های خشبي ۱-۲ ساله گردوبه تیمار شده با محلول ۱۰۰-۱۰۰۰ قسمت در میلیون (ppm) ریشه تولید نشد (۱۵). این نتایج با توجه به سخت ریشه‌زا بودن گردوبه قابل انتظار بود. در یک آزمایش دیگر مشخص شد که گردوبه برای تولید ریشه به

۶ بود. تعداد ریشه در شاخه در اغلب ژنوتیپ‌های کم رشد بین ۳/۷ تا ۱۰/۷ متغیر بود.

علاوه بر تولید ریشه خوب، در گروه کم رشد، ریشه‌های نابجا از بافت‌های داخلی کامبیوم آوندی منشاء گرفته بودند. به این دلیل که در محل دقیق خروج ریشه، کامبیوم آوندی پیوستگی خود را از دست داده بود. نوع دیگری از تولید ریشه نابجا در شاخه‌های پر رشد مشاهده گردید که به طور مستقیم از کالوس منشاء گرفته بود. این ریشه‌ها بسیار کوتاه و شکننده بودند و در محل خروج در مقطع ساقه، کامبیوم آوندی پیوستگی خود را حفظ کرده بود. تشکیل ریشه‌های نابجا از کالوس در چند گونه گیاهی نظری نراد و کاج نیز گزارش شده است ولی در اغلب موارد منشاء ریشه‌های نابجا بافت‌های پارانشیمی دایره محیطی و یا کامبیوم آوندی (فلوئم) می‌باشد (۱۸). به این ترتیب تشکیل ریشه‌های نابجا از روی کالوس امکان‌پذیر است ولی کیفیت این ریشه‌ها بنا به دلایل فوق بسیار نامطلوب است.

نتایج تجزیه همبستگی اجزای قدرت رشد شاخه (قطر و طول شاخه) با قابلیت تولید ریشه (تعداد و طول ریشه) و قطر کالوس در ۳۱ ژنوتیپ موجود در سه گروه قدرت رشد در جدول ۶ ارائه شده است. همبستگی قطر و ارتفاع شاخه با تعداد و طول ریشه منفی و با قطر کالوس مثبت است. یعنی هرچه قطر یا ارتفاع شاخه زیادتر باشد تعداد و طول ریشه نیز کاهش می‌یابد. ولی قطر کالوس زیادتر و تولید ریشه کمتر می‌شود. همبستگی منفی کالوس زیاد و تولید ریشه در گیلاس نیز گزارش شده است. تشکیل زیاد کالوس فرایند ریشه‌زایی را در قلمه نیمه خشبي گیلاس (گیسلا-۵) نیز دچار اختلال می‌کند (۲۶).

این نتایج مطابق با مشاهدات سایر محققین است (۴، ۸، ۲۰ و ۲۱). از ۳۵ ژنوتیپ ارزیابی شده در گروه پر رشد، متوسط رشد و کم رشد تعداد ژنوتیپ‌های ریشه‌دار شده با حداقل یک ریشه در شاخه به ترتیب شش (۱۷/۱ درصد)، ۱۱ (۳۱/۴ درصد) و ۱۶ (۴ درصد) بودند. تعداد ژنوتیپ‌های ریشه‌دار شده در گروه کم رشد تقریباً ۲/۵ برابر بیشتر از گروه پر رشد بود (جدول ۵).

