

## بررسی میزان جوانه‌زنی دانه گرده در ۶۱ ژنوتیپ و رقم زیتون

علی‌اصغر زینانلو\*

دانشیار پژوهشکده میوه‌های معتدله و سردسیری، موسسه تحقیقات علوم باغبانی، سازمان تحقیقات آموزش و ترویج کشاورزی، کرج-  
ایران

\*نویسنده مسئول: [azeinanloo@yahoo.com](mailto:azeinanloo@yahoo.com)

### چکیده

در برنامه به نژادی برای معرفی رقم جدید، ژنوتیپ‌های انتخابی باید از جنبه‌های مختلف مورد بررسی قرار گیرد. در بیشتر ارقام زیتون خودناسازگاری در گرده‌افشانی وجود دارد و در برخی نیز به دلیل تولید دانه گرده ناقص نرعقیمی گزارش شده است. در این تحقیق قابلیت جوانه‌زنی دانه گرده ۵۷ ژنوتیپ بومی جمع‌آوری شده همراه به ۴ رقم به‌عنوان شاهد در قالب طرح کاملاً تصادفی در ۴ تکرار مورد آزمایش قرار گرفت. نتایج نشان داد تفاوت درصد جوانه‌زنی دانه گرده و طول لوله گرده در سطح یک درصد بین ژنوتیپ‌ها معنی‌دار می‌باشد. ژنوتیپ Tmo1 با ۴/۸ درصد کمترین و ژنوتیپ‌های D1, Qg18 با ۸۸٪ بیشترین درصد جوانه‌زنی را داشتند. دامنه تغییرات طول لوله گرده بین ۷۹-۷۲۳  $\mu\text{m}$  بود. در اکثر ارقام و ژنوتیپ‌ها طول رشد لوله گرده متناسب با درصد جوانه‌زنی بود.

کلمات کلیدی: لوله گرده، نرعقیمی، گرده‌افشانی، تشکیل میوه

### مقدمه

دانه گرده زیتون دارای شکل بیضی و سه وجهی است و شکل سطح بیرونی یا اگرین به‌صورت مشبک یا لانه‌زنبوری می‌باشد. میانگین قطر بزرگ و کوچک آن بین ۲۳/۴-۲۳/۹ و ۱۷/۷-۱۷/۵ میکرومتر می‌باشد و اختلاف معنی‌داری در اندازه دانه گرده ارقام مختلف وجود ندارد (Lanza et al. 1996).

قابلیت جوانه‌زنی دانه گرده در شرایط درون شیشه بین ۶۰-۱۲ درصد در بین ارقام گزارش شده است (Fernandez-Escobar et al. 1983). قابلیت جوانه‌زنی ارقام روغنی، زرد، به ترتیب ۶۰/۷۵، ۶۴/۳۸، درصد گزارش شده است (Taslimpour and Aslmoshtaghi. 2013). در زیتون دانه گرده بالغ حاوی قطرات بزرگی از روغن است که از مرحله جوانی تا بلوغ شروع به تجمع آن می‌نماید بررسی‌ها نشان داده که ۳ ساعت پس از کشت گرده و در زمان جوانه‌زنی گرده اندام‌های حاوی چربی داخل لوله گرده می‌شود و در محل رویش گرده تجمع می‌یابند اما ۷ ساعت پس از جوانه‌زنی وجود اندام‌های حاوی چربی در لوله گرده قابل توجه نمی‌باشد و این بیانگر این است که وجود چربی در ارتباط با جوانه‌زنی است. قابلیت جوانه‌زنی دانه گرده در بین ارقام مختلف متفاوت می‌باشد. همچنین درصد جوانه‌زنی دانه گرده یک رقم در سال‌های مختلف می‌تواند یکسان نباشد (Rodriguez-Garcia et al. 2003).

درجه حرارت مناسب برای جوانه‌زنی دانه گرده زیتون  $20-25^{\circ}\text{C}$  و در برخی ارقام  $25-30^{\circ}\text{C}$  گزارش شده است (Fernandez-Escobar et al. 1983; Koubouris et al. 2009). دما حدود  $25^{\circ}\text{C}$  در شرایط طبیعی بهترین دما برای جوانه‌زنی و رشد لوله گرده و تشکیل میوه اولیه می‌باشد (Cuevas et al. 1994). در گیاهان گل‌دار دو نوع نرعقیمی وجود دارد. بر اساس نوع وراثت‌پذیری نرعقیمی ژنتیکی (gMS) و نرعقیمی سیتوپلاسم (CMS). صفت نرعقیمی در زیتون از سوی والد مادری به وراثت می‌رسد و تمام نتاج تلاقی تحت تأثیر قرار می‌گیرد. عوامل وراثتی میتوکندری و کلروپلاست هر دو از والد مادری به ارث می‌رسد (Besnard et al. 2000).

