



Revista Fitotecnia Mexicana
ISSN: 0187-7380
revfitotecniamex@gmail.com
Sociedad Mexicana de Fitogenética, A.C.
México

PARIENTES SILVESTRES DEL TOMATE COMO FUENTE DE GERMOPLASMA PARA EL MEJORAMIENTO GENÉTICO DE LA ESPECIE

Flores-Hernández, Luis A.; Lobato-Ortiz, Ricardo; García-Zavala, J. Jesús; Molina-Galán, José D.; Sargerman-Jarquín, Dora Ma.; Velasco-Alvarado, Mario de J.
PARIENTES SILVESTRES DEL TOMATE COMO FUENTE DE GERMOPLASMA PARA EL MEJORAMIENTO GENÉTICO DE LA ESPECIE

Revista Fitotecnia Mexicana, vol. 40, núm. 1, 2017

Sociedad Mexicana de Fitogenética, A.C., México

Disponible en: <https://www.redalyc.org/articulo.oa?id=61051194010>

PARIENTES SILVESTRES DEL TOMATE COMO FUENTE DE GERMOPLASMA PARA EL MEJORAMIENTO GENÉTICO DE LA ESPECIE

TOMATO WILD RELATIVES AS A SOURCE OF GERMPLASM FOR BREEDING OF THE SPECIES

Luis A. Flores-Hernández

Colegio de Postgraduados, México

Ricardo Lobato-Ortiz rlobato@colpos.mx

Colegio de Postgraduados, México

J. Jesús García-Zavala

Colegio de Postgraduados, México

José D. Molina-Galán

Colegio de Postgraduados., México

Dora Ma. Sargerman-Jarquín

México

Mario de J. Velasco-Alvarado

Colegio de Postgraduados, México

Revista Fitotecnia Mexicana, vol. 40,
núm. 1, 2017

Sociedad Mexicana de Fitogenética, A.C.,
México

Redalyc: [https://www.redalyc.org/
articulo.oa?id=61051194010](https://www.redalyc.org/articulo.oa?id=61051194010)

Instituto Nacional de Investigaciones Forestales, Agrícolas y Pecuarias.,

Resumen: Debido a la reducida variabilidad genética de los cultivares modernos de tomate (*Solanum lycopersicum* L.), sus parientes silvestres son una fuente importante de genes de interés agronómico, como resistencia a factores bióticos y abióticos, base para el mejoramiento genético de la especie cultivada. El objetivo del estudio fue caracterizar morfológica y agronómicamente accesiones de especies silvestres de *Solanum* emparentadas con el tomate cultivado. Se evaluaron 46 accesiones de nueve especies silvestres en un diseño experimental completamente al azar en condiciones de invernadero. Se evaluaron 13 variables cuantitativas y cuatro cualitativas. Se encontraron diferencias significativas entre las especies para todas las variables y la comparación de medias mostró que estas diferencias están distribuidas en todas las especies. El análisis de conglomerados formó tres grupos claramente diferenciados. Las especies *S. ochranthum* y *S. lycopersicoides* fueron las de más alto contenido de sólidos, por lo que son promisorias para su uso en mejoramiento genético para este atributo de calidad.

Palabras clave: *Solanum lycopersicum*, parientes silvestres, recursos genéticos, mejoramiento genético.

Abstract: Due to reduced genetic variability of modern tomato (*Solanum lycopersicum* L.) cultivars, wild tomatoes are an important source for genes of agronomic interest. These traits include resistance to biotic and abiotic factors and provide a basis for the genetic improvement of the cultivated species. This study characterized morphological and agronomical traits from wild *Solanum* accessions related to cultivated tomato. Forty-six accessions of nine wild species of tomato were evaluated in a completely randomized experimental design under greenhouse conditions. Thirteen quantitative and four qualitative traits were evaluated. Significant differences were found among species for all the recorded traits, and mean comparisons showed that those differences were distributed across all species. Cluster analysis formed three clearly differentiated

groups. *S. lycopersicoides* and *S. ochranthum* showed the highest solids content, hence both species are useful for improving genetically this quality trait in tomato.

Keywords: *Solanum lycopersicum*, wild relatives, genetic resources, genetic improvement.

INTRODUCCIÓN

El tomate (*Solanum lycopersicum* L.) cultivado tiene una base genética muy estrecha, por lo que la variación dentro y entre cultivares es muy pobre (Bai y Lindhout, 2007; García-Martínez *et al.*, 2006; Miller y Tanksley, 1990); es por esta razón que los tomates silvestres son la fuente más importante de diversidad genética para usarse en el mejoramiento genético de la especie, pues en ellos se pueden encontrar genes de resistencia a factores causantes de estrés biótico y abiótico, amén de otros atributos de importancia agronómica (Bergougnoux, 2014; Foolad, 2007).