گروه کم رشد دارای بیشترین میانگین تعداد ریشه در شاخه (۷/۸)، طول ریشه (۲۴/۰ سانتی‌متر)، قطر ریشه (۳/۲ میلی‌متر) و کیفیت ریشه (۴/۲ از پنج) بودند که تفاوت آن (به استثنای قطر ریشه) با دو گروه دیگر معنی‌دار بود (جدول ۵). افکنه‌های حاصل از این گروه دارای کمترین میانگین قطر کالوس (۲۱/۹ سانتی‌متر)، طول (۳۳/۷ سانتی‌متر) و قطر افکنه (۹/۷ میلی‌متر) بود و تفاوت آن با دو گروه دیگر معنی‌دار بود ( $P \leq 0/0$ ). در اکثر شاخه‌های ریشه‌دار شده در گروه کم رشد کالوس کمتر و کیفیت تولید ریشه بسیار خوب بود (شکل ۱)، ولی قطر کالوس در ۸۰ درصد از شاخه‌ها در گروه پر رشد بدون تولید ریشه زیاد بود. در ضمن در موارد ریشه‌دار شده ریشه‌های آنها بسیار نازک، کوتاه و شکننده بود. در داخل گروه‌ها و در میان شاخه‌های یک ژنوتیپ نیز قابلیت تولید ریشه متفاوت بود. این تفاوت‌ها در گروه کم رشد نسبت به دو گروه دیگر کمتر بود. در گروه پر رشد بیشترین (۴/۳) و کمترین تعداد ریشه (۰/۷) به ترتیب مربوط به ژنوتیپ‌های ۵ و ۲ بود. در گروه متوسط رشد بیشترین (۹/۳) و کمترین تعداد ریشه (۱/۷) به ترتیب مربوط به ژنوتیپ‌های ۴ و ۹ بود و در گروه کم رشد بیشترین (۱۲/۳) و کمترین تعداد ریشه (۳/۷) به ترتیب مربوط به ژنوتیپ‌های ۸ و

**جدول ۱ - تأثیر قدرت رشد پایه مادری و هورمون بر کالوس‌دهی قلمه‌های نیمه خشبي گردو در اوایل مهر ۱۳۸۵**

نوع تیمار	قدرت رشد		
	کم رشد	متوسط رشد	پر رشد
هورمون IBA (ppm ۶۰۰۰)	$۲۶/۶ \pm ۸/۷^a$	$۳۳/۳ \pm ۱۳/۰^a$	$۳۶/۶ \pm ۱۵/۵^a *$
شاهد (اتانول ۷۰ درصد)	$۱۰/۰ \pm ۳/۵^b$	$۱۳/۳ \pm ۴/۴^b$	$۲۰/۲ \pm ۷/۰^b$

\* - در هر ستون تفاوت میانگین‌های دارای حروف متفاوت معنی‌دار است ( $P \leq 0/01$ ).

**جدول ۲ - تأثیر قدرت رشد پایه مادری و هورمون بر کالوس دهی قلمه های خشبي گردو تهیه شده در اوخر آذر ۱۳۸۵**

قدرت رشد			نوع تیمار
کم رشد	متوسط رشد	پر رشد	
۱۶/۶ ± ۴/۴ <sup>a</sup>	۱۳/۳ ± ۴/۲ <sup>a</sup>	۲۰/۲ ± ۵/۵ <sup>a*</sup>	هورمون IBA (ppm ۷۰۰۰)
۳/۴ ± ۱/۱ <sup>b</sup>	۳/۳ ± ۱/۲ <sup>b</sup>	۶/۶ ± ۲/۳ <sup>b</sup>	شاهد (اتانول ۷۰ درصد)

\* - در هر ستون تفاوت میانگین های دارای حروف متفاوت معنی دار است ( $P \leq 0.01$ ).

**جدول ۳ - تأثیر قدرت رشد پایه مادری و هورمون بر کالوس دهی قلمه های خشبي گردو در اوایل بهمن ۱۳۸۵**

قدرت رشد			نوع تیمار
کم رشد	متوسط رشد	پر رشد	
۴۶/۶ ± ۱۶/۹ <sup>a</sup>	۴۶/۶ ± ۱۶/۳ <sup>a</sup>	۵۶/۶ ± ۱۵/۵ <sup>a*</sup>	هورمون IBA (ppm ۶۰۰۰)
۳۳/۳ ± ۱۰/۱ <sup>b</sup>	۴۰/۴ ± ۱۳/۴ <sup>b</sup>	۴۳/۳ ± ۱۳/۵ <sup>b</sup>	شاهد (اتانول ۷۰ درصد)

\* - در هر ستون تفاوت میانگین های دارای حروف متفاوت معنی دار است ( $P \leq 0.01$ ).

**جدول ۴ - تأثیر قدرت رشد پایه مادری و هورمون بر کالوس دهی قلمه های خشبي گردو در اوخر اسفند ۱۳۸۵**

قدرت رشد			نوع تیمار
کم رشد	متوسط رشد	پر رشد	
۶۰/۰ ± ۲۰/۰ <sup>a</sup>	۷۳/۳ ± ۲۵/۴ <sup>a</sup>	۷۰/۰ ± ۲۴/۰ <sup>a*</sup>	هورمون IBA (ppm ۷۰۰۰)
۵۰/۰ ± ۱۵/۲ <sup>b</sup>	۵۳/۳ ± ۲۱/۲ <sup>b</sup>	۵۳/۳ ± ۲۰/۲ <sup>b</sup>	شاهد (اتانول ۷۰ درصد)

\* - در هر ستون تفاوت میانگین های دارای حروف متفاوت معنی دار است ( $P \leq 0.01$ ).