## مواد و روش‌ها

دانه گرده ۶۱ رقم و ژنوتیپ که از هر ژنوتیپ زیتون در مرحله تمام گل از ایستگاه تحقیقات زیتون طارم در داخل شیشه پنی‌سیلین جمع‌آوری و بلافاصله برای کشت به آزمایشگاه پژوهشکده میوه‌های معتدله در کرج منتقل شدند. دانه‌های گرده در محیط کشت ۲ درصد آگار، ۱۰ درصد ساکاروز و ۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر اسید بوریک در چهار تکرار در قالب طرح کاملاً تصادفی در پتری کشت شدند سپس پتری‌ها در انکوباتور با دمای  $22 \pm 2$  قرار داده شدند. قابلیت جوانه‌زنی دانه گرده همچنین سرعت رشد و یا طول رشد لوله گرده پس از ۲۴ ساعت در زیر میکروسکوپ Zeiss با بزرگ‌نمایی ۱۰ اندازه‌گیری شد.

## نتایج

نتایج آنالیز واریانس قدرت جوانه‌زنی دانه گرده و طول رشد لوله گرده در محیط درون شیشه در ۶۱ رقم و ژنوتیپ نشان داد اثر رقم و ژنوتیپ در سطح یک درصد معنی‌دار می‌باشد (جدول ۱).

جدول ۱: آنالیز واریانس اثر رقم و ژنوتیپ در قدرت جوانه‌زنی دانه گرده و رشد لوله گرده

Source		df	Mean Square	F
gen	Pollen germination جوانه‌زنی دانه گرده	60	1436.54	5.606**
	Pollen tube لوله گرده	60	72606.31	2.845**
rep	Pollen germination جوانه‌زنی دانه گرده	3	207.35	.809
	Pollen tube لوله گرده	3	36187.47	1.418*
Error	Pollen germination جوانه‌زنی دانه گرده	180	256.24	
	Pollen tube لوله گرده	180	25523.43	
Total	Pollen germination جوانه‌زنی دانه گرده	244		
		244		

نتایج مقایسه میانگین نشان داد این مجموعه به ۱۷ گروه آماری تقسیم می‌شوند (جدول ۲). در گروه اول کمترین درصد جوانه‌زنی مربوط به ژنوتیپ Tmo1 با ۴/۸ درصد است. پایین بودن درصد جوانه‌زنی دانه گرده به دلیل داشتن پرچم‌های ناقص و یا نوعی نرعیمی در این ژنوتیپ باشد. نرعیمی یک پدید رایج در زیتون است. ارقامی چون شمال، البیور، لکو و تانش، زارازی و سویلنکا توسط ویلمور و همکاران (۱۹۸۴) گزارش شده است. در بین ۶۱ رقم و ژنوتیپ تنها ۴ ژنوتیپ درصد جوانه‌زنی دانه گرده کمتر از ۳۰ درصد بود. دومین ژنوتیپ با حداقل جوانه‌زنی، ژنوتیپ BN7 (۱۲/۲٪) بود. در مقابل ۱۵ ژنوتیپ و رقم دارای درصد جوانه‌زنی بیش از ۷۰ درصد می‌باشد. بیشترین درصد جوانه‌زنی مربوط به ژنوتیپ D1 با ۸۸/۲٪، QQ18 با ۸۸/۱٪، QQ4 با ۸۴/۷٪، Tmo2 با ۸۱/۵٪ می‌باشد. در میان ارقام تجاری بیشترین میزان جوانه‌زنی دانه گرده به ترتیب روغنی (۵۶/۱۹٪)، کنسروالیا (۵۹/۴٪)، زرد (۶۴/۱۱٪) و آربکین (۷۶/۷٪) قرار گرفتند.