Los parientes silvestres del tomate cultivado se distribuyen a través de Ecuador, Perú, Chile y las Islas Galápagos (Peralta y Spooner, 2007), y México es considerado como centro de domesticación (Peralta y Spooner, 2007; Rick y Holle, 1990). Las especies silvestres tienen una amplia adaptación a diversos ambientes, debido a que crecen en diferentes altitudes, en montañas estrechas y geográficamente aisladas unas de otras, y también están adaptadas a condiciones microclimáticas específicas de suelo. Estas condiciones ecológicas han dado como resultado una amplia diversidad genética entre estas especies (Warnock, 1988).

Los parientes silvestres del tomate han sido ampliamente estudiados; se han realizado trabajos para conocer el origen del tomate cultivado (Bai y Lindhout, 2007; Bergougnoux, 2014), relaciones filogenéticas (Pease *et al.*, 2016; Peralta y Spooner, 2000; Peralta y Spooner, 2001), y para la búsqueda de genes con características específicas en mejoramiento genético (Rick y Chetelat, 1995); sin embargo, no existen estudios realizados en México donde se hayan cultivado y caracterizado estas especies bajo condiciones de invernadero con el fin de usarlas en el mejoramiento genético de la especie cultivada. El objetivo del presente trabajo fue estudiar y describir la diversidad genética de especies silvestres emparentadas con el tomate cultivado, con potencial para ser aprovechadas en el mejoramiento genético de la especie cultivada en virtud de ser portadores de genes de importancia agronómica.

MATERIALES Y MÉTODOS

El material vegetal estuvo constituido por 46 accesiones provenientes de nueve especies de tomates silvestres, las cuales fueron proporcionadas por el Tomato Genetics Resource Center (TGRC) de la Universidad de California, Davis, E.E.U.U. (Cuadro 1).

Cuadro 1. Especies silvestres de *Solanum* (Peralta et al., 2008) utilizadas en el estudio, accesiones y país de origen.

Especie	Accesión	País de origen
<i>S. pennellii</i>	LA 2580, LA 0716, LA 1272, LA 1367, LA 1277.	Perú
<i>S. pimpinellifolium</i>	LA 1584, LA 1689, LA 1237, LA 1593, LA 1576, LA 0373, LA 0442.	Perú
<i>S. peruvianum</i>	LA 2172, LA 1982, LA 1677, LA 1973, LA 1360, LA 0103, LA 0446, LA 1346, LA 1336, LA 1274, LA 1365, LA 2152.	Perú
<i>S. neorickii</i>	LA 2319, LA 2133.	Perú
<i>S. lycopersicoides</i>	LA 2408.	Chile
<i>S. habrochaites</i>	LA 2409, LA 1731, LA 2650, LA 2158, LA 2167, LA 1223, LA 1777, GH0810.	Perú, Ecuador
<i>S. chmielewski</i>	LA 2680, LA 2695, LA 1028.	Perú
<i>S. ochranthum</i>	LA 2162.	Perú
<i>S. chilense</i>	LA 2930, LA 1960, LA 2759, LA 1958, LA 2778, LA 2748, LA 2750.	Chile, Perú

La evaluación de las accesiones se realizó en invernadero durante el ciclo primavera-verano 2014 en las instalaciones del Colegio de Postgraduados, Campus Motecillo, Texcoco, Estado de México (19° 27' N, 98° 54' O, altitud de 2246 m).

Las accesiones se evaluaron bajo un diseño experimental completamente al azar con cuatro repeticiones, una planta por bolsa y 10 plantas por unidad experimental. Las plantas se establecieron en bolsas negras de polietileno (12 L), con tezontle rojo como sustrato. La siembra se realizó en charolas de poliestireno con 200 cavidades el 28 de mayo de 2014 y las plántulas se trasplantaron 36 días después de la siembra (dds). Durante la etapa vegetativa las plantas se regaron con la solución nutritiva de Steiner (1984) al 25 % de su concentración; en la floración y producción de fruto la concentración de la solución fue al 50 y 100 %, respectivamente. La solución de riego se mantuvo a un pH de 5.5 a 5.8. Las plantas se tutoraron con el objeto de mantenerlas erectas. Las plagas y enfermedades se controlaron con el uso de productos químicos Confidor® y Ampligo® para mosca blanca (*Bemisia tabaci* Gennadius), Captan® y Ridomil Gold® para tizón tardío (*Phytophthora infestans*) y Amistar® para tizón temprano (*Alternaria solani*).