شاخه های نورسته برداشت شده در اواسط بهار تا اوایل تیر ماه با غلظت مواد فنلی کم مطالعه شود. بین قابلیت تولید ریشه با نرم بودن بافت قلمه و جوان بودن گیاه مادری رابطه وجود دارد (۱۸ و ۲۰). بر این اساس، هر قدر قلمه علفی تر باشد و از مرحله نونهال گیاهان (پس از هرس متواالی درخت مادری به مدت چند سال) تهیه شده باشد، قابلیت تولید ریشه آن بیشتر است. دلیل این امر لیگنینی نشدن بافت های استحکامی (مثل لایه اسکلرانشیم و کلانشیم) و کاهش متابولیسم ثانویه (درنتیجه کاهش مواد فنلی) است که زمینه مساعدی برای تولید ریشه فراهم می کند. چالش اصلی در این زمینه، تأمین شرایط محیطی لازم برای حفظ

عدم تولید ریشه در قلمه های نیمه خشبي درختان گردو به احتمال زیاد ناشی از هم زمان بودن تهیه آنها با اوج سنتز مواد فنلی (مرداد ماه) است (۲۵). هرچند در این تحقیق، میزان سنتز مواد فنلی بررسی نشده است ولی این پدیده را به طور غیر مستقیم می توان از قهقهه ای شدن سریع بافت های بیرونی قلمه ها (مخصوصاً در انواع پر رشد) کمی بعد از قلمه زنی تشخیص داد. این تغییر رنگ سریع بافت نتیجه اکسیداسیون سریع مواد فنلی موجود در بافت های گردو است که از آن به عنوان مانع اساسی در تشکیل کالوس در پیوندهای تابستانه نیز یاد می شود (۲۴). با توجه به تجارت حاصل از این تحقیق، در آینده باید در مورد ارزیابی تولید ریشه از

افکنه‌های حاصل از این گروه دارای کمترین میانگین قطر کالوس ( $21/9$  سانتی‌متر)، طول ( $33/7$  سانتی‌متر) و قطر افکنه  $9/7$  میلی‌متر) بود و تفاوت آن با دو گروه دیگر معنی‌دار بود ( $P \leq 0/01$ ). در اکثر شاخه‌های ریشه‌دار شده در گروه کم رشد، کالوس کمتر و کیفیت تولید ریشه بسیار خوب بود، ولی قطر کالوس در  $80$  درصد از شاخه‌ها در گروه پر رشد بدون تولید ریشه زیاد بود (شکل ۱). در ضمن در موارد ریشه‌دار شده ریشه‌های آنها بسیار نازک، کوتاه و شکننده بود.

در داخل گروه‌ها و در میان شاخه‌های یک ژنتیپ نیز قابلیت تولید ریشه متفاوت بود. این تفاوت‌ها در گروه کم رشد نسبت به دو گروه دیگر کمتر بود. در گروه پر رشد بیشترین ( $4/3$ ) و کمترین تعداد ریشه ( $0/7$ ) به ترتیب مربوط به ژنتیپ‌های  $5$  و  $2$  بود. در گروه متوسط رشد بیشترین ( $9/3$ ) و کمترین تعداد ریشه ( $1/7$ ) به ترتیب مربوط به ژنتیپ‌های  $4$  و  $9$  بود و در گروه کم رشد بیشترین ( $12/3$ ) و کمترین تعداد ریشه ( $3/7$ ) به ترتیب مربوط به ژنتیپ‌های  $8$  و  $6$  بود. تعداد ریشه در شاخه در اغلب ژنتیپ‌های کم رشد بین  $3/7$  تا  $10/7$  متغیر بود.