جدول ۲: مقایسه میانگین درصد جوانه زنی دانه گرده در ارقام و ژنوتیپ‌های مختلف به روش دانکن

gen	Subset																
	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	15	16	17
TMO1	4.8																
BN7	12.2	12.2															
TMO3	23.9	23.9	23.9														
BN2	27.0	27.0	27.0	27.0													
ALAZIN	28.8	28.8	28.8	28.8	28.8												
QG21		30.5	30.5	30.5	30.5	30.5											
KH14		31.7	31.7	31.7	31.7	31.7	31.7										
TMO12		35.1	35.1	35.1	35.1	35.1	35.1	35.1									
TMO4		36.2	36.2	36.2	36.2	36.2	36.2	36.2	36.2								
PS7		37.4	37.4	37.4	37.4	37.4	37.4	37.4	37.4	37.4							
KH12		39.4	39.4	39.4	39.4	39.4	39.4	39.4	39.4	39.4	39.4						
PS1		39.6	39.6	39.6	39.6	39.6	39.6	39.6	39.6	39.6	39.6						
kh11		43.1	43.1	43.1	43.1	43.1	43.1	43.1	43.1	43.1	43.1	43.1					
qg13		49.4	49.4	49.4	49.4	49.4	49.4	49.4	49.4	49.4	49.4	49.4	49.4				
OZINE3		50.2	50.2	50.2	50.2	50.2	50.2	50.2	50.2	50.2	50.2	50.2	50.2				
GORGAN3		50.5	50.5	50.5	50.5	50.5	50.5	50.5	50.5	50.5	50.5	50.5	50.5				
KH10		51.6	51.6	51.6	51.6	51.6	51.6	51.6	51.6	51.6	51.6	51.6	51.6	51.6			
BN5			51.8	51.8	51.8	51.8	51.8	51.8	51.8	51.8	51.8	51.8	51.8	51.8	51.8		
PS2			52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0		
KH-BA			52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0	52.0		
OZINE2			52.5	52.5	52.5	52.5	52.5	52.5	52.5	52.5	52.5	52.5	52.5	52.5	52.5		
QG25			53.5	53.5	53.5	53.5	53.5	53.5	53.5	53.5	53.5	53.5	53.5	53.5	53.5		
KH13			55.4	55.4	55.4	55.4	55.4	55.4	55.4	55.4	55.4	55.4	55.4	55.4	55.4		
D2				56.2	56.2	56.2	56.2	56.2	56.2	56.2	56.2	56.2	56.2	56.2	56.2	56.2	56.2
BN3				56.4	56.4	56.4	56.4	56.4	56.4	56.4	56.4	56.4	56.4	56.4	56.4	56.4	56.4
PS9				56.6	56.6	56.6	56.6	56.6	56.6	56.6	56.6	56.6	56.6	56.6	56.6	56.6	56.6
Roghani					56.9	56.9	56.9	56.9	56.9	56.9	56.9	56.9	56.9	56.9	56.9	56.9	56.9
TH4					57.9	57.9	57.9	57.9	57.9	57.9	57.9	57.9	57.9	57.9	57.9	57.9	57.9
DS5					58.1	58.1	58.1	58.1	58.1	58.1	58.1	58.1	58.1	58.1	58.1	58.1	58.1
tso2						59.3	59.3	59.3	59.3	59.3	59.3	59.3	59.3	59.3	59.3	59.3	59.3
DS7						59.4	59.4	59.4	59.4	59.4	59.4	59.4	59.4	59.4	59.4	59.4	59.4
Conservolia							60.2	60.2	60.2	60.2	60.2	60.2	60.2	60.2	60.2	60.2	60.2
X3							60.4	60.4	60.4	60.4	60.4	60.4	60.4	60.4	60.4	60.4	60.4
TH2							60.9	60.9	60.9	60.9	60.9	60.9	60.9	60.9	60.9	60.9	60.9
QG5								60.9	60.9	60.9	60.9	60.9	60.9	60.9	60.9	60.9	60.9
ZARD									63.9	63.9	63.9	63.9	63.9	63.9	63.9	63.9	63.9
T-SO2										64.1	64.1	64.1	64.1	64.1	64.1	64.1	64.1
DD1											64.1	64.1	64.1	64.1	64.1	64.1	64.1
QG22												65.1	65.1	65.1	65.1	65.1	65.1
QG8													65.4	65.4	65.4	65.4	65.4
TMO11														65.4	65.4	65.4	65.4
KH15															65.6	65.6	65.6
QG17																65.6	65.6
BN1																	65.8
QG27																	65.8
QG9																	65.8
T-TS1																	66.2
DS17																	66.2
DS6																	66.2
DD2																	66.5
Toskaestan																	66.5
Arbequina																	68.2
QG15																	68.2
gw1																	68.2
PS5																	70.4
TMO2																	70.4
qg4																	71.0
QG18																	71.0
D1																	71.0