Se midieron 13 variables cuantitativas: días a floración (DF), días a madurez (DM), longitud de hoja en cm (LH), ancho de hoja en cm (AH), diámetro de tallo en cm medido a los 5 cm de la base de la planta (DT), número de flores por racimo (FR), longitud del racimo en cm (LR), peso de fruto en g (PF), longitud (LF) y ancho de fruto (AF) en cm, sólidos solubles totales (B), número de semillas por fruto (SF), y tipo de inflorescencia (TI). Los sólidos solubles se midieron con un refractómetro digital marca Atago® modelo PAL-1 (Tokio, Japón) con un rango de 0.0 a 53.0 °Brix. Las variables cualitativas fueron posición del estilo (PE), forma predominante del fruto (FP), rayas verdes en el fruto (RV) y pubescencia del fruto (PF); éstas fueron evaluadas de acuerdo con el manual de descriptores para tomate (*S. lycopersicum* L.) del Instituto Internacional de Recursos Fitogenéticos (IPGRI, 1996) y la guía de la Unión Internacional para la Protección de las Obtenciones Vegetales para tomate (UPOV, 2011).

Se realizaron análisis de varianza y comparación de medias (Tukey, $P \leq 0.05$) a los datos de las variables cuantitativas. También se realizó un análisis de componentes principales (CP) mediante la matriz de correlaciones (SAS Institute, 2002) y se graficaron los datos de los componentes principales. Por último, se hizo un análisis de conglomerados con la distancia euclidiana (método de agrupamiento UPGMA) con el paquete estadístico R (R Development Core Team, 2012), con la finalidad de agrupar las colectas en relación con las distancias euclidianas.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

El análisis de varianza detectó significancia ($P \leq 0.01$) entre especies, entre accesiones, y en el anidamiento accesiones dentro de especies, para

todas las variables (Cuadro 2). Los coeficientes de variación más altos fueron para peso de fruto (55 %), número de semillas por fruto (28 %), número de flores por racimo (27 %), longitud del racimo (26 %), tipo de inflorescencia (23 %), y días a floración (21 %), mientras que el resto de las variables tuvieron coeficientes de variación menores a 20 %. Dado que las especies se evaluaron bajo las mismas condiciones, gran parte de la variabilidad que existe entre y dentro de ellas se debe a su tipo de hábitat estrecho y aislado, lo que significa que existe una adaptación a diferentes tipos de suelo y microclimas particulares (Bauchet y Causse, 2012), pero también se debe a diferencias genéticas intrínsecas dentro de cada una de ellas (Peralta y Spooner, 2005).

Cuadro 2. Cuadros medios de las fuentes de variación, intervalos, promedios y desviación estándar de 13 variables cuantitativas evaluadas en nueve especies silvestres de tomate (*Solanum* spp.).

Cuadro 2. Cuadros medios de las fuentes de variación, intervalos, promedios y desviación estándar de 13 variables cuantitativas evaluadas en nueve especies silvestres de tomate (*Solanum* spp.).

Variable	Fuentes de variación					
	Especie	Accesión (especie)	Accesión	Error	CV (%)	Intervalo
DF	3724**	123**	728**	39	21	10 - 02
DM	11,400**	136**	2141**	41	7.5	49 - 247
LH	800**	41**	177**	17	17	12 - 50
AH	246**	15**	59**	7	20	7.5 - 29
DT	0.59**	0.06**	0.16**	0.2	15	0.6 - 1.9
FR	570**	69**	157**	25	27	7 - 45
TI	11**	0.31**	2.2**	0.2	23	1 - 6
LR	714**	100**	207**	32	26	7 - 49
PF	262**	5.8**	7.1**	1.6	55	0.2 - 9.8
LF	3.1**	0.12**	0.65**	0.04	14.5	0.75 - 4.2
AF	2.1**	0.17**	0.51**	0.05	14.5	0.78 - 3.6
B	11**	4.6**	5.7**	1.8	16.5	5.3 - 11.5
SF	44,822**	2083**	9656**	604	28	3 - 258
GL	8	36	45	93		

**P ≤ 0.01; DE: Desviación estándar; DF: días a floración; DM: días a madurez; LH: longitud de hoja (cm); AH: ancho de hoja (cm); DT: diámetro de tallo (cm); FR: número de flores por racimo; TI: tipo de inflorescencia; LR: longitud de racimo (cm); PF: peso de fruto (g); LF: longitud de fruto (cm); AF: ancho de fruto (cm); B: sólidos solubles totales (°Brix); SF: número de semillas por fruto.