علاوه بر تولید ریشه خوب، در گروه کم رشد، ریشه‌های نابجا از بافت‌های داخلی کامبیوم آوندی منشاء گرفته بودند. به این دلیل که در محل دقیق خروج ریشه، کامبیوم آوندی پیوستگی خود را از دست داده بود. نوع دیگری از تولید ریشه نابجا در شاخه‌های پر رشد مشاهده گردید که به طور مستقیم از کالوس منشاء گرفته بود. این ریشه‌ها بسیار کوتاه و شکننده بودند و در محل خروج در مقطع ساقه، کامبیوم آوندی پیوستگی خود را حفظ کرده بود. تشکیل ریشه‌های نابجا از کالوس در چند گونه گیاهی نظری نراد و کاج نیز گزارش شده است ولی در اغلب موارد منشاء ریشه‌های نابجا بافت‌های پارانشیمی دایره محیطیه و یا کامبیوم آوندی (فلوئم) می‌باشد (۱۸). به این ترتیب، تشکیل ریشه‌های نابجا از روی کالوس امکان‌پذیر است ولی کیفیت این ریشه‌ها بنا به دلایل فوق بسیار نامطلوب است.

نتایج تجزیه همبستگی اجزای قدرت رشد شاخه (قطر و طول شاخه) با قابلیت تولید ریشه (تعداد و طول ریشه) و

تورژسانس قلمه‌های نرم<sup>۱</sup> به مدت  $6-8$  هفته است که نیاز به سرمایه‌گذاری بیشتر در تجهیزات گلخانه‌ای پیشرفتی با کنترل تمام اتوماتیک متغیرهای محیطی در طول مدت ریشه‌زایی دارد.

در آزمایش خوابانیدن، پس از گذشت حدود شش هفته از اتمام عملیات خوابانیدن (۲۵ اردیبهشت)، اولین بررسی تصادفی درخصوص تولید ریشه افکنه‌ها نشان داد که در قاعده آنها کالوسی به رنگ سفید متمایل به زرد تشکیل شده است. با نمونه‌برداری‌های بعدی مشخص شد که شروع ریشه‌زایی (زمان خروج  $2-3$  ریشه) در حدود هشت هفته پس از خوابانیدن بوده است. بعد از تولید ریشه، مطالعه درصد تولید ریشه افکنه‌ها به آخر سال موقول گردید تا بتوان علاوه بر یادداشت‌برداری‌های لازم، افکنه‌های ریشه‌دار شده را به خزانه دوم منتقل کرد. با مشاهده افزایش بسیار زیاد تعداد، قطر و طول ریشه افکنه‌ها در آخر فصل رشد نتیجه‌گیری می‌شود که آغاز تولید ریشه افکنه‌ها در آخر تیر ماه بوده است. ولی اوج تولید ریشه افکنه‌ها به احتمال بسیار زیاد در مرداد و شهریورماه (مصادف با موج دوم فعالیت ریشه‌زایی درختان) و قبل از خشبي شدن بافت‌ها انجام شده است.

درصد تولید ریشه و کیفیت تولید ریشه نهال‌های بذری در میان و در درون هر سه گروه قدرت رشد بسیار متفاوت بود که تأثیر بارز ژنتیپ بر تولید ریشه را نشان می‌دهد که این نتایج مطابق با مشاهدات سایر محققین است (۴،  $8/20$  و  $21/20$ ). از  $35$  ژنتیپ ارزیابی شده در گروه پر رشد، متوسط رشد و کم رشد، تعداد ژنتیپ‌های ریشه‌دار شده با حداقل یک ریشه در شاخه به ترتیب شش ( $17/1$  درصد)،  $11$  ( $31/4$  درصد) و  $16$  ( $40$  درصد) بودند. تعداد ژنتیپ‌های ریشه‌دار شده در گروه کم رشد تقریباً  $2/5$  برابر بیشتر از گروه پر رشد بود (جدول ۵).

گروه کم رشد دارای بیشترین میانگین تعداد ریشه در شاخه ( $7/8$ )، طول ریشه ( $24/0$  سانتی‌متر)، قطر ریشه  $3/2$  میلی‌متر) و کیفیت ریشه ( $4/2$  از پنج) بودند که تفاوت آن (به استثنای قطر ریشه) با دو گروه دیگر معنی‌دار بود (جدول ۵).

می‌شود. همبستگی منفی کالوس زیاد و تولید ریشه در گیلاس نیز گزارش شده است. تشکیل زیاد کالوس فرایند ریشه‌زایی را در قلمه نیمه خشبي گیلاس (گیسلا-۵) نیز دچار اختلال می‌کند (۲۶).