نتایج مقایسه میانگین طول رشد لوله گرده نشان داد مجموعه مورد بررسی به ۱۳ گروه آماری تقسیم می‌شود (جدول ۳). دامنه تغییرات طول لوله گرده بین ۷۹-۷۲۳  $\mu\text{m}$  بود. کمترین رشد لوله گرده در ژنوتیپ BN2 با ۷۹  $\mu\text{m}$ ، Tmo3 با ۸۹  $\mu\text{m}$  است. در ژنوتیپ Tmo1 که دارای کمترین جوانه زنی دانه گرده بود طول رشد لوله گرده نیز بسیار کم (۱۴۴  $\mu\text{m}$ ) بود. بیشترین رشد لوله گرده مربوط به رقم روغنی با ۷۲۳  $\mu\text{m}$ ، QG13 با ۶۲۴  $\mu\text{m}$  و D1 با ۶۱۹  $\mu\text{m}$  بدست آمد. ژنوتیپ D1 با داشتن بیشترین درصد جوانه زنی، در رشد لوله گرده نیز بدون داشتن اختلاف معنی‌دار با روغنی در گروه دارای رشد زیاد لوله گرده قرار می‌گیرد. ژنوتیپ‌هایی که دارای قدرت جوانه زنی کم بودند در طول رشد لوله گرده نیز در حداقل مقدار قرار داشتند. البته در ژنوتیپ Ps5 این صدق نمی‌کند این ژنوتیپ پنجمین ژنوتیپ از نظر درصد بالای جوانه زنی دانه گرده است ولی طول رشد لوله گرده آن با ۱۶۶  $\mu\text{m}$  در گروه کمترین‌ها قرار دارد. به دلیل محدود بودن دوره گرده‌افشانی مؤثر در زیتون رشد سریع دانه گرده می‌تواند موجب افزایش تشکیل میوه گردد.

جدول ۳: مقایسه میانگین طول رشد لوله گرده (میکرومتر) در شرایط درون شیشه در ارقام و ژنوتیپ‌های مختلف

gen	Subset												
	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13
BN2	79												
TMO3	89	89											
QG25	129	129	129										
TMO1	144	144	144	144									
PS5	166	166	166	166	166								
PS1	186	186	186	186	186	186							
DS6	193	193	193	193	193	193	193						
Toskaestan	200	200	200	200	200	200	200	200					
PS2	205	205	205	205	205	205	205	205					
kh11	215	215	215	215	215	215	215	215					
DS5	228	228	228	228	228	228	228	228					
ALAZIN	233	233	233	233	233	233	233	233	233				
T-TS1	245	245	245	245	245	245	245	245	245				
X3	250	250	250	250	250	250	250	250	250				
KH15	252	252	252	252	252	252	252	252	252				
QG21	260	260	260	260	260	260	260	260	260				
ZARD	287	287	287	287	287	287	287	287	287	287			
KH14	292	292	292	292	292	292	292	292	292	292			
QG22	297	297	297	297	297	297	297	297	297	297			
BN7	299	299	299	299	299	299	299	299	299	299			
OZINE3	304	304	304	304	304	304	304	304	304	304			
QG17	307	307	307	307	307	307	307	307	307	307			
QG5	322	322	322	322	322	322	322	322	322	322			
TH4	322	322	322	322	322	322	322	322	322	322			
KH10	337	337	337	337	337	337	337	337	337	337	337		
PS7	342	342	342	342	342	342	342	342	342	342	342	342	
TMO2	344	344	344	344	344	344	344	344	344	344	344	344	
QG8	347	347	347	347	347	347	347	347	347	347	347	347	
GORGAN3	351	351	351	351	351	351	351	351	351	351	351	351	351
DS7	361	361	361	361	361	361	361	361	361	361	361	361	361
BN3		364	364	364	364	364	364	364	364	364	364	364	364
PS9			376	376	376	376	376	376	376	376	376	376	376
KH13			384	384	384	384	384	384	384	384	384	384	384
qg4			389	389	389	389	389	389	389	389	389	389	389
DD2			396	396	396	396	396	396	396	396	396	396	396
BN5			403	403	403	403	403	403	403	403	403	403	403
QG27			403	403	403	403	403	403	403	403	403	403	403
TMO4			406	406	406	406	406	406	406	406	406	406	406
Arbequina			411	411	411	411	411	411	411	411	411	411	411
gw1				416	416	416	416	416	416	416	416	416	416
QG18				416	416	416	416	416	416	416	416	416	416
DS17				423	423	423	423	423	423	423	423	423	423
D2					438	438	438	438	438	438	438	438	438
QG15					450	450	450	450	450	450	450	450	450
T-SO2						455	455	455	455	455	455	455	455
tso2						455	455	455	455	455	455	455	455
BN1						460	460	460	460	460	460	460	460
QG9						465	465	465	465	465	465	465	465
KH-BA						472	472	472	472	472	472	472	472
DD1						478	478	478	478	478	478	478	478
OZINE2							480	480	480	480	480	480	480
KH12								483	483	483	483	483	483
TMO12									488	488	488	488	488
TMO11										517	517	517	517
Conservolia											557	557	557
TH2											564	564	564
D1												619	619
qg13													624
Roghani													723