**P ≤ 0.01; DE: Desviación estándar; DF: días a floración; DM: días a madurez; LH: longitud de hoja (cm); AH: ancho de hoja (cm); DT: diámetro de tallo (cm); FR: número de flores por racimo; TI: tipo de inflorescencia; LR: longitud de racimo (cm); PF: peso de fruto (g); LF: longitud de fruto (cm); AF: ancho de fruto (cm); B: sólidos solubles totales (°Brix); SF: número de semillas por fruto.

La prueba de medias para las 13 variables cuantitativas (Cuadro 3) indica que la especie más precoz fue *S. pimpinellifolium* (14 d), mientras que la más tardía fue *S. ochranthum* (102 d). En relación con lo anterior, los diferentes hábitats de adaptación de las especies evaluadas han dado como resultado diferencias en el tiempo a la floración, debido a que sus nichos ecológicos son contrastantes, y además proporcionan oportunidad de diversificarse rápidamente y adaptarse a sus entornos locales (Moore y Donoghue, 2007). Los días a madurez de fruto entre las especies también fueron muy contrastantes, por la alta correlación entre esta variable y los días a la floración. Las diferencias tan grandes para la floración y maduración de frutos de *S. ochranthum* con las demás especies se deben a que esta especie es considerada una de las más alejadas filogenéticamente del tomate cultivado y de *S. pimpinellifolium*, la que a su vez es considerada como una de las especies silvestres más cercanas al tomate cultivado (Peralta y Spooner, 2001).

Cuadro 3. Comparación de medias para 13 variables de nueve especies silvestres de tomate (*Solanum* spp.).

Cuadro 3. Comparación de medias para 13 variables de nueve especies silvestres de tomate (*Solanum* spp.).

Especie	DF	DM	LH	AH	DT	FR	TI	LR	PF	LF	AF	B	SF
pen	33 bcd	89 bc	20.5 bc	12.4 c	1.19 b	14 e	2 de	25 a	2.6 ab	1.3 b	1.8 b	7.9 ab	197 a
pim	14 e	63 d	19.3 bcd	11.8 c	0.98 bc	16 cde	1 e	14 c	1.4 abc	1.2 b	1.3 c	7 b	27 ef
per	19 e	83 bcd	21.8 bc	12.5 c	0.80 cd	19 cd	2 d	29 a	3.4 a	1.4 b	1.6 bc	6.6 b	123 b
neo	24 de	82 cd	19.8 bc	12.9 c	0.65 d	9 e	1 e	12 c	1.3 bc	1.2 b	1.4 c	6.7 b	98 bc
lyc	39 bc	77 d	13 d	10.6 c	1.13 b	31 b	3 b	16 c	0.2 c	0.8 c	0.8 d	9.5 a	4 f
hab	43 b	93 b	36.5 a	20.8 b	0.97 bc	22 cd	2 cd	17 c	2.9 ab	1.4 b	1.7 bc	8 ab	84 bcd
chm	33 bcd	83 bcd	18.2 cd	11.2 c	0.78 cd	8 e	1 e	15 c	1.5 abc	1.3 b	1.5 bc	8 ab	70 cd
och	102 a	247 a	42.3 a	27.3 a	1.76 a	41 a	6 a	20 abc	2.8 ab	4.1 a	3.5 a	9.7 a	55 de
chil	32 cd	86 bcd	25.7 b	15.2 b	1.02 bc	22 c	3 bc	28 a	1.5 abc	1.2 b	1.4 c	6.5 b	51 de
DSH	10	10.4	6.7	4.8	0.23	8	0.7	9	2.1	0.32	1.21	1.9	41

pen: *S. pennellii*; pim: *S. pimpinellifolium*; per: *S. peruvianum*; neo: *S. neorickii*; lyc: *S. lycopersicoides*; hab: *S. habrochaites*; chm: *S. chmielewskii*; och: *S. ochroleucum*; chil: *S. chilense*; DSH: diferencia significativa honesta; DF: días a floración; DM: días a madurez; LH: longitud de hoja (cm); AH: ancho de hoja (cm); DT: diámetro de tallo (cm); FR: número de flores por racimo; TI: tipo de inflorescencia; LR: longitud de racimo (cm); PF: peso de fruto (g); LF: longitud de fruto (cm); AF: ancho de fruto (cm); B: sólidos solubles totales (°Brix); SF: número de semillas por fruto. Medias con letra igual dentro de columnas no son estadísticamente diferentes (Tukey, $P \leq 0.05$).