قطر کالوس در ۳۱ ژنتیپ موجود در سه گروه قدرت رشد در جدول (۶) ارائه شده است. همبستگی قطر و ارتفاع شاخه با تعداد و طول ریشه منفی و با قطر کالوس مثبت است، یعنی هرچه قطر یا ارتفاع شاخه زیادتر باشد تعداد و طول ریشه نیز کاهش می‌یابد. ولی قطر کالوس زیادتر و تولید ریشه کمتر



شکل ۱ - تولید ریشه مطلوب در گروه کم رشد (چپ) و پر رشد (راست) در اثر استفاده از مخلوط سه اکسین و حلقه برداری با سیم مفتولی ۱۰ ماه بعد از خوابانیدن

جدول ۵ - مقایسه میانگین صفات مورد مطالعه در سه گروه مختلف قدرت رشد نهال‌های بذری در آزمایش خوابانیدن

تعداد گره	قطر شاخه (میلی‌متر)	قطر کالوس (میلی‌متر) (سانتی‌متر)	طول شاخه (سانتی‌متر)	کیفیت ریشه (مقیاس ۱ تا ۵)	قطر ریشه (میلی‌متر)	طول ریشه (سانتی‌متر)	تعداد ریشه	قدرت رشد
بر رشد (۶)	$9/1 \pm 2/3^a$	$14/5 \pm 5/4^a$	$54/1 \pm 15/3^a$	$31/3 \pm 12/1^a$	$1/8 \pm 0/4^b$	$3/0 \pm 1/0^a$	$18/6 \pm 5/5^b$	$3/0 \pm 1/2^{b**}$
متوسط رشد (۱۱)	$9/8 \pm 2/8^a$	$12/4 \pm 4/3^b$	$37/1 \pm 14/3^b$	$33/0 \pm 13/2^a$	$2/5 \pm 0/6^b$	$2/5 \pm 0/7^a$	$12/0 \pm 3/4^c$	$4/2 \pm 2/2^b$
کم رشد (۱۶)	$10/0 \pm 3/4^a$	$9/6 \pm 3/2^c$	$33/6 \pm 12/2^b$	$21/5 \pm 7/8^b$	$4/2 \pm 1/2^a$	$3/2 \pm 1/2^a$	$24/0 \pm 5/4^a$	$7/8 \pm 3/3^a$

\* - در هر ستون، تفاوت میانگین‌های دارای حروف متفاوت معنی‌دار است ( $P \leq 0.01$ ).

\*\* - اعداد داخل پرانتز در ستون اول، تعداد بوته ریشه‌دار شده در گروه مربوط را نشان می‌دهد.

جدول ۶ - همبستگی قدرت رشد شاخه با قابلیت تولید ریشه

صفات	۱	۲	۳	۴	۵	۶
طول شاخه	۱/۰۰					
قطر شاخه	۰/۶۸**					
تعداد ریشه	-۰/۲۹**	-۰/۲۳*	۱/۰۰			
طول ریشه	-۰/۰۷ ns	-۰/۰۲ ns	۰/۴۸**	۱/۰۰		
قطر ریشه	۰/۰۸ ns	۰/۰۶ ns	۰/۳۳**	۰/۰۷**	۱/۰۰	
قطر کالوس	۰/۳۷**	۰/۶۲**	-۰/۳۸**	-۰/۲۹**	-۰/۱۶ ns	۱/۰۰

\*\* و \* - به ترتیب معنی دار بودن همبستگی پیرسون در سطح احتمال ۱ و ۵ درصد، ns: معنی دار نبودن همبستگی

حساسیت به بلایت و آفات است (۲۴). در تحول ساختار آوندی هر چند که بیش از یک هورمون مؤثر است ولی هورمون جیبرلین که سنتز آن در انواع کم رشد دچار مشکل است احتمالاً با تحریک آنزیم‌های آمیلاز و اینورتاز زمینه تجزیه هرچه بیشتر پلی‌ساقاریدها و آزاد نمودن مونومرهای لازم برای سنتز دیواره‌های سلولی را فراهم می‌نماید و بدین ترتیب قدرت استحکام بافت‌های مختلف درختان پروردید.