منابع

- Besnard, G. Khadari, B. Villemur, P., 2000. Cytoplasmic male sterility in the olive (*Olea europaea* L.), Theoretical and Applied Genetics 100 (7), 1018–1024.
- Cuevas, J., Rallo, L., Rapoport, H.F., 1994. Initial fruit set at high temperature in olive, *Olea europaea* L., Journal of Horticultural Science 69 (4), 665–672.
- Fernandez-Escobar, R., Gomez-Valledor, G., Rallo, L., 1983. Influence of pistil extract and temperature on in vitro pollen germination and pollen tube growth of olive cultivars, Journal of Horticultural Science and Biotechnology 58 (2), 219–228.
- Koubouris, G.C. Metzidakis, I.T. Vasilakakis, M.D., 2009. Impact of temperature on olive (*Olea europaea* L.) pollen performance in relation to relative humidity and genotype, Environmental and Experimental Botany 67 (1), 209–214.
- Lanza, B., Marsilio, V., Martinelli, N., 1996. Olive pollen ultrastructure: characterization of exine pattern through image analysis-scanning electron microscopy (IA-SEM), Scientia Horticulturae 65 (4) (1996) 283–294.

- Pacini, E. Juniper, B.E.1979.** The ultrastructure of pollen-grain development in the olive (*Olea europaea*). 2. Secretion by the tapetal cells, *New Phytologist* 83 (1), 165–174.
- Rodriguez-Garcia, M.I., M'rani-Alaoui, M., Fernandez, M.C.2003.** Behavior of storage lipids during development and germination of olive (*Olea europaea* L.) pollen, *Protoplasma* 221 (3–4), 237–244.
- Taylor, L.P. Hepler, P.K. 1997.** Pollen germination and tube growth, *Annual Review of Plant Physiology and Plant Molecular Biology* 48 (1), 461–491.
- Taslmpour, M.R. and Aslmoshtaghi, E. 2013.** Study of self-incompatibility in some Iranian olive cultivars. *Crop Breeding Journal*, 2013, 3(2).123-127.
- Villemur, P., Musho, U. S., delmas, J. M., amar, M. and O. Uksili, A., 1984.** Contribution à l'étude de la biologie florale de l'olivier (*Olea europaea* L.): stérilité mâle, flux pollinique et période effective de pollinisation. *Fruits*, 39, 467–473.



## Investigation of pollen germination in 61 olive genotypes and cultivars

Ali Asghar Zeinanloo\*

Associated professor of Temperate fruit research center, Horticultural sciences research institute, Agriculture research, education and extension organization. Karaj. Iran

\*Corresponding author: [azeinanloo@yahoo.com](mailto:azeinanloo@yahoo.com)

### Abstract

Different aspects of genotypes should be studied for introducing new cultivar. In most of olive cultivars there are self-incompatibility in pollination. Also mail sterility was reported in some olive cultivar by producing abnormal pollens. In this research ability of pollen germination was studied in 57 genotypes and 5 olive cultivars in complete randomized design in 4 replications. Results indicated that olive pollen germination percent and length of pollen tube growth was significant between genotypes. Genotype of Tmo1 with 4.8% and Qg18, D1 with 88% had the minimum and maximum pollen germination respectively. The length of pollen tube grow was in range of 79-723  $\mu\text{m}$ . The length of pollen tube had relation with pollen germination percent in the most olive genotypes.

**Key words:** Pollination, Pollen Tube, Mail Sterility, Fruit Set