pen: *S. pennellii*; pim: *S. pimpinellifolium*; per: *S. peruvianum*; neo: *S. neorickii*; lyc: *S. lycopersicoides*; hab: *S. habrochaites*; chm: *S. chmielewskii*; och: *S. ochroleucum*; chil: *S. chilense*; DSH: diferencia significativa honesta; DF: días a floración; DM: días a madurez; LH: longitud de hoja (cm); AH: ancho de hoja (cm); DT: diámetro de tallo (cm); FR: número de flores por racimo; TI: tipo de inflorescencia; LR: longitud de racimo (cm); PF: peso de fruto (g); LF: longitud de fruto (cm); AF: ancho de fruto (cm); B: sólidos solubles totales (°Brix); SF: número de semillas por fruto. Medias con letra igual dentro de columnas no son estadísticamente diferentes (Tukey, $P \leq 0.05$).

En longitud de hoja contrastan los valores de *S. lycopersicoides* (13 cm) con los de *S. ochranthum* (42.3 cm) y *S. habrochaites* (36.5 cm); mientras que para ancho de hoja, el valor de *S. lycopersicoides* fue de 10.6 cm y el de *S. ochranthum* fue de 27.3 cm. Esta misma especie tuvo el mayor diámetro de tallo (1.76 cm) y el más leñoso, en comparación con las otras especies, mientras que *S. neorickii* fue la de menor diámetro (0.65 cm). Estas características son producto de la evolución y diversificación que han desarrollado las especies al sobrevivir en condiciones extremas y tolerar factores bióticos y abióticos adversos (Eigenbrode *et al.*, 1993).

Las especies *S. pennellii*, *S. lycopersicoides*, *S. pimpinellifolium*, *S. habrochaites* y *S. chilense* estadísticamente tuvieron igual diámetro de tallo. Por otro lado, la especie con mayor número de flores por racimo fue *S. ochranthum*, con 41 flores, y la de menor número fue *S. chmielewski* con 8 flores. Las especies *S. chilense*, *S. habrochaites*, *S. peruvianum* y *S. pimpinellifolium* tuvieron estadísticamente igual número de flores, lo mismo ocurrió entre *S. pimpinellifolium* y *S. pennellii*. En cuanto al tipo de inflorescencia, la especie *S. ochranthum* fue múltipara con el mayor número de inflorescencias, mientras que especies como *S. pimpinellifolium*, *S. neorickii* y *S. chmielewski* fueron uníparas. Con respecto a la longitud del racimo, *S. peruvianum* y *S. chilense* tuvieron los racimos más grandes (29 y 28 cm, respectivamente), mientras que *S. neorickii* y *S. pimpinellifolium* fueron las de menor longitud (12 y 14 cm, respectivamente). Con respecto al peso de fruto, *S. peruvianum* tuvo los frutos de mayor peso (3.4 g), mientras que los frutos de *S. lycopersicoides* tuvieron el menor peso (0.2 g), lo cual fue congruente con su longitud y diámetro de fruto reducidos. La especie con los frutos de mayor tamaño en longitud y ancho fue *S. ochranthum*, aunque el peso de sus frutos no fue el más alto, porque presenta una cavidad en el interior del fruto. Para el tamaño del fruto se ha señalado que la transición evolutiva del tomate silvestre a domesticado se basó en mutaciones asociadas con el aumento del tamaño de fruto, y que fueron seleccionadas y acumuladas por los agricultores (Bai y Lindhout, 2007).

Las especies *S. ochranthum* y *S. lycopersicoides* fueron las de más alto contenido de sólidos solubles totales; sin embargo, estas especies no presentan polinización cruzada con el tomate cultivado (Chetelat *et al.*, 1997; Rick *et al.*, 1990), por lo que se han estudiado estrategias para superar esta barrera reproductiva; una de ellas es modificar la técnica de polinización mediante una especie silvestre mejorada (*S. pennellii*) para la transferencia de genes a través de hibridación somática (Gradziel y Robinson, 1989; Kobayashi *et al.*, 1996). La fusión de protoplastos en *S. lycopersicoides* se ha realizado con éxito para la transferencia de genes (Hossain *et al.*, 1994; Moore y Sink, 1988), lo que facilita la generación de híbridos fértiles.