نتایج این تحقیق با تأثیر تنش کم آبی بر بهبود تولید ریشه تطابق دارد، زیرا تنش آب منجر به کاهش سرعت رشد می‌شود و این ویژگی به طور طبیعی در گیاهان کم رشد حاکم است (۱۷).

کاهش قدرت رشد شاخه با مصرف مواد شیمیایی بازدارنده رشد (تریازولها) نیز در بهبود تولید ریشه برخی گونه‌های علفی و درختان میوه گزارش شده است که با نتایج این تحقیق تطابق دارد (۸). به عنوان مثال، در گیاه مدل آراییدوپسیس تولید ریشه توسط چند مکان ثنی کنترل می‌شود که در حالت مغلوب بودن سبب بهبود تولید ریشه آن

نتایج نشان داد که قابلیت تولید ریشه ژنتیک‌های کم رشد بهتر است که قابل مقایسه با تولید ریشه پایه‌های پاکوتاه کننده سیب در شرایط خوابانیدن کپه‌ای می‌باشد. به نظر می‌آید که قابلیت سنتز لیگنین ژنتیک‌های پررشد بیشتر است که با افزایش شدت خشبي شدن بافت‌های حد واسط چوب و پوست مانع از خروج آسان ریشه می‌شود (۷). بر عکس در ژنتیک‌های کم رشد به علت چوب‌سازی کمتر و درنتجه وجود چوب نرم‌تر و یا تأخیر در زمان خشبي شدن بافت‌ها، تولید ریشه افزایش می‌یابد. این تفاوت‌های ساختاری و هورمونی بیشتر در سیب گزارش شده است. برای مثال، درجه چوبی شدن پایه‌های پاکوتاه سیب در فلوریم ثانویه در مقایسه با انواع پررشد کمتر است و نیز مقدار IAA داخلی آن‌ها بیشتر است (۷).

نامطلوب بودن قابلیت تولید ریشه در گروه پر رشد را می‌توان ناشی از سرعت فرآیند چوبی شدن بافت‌های محافظه و نگهدارنده (مثل حلقه اسکلرانشیمی) دانست. تفاوت بین ارقام مختلف گردو از نظر مقادیر مواد فنلی و سرعت چوبی شدن زیاد است و این دلیل اصلی اختلاف ارقام از نظر

اجرای یک گزینش توده‌ای از انواع مواد ژنتیکی برای افزایش فراوانی آللی ژن‌های تولید ریشه در بهبود هرچه بیشتر تولید ریشه گردو مؤثر است. گزینش برای تولید ریشه در تعدادی از گونه‌های جنگلی از جمله گونه‌های مختلف کاج نیز موفقیت‌آمیز گزارش شده است (۱۱). این امر می‌تواند سرآغاز خوبی برای تولید پایه‌های رویشی یکنواخت و مدیریت مطلوب باغهای گردو باشد. در ضمن انجام تلاقي‌های کنترل شده بین کلون‌های سهل ریشه‌زا و همچنین بین کلون‌های سهل ریشه‌زا و سخت ریشه‌زا سبب افزایش فراوانی آلل‌های مؤثر در تولید ریشه شده و از آن می‌توان برای مکان‌یابی ژن‌های مؤثر در تولید ریشه و شناسایی نشان‌گرهای ملکولی و گزینش مبتنی بر آن استفاده شود.

دانهال‌های گردو (*J. regia* L.). علوم و فنون باغبانی ایران. ۷(۳): ۱۵۷-۱۶۸.

۳. وحدتی ک (۱۳۸۱) بررسی عوامل مؤثر بر ریشه‌زایی و اندام‌زایی ارقام و زنوتیپ‌های گردو. رساله دکتری رشته علوم باغبانی، دانشگاه تهران.

4. Agusti M, Andreu I, Juan M, Almela V and Zacarias L (1998) Effects of ringing branches on fruit size and maturity of peach and nectarine cultivars. *J. Hortic. Sci. Biotech.* 73: 537-540.
5. Almehdi A, Parfitt DE and Chan H (2002) Propagation of pistachio rootstock by rooted stem cuttings. *Hortic. Scie.* 96: 359-363.

می‌شوند. در آرابیدوپسیس بیشترین تولید ریشه مربوط به اکوتیپ‌های با عادت رشد متراکم (کم رشد) و بازیتونیک بوده است (۱۶).

