

## بررسی روند نمو بذر در انگور بیدانه و مقایسه آن با یک رقم بذر دار

مهدی محمدی (۱)، محمد رضا دادپور (۲)، محبوبه علی اصغر پور (۳)، حامد دولتی بانه (۴)، جابر پناهنده (۵) و الهام

محجل کاظمی (۶)

۱- دانشجوی کارشناسی ارشد باغبانی دانشگاه تبریز ۲- استادیار دانشکده کشاورزی دانشگاه تبریز ۳- دانشیار علوم گیاهی دانشکده علوم زیستی دانشگاه تبریز ۴- عضو هیئت علمی مرکز تحقیقات ارومیه ۵- استادیار سبزیکاری دانشکده کشاورزی دانشگاه تبریز ۶- مدرس دانشگاه آزاد مرند

در این آزمایش روند نمو بذر در یک رقم بیدانه و یک رقم دانه دار انگور بطور مقایسه ای مورد مطالعه قرار گرفت. برای اینکار نمونه برداری از ده روز قبل از گرده افشانی تا ۵۰ روز بعد از آن، به فواصل هر پنج روز یکبار انجام شد. نمونه ها را بلافاصله در فیکساتور FAA قرار داده و سپس به آزمایشگاه منتقل شدند. بعد از آن مراحل پارافین دهی، برش گیری با میکروتوم با ضخامت ۱۰ میکرون انجام شد و در ادامه لام ها پس از رنگ آمیزی با PAS-هماتوکسیلین، با میکروسکوپ نوری مورد مطالعه قرار گرفتند. نتایج نشان داد که در رقم بیدانه، رشد و نمو پوسته تا حدی مراحل طبیعی خود را طی می کند و لقاح مضاعف نیز در آن روی می دهد ولی نمو جنین و آندوسپرم بطور طبیعی نبوده و تشکیل آن نسبت به رقم دانه دار با تاخیر زمانی همراه بوده و در نهایت جنین سقط می شود.

**واژه های کلیدی:** بیدانه ایرانی، تخمک، بذر، روش های هیستولوژیکی، میکروتوم

رقم سلطانین مهمترین رقم بی دانه ایرانی است. بی بذری در آن نتیجه تحلیل رفتن جنین تشکیل یافته پس از گرده افشانی و لقاح است. بقایای تخمک نمو نیافته در داخل میوه را، تا مرحله برداشت آن می توان دید. با اینحال به سبب کوچک بودن جنین بذر ناری، وجود آن به هنگام خوردن میوه احساس نمی شود. هرچند این ویژگی از نظر تولید محصول بسیار مطلوب می باشد، ولی از دیدگاه بهنژادی و بدست آوردن نتایج زایشی، مشکل ساز خواهد بود (رامپینگ و همکاران، ۱۹۹۰ و پرات، ۱۹۷۱).

از آنجائیکه بیشتر فرآیندهای نمو تخمک و پیدایش جنین در سطح میکروسکوپی روی می دهند، از این رو بهره گیری از روش های مناسب بافت شناسی، برای بررسی ساختاری بی دانگی در انگور، اجتناب ناپذیر خواهد بود. با اینحال، تهیه نمونه های میکروسکوپی از درختان چندساله، دارای مشکلات خاصی است که می توان به سفتی بافت ها و نیز وجود تانن ها و سایر ترکیبات فنلی در آنها اشاره نمود که ترکیب آنها با مواد شیمیائی بکار رفته در فیکساتور، از تثبیت بهینه بافت ها جلوگیری می کند.

در این آزمایش از روش های هیستولوژیک (بافت شناسی) کلاسیک استفاده شد که شامل: فیکس کردن با FAA، آبیگری از بافت ها توسط اتانول با درجات فزاینده، قرارگیری نمونه ها در حلال پارافین، پارافین دهی و قالب گیری، مقطع گیری با میکروتوم با ضخامت ۱۰ میکرون و استقرار روی لام، پارافین زدایی با بهره گیری از حلال پارافین (گزیلول) و

آبدهی با اتانول با درجات کاهنده، رنگ آمیزی نمونه ها با معرف های عمومی و اختصاصی با PAS-هماتوکسیلین و غیره، آبگیری و تهیه لام های دائمی بود.