Con respecto a la comparación de medias de las variables cualitativas (Cuadro 4), la forma predominante de los frutos (FP) fue diferente entre las especies, donde las de mayor frecuencia fueron ligeramente achatado (L ach) y achatado (ach); otras formas como redondo (Red) y redondo alargado (R-al) aparecieron en *S. pimpinellifolium* y *S.*

ochranthum, respectivamente. Las especies *S. peruvianum* y *S. neorickii* presentaron frutos con estrías verdes (RV) y *S. habrochaites* con alta pubescencia (PF). Con respecto a la posición del estilo (PE), las especies *S. chilense*, *S. neorickii* y *S. chmielewski* presentaron el estilo inserto; *S. pimpinellifolium* y *S. peruvianum* mostraron estilo tanto inserto como exerto. El resto de las especies tuvieron un estilo exerto. En este sentido, Bergougnoux (2014) indica que las especies con el estilo exerto son autoincompatibles y presentan mayor grado de diversidad genética debido a que el estigma y estilo exerto así como la autoincompatibilidad del gametofito contribuyen a una mayor polinización cruzada, lo que equivale a mayor diferenciación genética, a diferencia de las especies autocompatibles, que se caracterizan por poseer baja diversidad, con flores pequeñas y un estilo inserto.

Cuadro 4. Variables cualitativas evaluadas en los parientes silvestres del tomate (*Solanum* spp.).

Cuadro 4. Variables cualitativas evaluadas en los parientes silvestres del tomate (*Solanum* spp.).

Especie	FP	RV	PF	PE
<i>S. pennellii</i>	Ach	Aus	Inter	Ex
<i>S. pimpinellifolium</i>	Red	Aus	Esc	Ex/In
<i>S. peruvianum</i>	L ach	Pres	Esc	Ex/In
<i>S. neorickii</i>	Ach	Pres	Esc	In
<i>S. lycopersicoides</i>	Ach	Aus	Esc	Ex
<i>S. habrochaites</i>	L ach	Pres/Aus	Den	Ex
<i>S. chmielewski</i>	L ach	Aus	Esc	In
<i>S. ochranthum</i>	R-al	Aus	Esc	Ex
<i>S. chilense</i>	L ach/Ach	Aus	Inter/Esc	In

FP: forma predominante del fruto; RV: rayas verdes en el fruto; PF: pubescencia en el fruto; PE: posición del estilo; Ach: achatado; L ach: ligeramente achatado; Red: redondo; R-al: redondo-alargado; Aus: ausente; Pres: presente; Esc: escasa; Inter: intermedia; Den: densa; In: inserto; Ex: exerto.

FP: forma predominante del fruto; RV: rayas verdes en el fruto; PF: pubescencia en el fruto; PE: posición del estilo; Ach: achatado; L ach: ligeramente achatado; Red: redondo; R-al: redondo-alargado; Aus: ausente; Pres: presente; Esc: escasa; Inter: intermedia; Den: densa; In: inserto; Ex: exerto.

En el análisis de componentes principales, la matriz de valores propios mostró que los tres primeros componentes concentraron 73 % de la variación (Cuadro 5), donde el primer componente principal (CP 1) explicó el 49 % de la variación. Las variables relacionadas con el inicio de la floración y las asociadas al rendimiento de fruto fueron las que contribuyeron en mayor proporción a la varianza explicada. Bonilla-Barrientos *et al.* (2014) señalan a estas variables como las de mayor varianza en la caracterización de tomate tipo pimiento y arriñonado. Por su parte, Ríos-Osorio *et al.* (2014), al evaluar cambios biofísicos y la variabilidad de frutos del tomate, indican que la variable peso de fruto aportó la mayor varianza.

Cuadro 5. Valores propios de los tres primeros componentes principales (CP).

Cuadro 5. Valores propios de los tres primeros componentes principales (CP).			
Variables	CP 1	CP 2	CP 3
Días a floración	-0.330	-0.191	0.015
Días a madurez	-0.365	0.067	0.031
Longitud de hoja (cm)	-0.27	-0.303	-0.302
Ancho de hoja (cm)	-0.286	-0.346	-0.257
Diámetro de tallo (cm)	-0.231	-0.058	0.011
Número de flores por racimo	-0.273	-0.004	-0.267
Tipo de inflorescencia	-0.333	0.038	-0.110
Longitud de racimo (cm)	-0.043	0.486	-0.566
Peso de fruto (g)	-0.349	0.170	0.194
Longitud de fruto (cm)	-0.343	0.162	0.227
Ancho de fruto (cm)	-0.320	0.280	0.196
Sólidos solubles totales (°Brix)	-0.112	-0.145	0.547
Número de semillas por fruto	-0.024	0.591	0.090
Varianza explicada (%)	48.69	13.07	10.84
Varianza acumulada (%)	48.69	61.76	72.60
CP: componente principal.			