در گردو امکان دست‌یابی به کلون‌های سهل ریشه‌زا و در عین حال پاکوتاه وجود دارد که برای این منظور باید کلون‌های سهل ریشه‌زا را از انواع مواد ژنتیکی موجود جدا کرد. اجرای این آزمون در سیب از مهمترین آزمون‌هایی است که در اولین مراحل هر برنامه اصلاح پایه اجرا می‌شود (۷). کلون‌های ریشه‌دار شده حاصل از این تحقیق را می‌توان به عنوان اولین هسته پایه‌های کلونی سهل ریشه‌زا معرفی نمود که درصد آن‌ها به حیات خود ادامه داده و در خزانه دوم مستقر شده‌اند.

به استثنای برخی درختان سهل ریشه‌زا (نظیر انگور، زیتون، هلو و هیرید پارادکس گردو)، هنوز استفاده از قلمه در ازدیاد پایه‌های رویشی انواع سخت ریشه‌زا (نظیر سیب، پسته، فندق، گدو و درختان جنگلی) در سطح تجاری انجام نمی‌گیرد و فقط روش اصلی تکثیر، همان خوابانیدن کپه‌ای است که در گردو نیز می‌تواند مؤثر باشد (۵ و ۳۱).

#### منابع مورد استفاده

۱. کاشفی ب (۱۳۸۰) تکثیر گردو به طریق خوابانیدن کپه‌ای. پایان نامه کارشناسی ارشد، دانشگاه تهران.
۲. رضایی ر، گریگوریان و. وحدتی ک. و ولی زاده م (۱۳۸۵) ارزیابی ویژگی‌های مورفولوژیکی مرتبط با قدرت رشد
6. Caboni E, Lauri P, Tonelli MG, Falasca G and Damiano C (1996) Root induction by *A. rhizogenes* in walnut. *Plant Sci.* 118: 203-208.
7. Cummins JN and Aldwinckle HS (1983) Breeding apple rootstocks. In: Janick J (Eds.), *Plant breeding reviews*. Johns Wiley & Sons, USA. Pp. 294-394.
8. Davis TD, Hsssig BE and Sankhla N (1988) Effects of shoot growth retardants and inhibitors on adventitious rooting. In: Davis TD Hassige BE and Sankhla N

- (Eds.), *Adventitious Root Formation in Cuttings* Portland, USA. Pp. 174-184.
9. Erdugan V and Smith DC (2005) Effect of tissue removal and hormone application on rooting of hazelnut layers, *HortScience*. 40: 1457-1460.
10. Faust M (1989) *Physiology of temperate zone fruit trees*. John Willy & Sons Inc, USA.
11. Forde HI and McGranahan GH (1996) *Walnuts*. In: Janick J and Moore N (Eds.), *Fruit Breeding Nuts*. Pp. 241-274.
12. Foster GS (1990) Genetic control of rooting ability of stem cutting from loblolly pine. *Can. J. Forest. Res.* 20: 1361-1368.
13. Germain E, Delort F and Kanivets V (1997) Precocious maturing walnut population originating from central Asia: their behaviour in France. *Acta Hortic.* 442: 83-90.
14. Grochowska MJ, Butu GJ, Steffens GL and Faust M (1984) Endogenous auxin and gibberellin levels in low and high vigor apple seedlings. *Acta Hortic.* 146: 125 - 134.
15. Gunes T (1999) An investigation on rooting of *Juglans regia* L. hardwood cuttings. *Turk. J. Bot.* 23: 367-372.
16. Gutmann M, Charpentier JP, Doumas P and Jay-Allemand C (1996) Histological investigation of walnut cotyledon fragments for a better understanding of in vitro adventitious root initiation. *Plant Cell*. 15: 345-349.
17. Hackett W, McKenna J, Burchell T and Leslie C (2000) Stock plant manipulation to enhance rooting and nursery survival of walnut cuttings, *Walnut Research Reports*. USA, Pp. 109-114.
18. Hartmann HT, Kester DE and Davies FT (1990) *Plant propagation: principles and practices*. Prentice-Hall, Englewood Cliffs, New Jersey, USA. 647 p.
19. Janick J, Cummins JN, Brown SK and Hemmat M (1996) *Apples*. In: Janick J and JN Moore (Eds.), *Fruit Breeding*. Vol. I: *Tree and Tropical Fruits*, John Willy & Sons, Inc., USA.
20. King JJ and Stimert DP (1998) Genetic analysis of variation for auxin-induced adventitious root formation among eighteen ecotypes of *Arabidopsis thaliana*. *Heredity*. 89: 481-487.
21. Koyuncu F and Gulser F (1999) The relationship between rooting and some chemical components in walnut (*J. regia* L.) hardwood cuttings. Turkish National Horticulture Congress, Ankara, Turkey (Abst.).
22. Lemos L, Carvalho A, Araujo JA and Borraluo NMG (1997) Importance of additive genetic and specific combining ability effects for rooting ability of stem cutting in *Eucalyptus globulus*. *Silvae Genet.* 46: 307-308.
23. McGranahan G, Wesley B, Hackett P and Lampinen D (2006) Clonal propagation of walnut rootstock genotypes for genetic improvement. *Walnut Research Reports*. USA.
24. Pijut PM and Moore MJ (2002) Early season softwood cuttings effective for vegetative propagation of *Juglans cinerea*. *HortScience*. 37: 697-700.
25. Porlings IC, Petridou M and Voyatziz DC (1999) An improved method of propagating the olive by mound layering. *Acta Hortic.* 474: 59-62.
26. Rezaee R, Vahdati K, Grigoorian V and Valizadeh M (2008) Walnut grafting success and bleeding rate as