نمونه های برداشت شده شامل سلطانین (حاوی بذر استنوسپرموکارپ) و قزل اوزوم (حاوی بذر حقیقی) بودند. نمونه ها از خوشه هایی که در مرحله مشابه فنولوژیکی بودند برداشت شده و برای نمونه برداری های بعدی علامتگذاری شدند. گیاهان مورد استفاده در ایستگاه تحقیقاتی کهریز اورمیه، ۸ ساله بوده و به روش هدایت روسیمی کوردون (۴ × ۲) تربیت شده بودند.

نمونه های طی مرحله ۱۰ روز پیش از ریزش کلاهک تا ۶۰ روز پس از آن (با فواصل زمانی ۷ روزه)، جمع آوری شد (یک گل آذین به ازای هر شاخه، و ۵ شاخه به ازای هر گیاه و ۲۰ گیاه در کل آزمایش به ازای هر رقم) و بلافاصله در فیکساتور FAA تثبیت شدند. پس از آن، براساس طول مادگی در مراحل اولیه و بر اساس طول میوه در مراحل بعدی تقسیم بندی شدند. برای این منظور از کاغذ میلیمتری و کولیس استفاده شد.

مشاهدات نشان داد که در ساختار تخمک، تشکیل شدن پوسته ها، کیسه جنینی و نوسل همانند رقم بذر دار است. همچنین لقاح مضاعف در هر دو رخ می دهد و اولین تقسیم سلول تخم نیز مشاهده شد ولی بعد از انجام لقاح مضاعف، فرآیندهای بعد از تشکیل سلول تخم و آندوسپرم و تقسیمات آن دچار تاخیر زمانی غیر طبیعی می شوند و در نتیجه جنین در رقم بیدانه سقط می شود.

## منابع

1. Pratt, C. 1971. Reproductive anatomy in cultivated grapes - a review. American Journal of Enology and Viticulture. 22: 92-109.
2. Ruzin, S. E. 1999. Plant microtechnique and microscopy. Oxford University Press, New York.
3. Korkutallkl, I. 2005. Embryo abortion in some new seedless table grape (*Vitis vinifera*) varieties. International Journal of Botany. 1: 1-4.
4. Batigina, T.B. 2006. Embryology of flowering plants: Terminology and concepts. Science Publishers. Volume 2, seed, 786 pages.
5. Ramming, D. W., Ledbetter, C. A. and Tarilo, R. 1990. Hybridization of seedless grapes. Proceedings of 5th International Symposium of Grape Breeding, St. Martin/Pfalz, FRG, Sept. 12-16, 1989. Vitis. Special Issue. 439-444.

**The comparative study in thompson seedless and a seeded grape variety**

M. mohammadi<sup>1</sup>, M.R. Dadpour<sup>2</sup>, M. Ali asghar pour<sup>3</sup>, H. dolati baneh<sup>4</sup>, J. Panahandeh<sup>5</sup>,  
E. mohajjel kazemi<sup>6</sup>

1- Dept. of Horticultural Sciences, Faculty of Agriculture, University of Tabriz 2- Dept. of Horticultural Sciences, Faculty of Agriculture, University of Tabriz 3- Dept. of Horticultural Sciences, Faculty of Agriculture, University of Tabriz 4- Agriculture Research Station of west Azarbaijan 5- Dept. of Horticultural Sciences, Faculty of Agriculture, University of Tabriz  
6- University of marand, Tabriz

**Abstract**

At this experiment, Seed development was studied in one seedless and one seeded cultivars of grapevine as comparatively. The samples were taken every 5 day from 10 days before pollination until 50 days after it, and then immediately fixed in FAA and transferred to laboratory. After parafination, they were cut with microtome at 10 micron thickness. Microscopic slide that containing the specimens, stained with PAS- hematoxilen and then studied with light microscope. Results indicate that formation of seed coat was relatively normally and also occurred double fertilization. But the embryo and endosperm development was abnormally delayed.

**Key words:** seed, parafination. Microtome, double fertilization