CP: componente principal.

El segundo componente principal (CP 2) explicó el 13 % de la variación, y las variables fenológicas, así como el número de semillas, fueron las que más influyeron en la variabilidad de este segundo componente. El tercer componente principal (CP 3) explicó el 11 % de la variación, donde la variable sólidos solubles, relacionada con la calidad, y la variable relacionada con la precocidad (días a madurez), fueron las que más influyeron en la variación. Estos resultados concuerdan con los de Moya *et al.* (2005), quienes realizaron el análisis de componentes principales para la selección y evaluación de nuevas líneas y variedades de tomate de crecimiento indeterminado con altos rendimientos y calidad de fruto, donde el peso de fruto, altura de planta, diámetro de fruto y días a madurez explicaron la mayor variabilidad, lo que indica que tanto las especies silvestres como la cultivada tienen una estructura similar de variabilidad.

En la Figura 1 se representan los tres primeros componentes principales, que explicaron el 73 % del total de la variación. Las variables longitud y ancho de hoja fueron las que registraron mayor varianza en el componente 1 (CP 1); en el componente 2 (CP 2) la mayor varianza se relacionó con los sólidos solubles totales, así como con la longitud del racimo; en el componente 3 (CP 3) el número de semillas por fruto registró el nivel más alto de varianza. Las variables que aportaron mayor variación concuerdan con las reportadas por Morales *et al.* (1996) al evaluar la variabilidad de somaclones generados a partir de una población de tomate. Con base en el análisis de componentes principales, se realizó un análisis de conglomerados con los tres primeros componentes que determinaron el más alto porcentaje de variación. En la Figura 2 se muestra el dendrograma resultado del análisis de conglomerados, donde se formaron tres grupos (A, B, C).

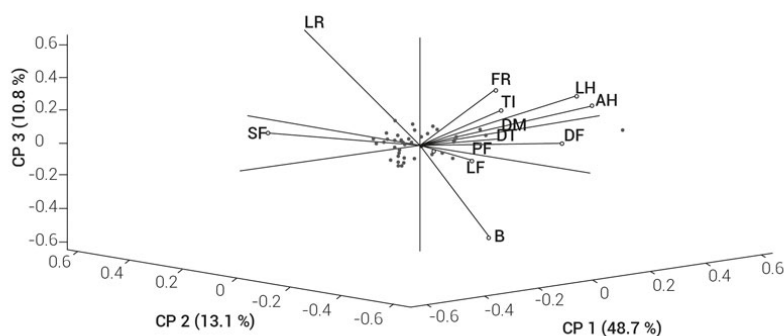


Figura 1. Dispersión de las 46 accesiones de las especies silvestres, en el plano determinado por los tres primeros componentes principales (CP). DF: días a floración del primer racimo; DM: días a maduración del primer racimo; LH: longitud de la hoja (cm); AH: ancho de la hoja (cm); DT: diámetro de tallo (cm); FR: número de flores por racimo; TI: tipo de inflorescencia; LR: longitud del racimo (cm); PF: peso de fruto (g); LF: longitud de fruto (cm); AF: ancho de fruto (cm); B: sólidos solubles totales (°Brix); SF: número de semillas por fruto.

Figura 1. Dispersión de las 46 accesiones de las especies silvestres, en el plano determinado por los tres primeros componentes principales (CP). DF: días a floración del primer racimo; DM: días a maduración del primer racimo; LH: longitud de la hoja (cm); AH: ancho de la hoja (cm); DT: diámetro de tallo (cm); FR: número de flores por racimo; TI: tipo de inflorescencia; LR: longitud del racimo (cm); PF: peso de fruto (g); LF: longitud de fruto (cm); AF: ancho de fruto (cm); B: sólidos solubles totales (°Brix); SF: número de semillas por fruto.