- affected by different grafting methods and seedling vigour. *J. Hortic. Sci. Biotech.* 83: 94-99.
25. Solar A, Colariac M, Usenik V and Stamper F (2006) Seasonal variations of selected flavonoids, phenolic acids and quinones in annual shoots of common walnut. *Plant Sci.* 170: 453-461.
26. SPSS (2002) SPSS for windows. Release 11.5, Chicago, USA.
27. Stefancic M, Stampar F and Ostere G (2005) Influence of IAA and ABA on root development and quality of *Prunus 'GiSelA5'* leafy cuttings. *HortScience.* 40: 2052-2055.
28. Sutter E, McKenna J, Burchell T and McGranahan G (2000) Nursery production of clonal walnut rootstocks. *Walnut Research Reports, USA,* Pp. 71-73.
29. Vahdati K (2000) Walnut situation in Iran. *Nucis-Newsletter.* 9: 32-33.
30. Vahdati K and Khalighi A (2001) Persian walnut stooling in Iran. *Acta Hortic.* 544: 531-535.
31. Vahdati K, McKenna JR, Dandekar AM, Leslie CA, Uratsu SL, Hackett WP, Negri P and McGranahan GH (2002) Rooting and other characteristics of a transgenic walnut hybrid (*Juglans regia* × *J. hindisii*) rootstock expressing rolABC. *J. Am. Soc. Hortic. Sci.* 127(5): 724-728.

## **Effect of mother stock vigor and auxin on callusing, rooting of cuttings and layers in persian walnut (*Juglans regia L.*)**

**R. Rezaee<sup>1</sup> and K. Vahdati<sup>2</sup>**

E-mail: kvahdati@ut.ac.ir

### **Abstract**

To determine the effect of mother stock vigor and auxin on callusing and rooting ability of walnut four trials were carried out in Kahriz Agricultural Research Station during 2006-2007. In cutting trials, the semi-hardwood or hardwood cuttings from each of three clusters of seedling vigor were collected in late September in 2006 and after treating with IBA were planted under mist and bottom heat condition or reversed silo. The mother stock vigor and hormone was only affected callus formation with no effect on rooting. Treating the base of callused cuttings with reduced concentration of IBA was not effective in stimulating of rooting on callus surface. In response to the modified stool layering with application of lanoline paste containing three auxins (IAA, IBA and NAA), average number of roots per layer and rooting score in low-vigor mother stocks were 7.8 and 4.2 (from 5), respectively and significantly improved compared to high-vigor ones. Improved rooting of low-vigor stocks imply on a substantial structural/and or hormonal differences among mother stocks with different vigor and provides the possibility of selection of easy to root clones in walnut.

**Keywords:** Cutting, Difficult to root, Layering, Layers, Persian walnut, Vegetative propagation

---

1- Agriculture and Natural Resources Research center, West Azarbeyejan - Iran

2- Associate Professor, College of Aboureihan, University of Tehran, Tehran – Iran (Corresponding Author)