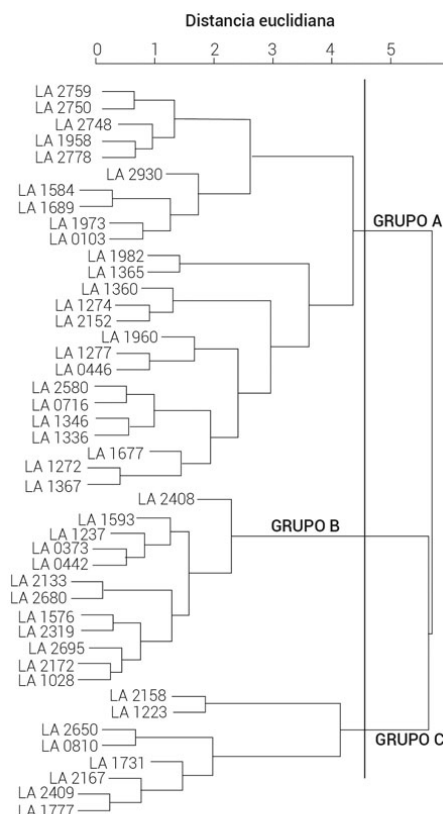


Figura 2. Dendrograma de 45 accesiones de parientes silvestres de tomate (*Solanum* spp.) mediante el agrupamiento UPGMA y las distancias euclidianas derivadas en 13 variables morfológicas.

Figura 2. Dendrograma de 45 accesiones de parientes silvestres de tomate (*Solanum* spp.) mediante el agrupamiento UPGMA y las distancias euclidianas derivadas en 13 variables morfológicas.

El grupo A estuvo integrado por las especies: *S. pennellii*, *S. peruvianum*, *S. chilense* y dos accesiones de *S. pimpinellifolium* (LA 1584, LA 1689). Las especies *S. peruvianum* y *S. chilense* están estrechamente relacionadas (Städler *et al.*, 2008), pues ambas especies presentan autoincompatibilidad (Peralta y Spooner, 2000), y su hábitat se encuentra a 3000 msnm, lo que las hace parecidas. *S. pennellii* es una especie que generalmente es autoincompatible, aunque la compatibilidad se puede encontrar en algunas accesiones (e.g. LA 0716); por lo tanto, el grupo quedó definido por las especies que presentan autoincompatibilidad, además de otras características como el tamaño y color de los frutos (RV), que fueron similares para estas especies, como se observa en el Cuadro 4.

El grupo B estuvo integrado por las accesiones de las especies *S. pimpinellifolium*, *S. lycopersicoides*, *S. chmielewski* y *S. neorickii*, donde esta última presentó gran similitud con el tomate cultivado (Nakazato y Housworth, 2011). Las cuatro especies que formaron este grupo muestran autocompatibilidad (Peralta y Spooner, 2001). *S. lycopersicoides* (LA 2408) se ubicó en este grupo, porque comparte características morfológicas, como la longitud y el ancho de las hojas. Bretó *et al.* (1993), mediante marcadores enzimáticos, demostraron que las especies *S. chmielewski*, *S. neorickii* y *S. pimpinellifolium* presentan una amplia diversidad, incluso mayor que otras especies silvestres. Rick (1983) realizó

un estudio de diversidad genética en las especies silvestres con marcadores enzimáticos, en donde encontró que *S. chmielewski* y *S. neorickii* están muy emparentadas, con una gran cantidad de genes en común.

La especie *S. habrochaites* formó el grupo C. Esta especie, al igual que las del grupo A, se caracteriza por presentar autoincompatibilidad; sin embargo, aspectos como la pubescencia en tallos y frutos, el tipo de crecimiento de la planta y su nicho ecológico contrastan con las otras especies autoincompatibles (Bergougnoux, 2014). Nakazato y Housworth (2011) estudiaron la influencia geográfica andina en la especiación de los parientes silvestres del tomate cultivado, y afirman que las condiciones ecológicas son fundamentales para la evolución fenotípica y especiación, lo que determina la formación de grupos genéticos con rasgos compartidos.

CONCLUSIONES

Cada una de las especies silvestres estudiadas tiene características potenciales para ser usadas en el mejoramiento genético del tomate cultivado. Las variables relacionadas con los componentes del rendimiento, precocidad y sólidos solubles totales son factores importantes en la definición de las especies silvestres a utilizar para mejorar genéticamente al tomate cultivado.

Entre las especies, las variables de rendimiento, precocidad y sólidos solubles influyeron en mayor medida en la variabilidad total expresada.

Las accesiones de las especies silvestres se agruparon por especies, de las cuales se formaron tres grupos genéticos, donde la autoincompatibilidad, la pubescencia y las variables evaluadas permitieron una diferenciación clara de los grupos.

La diversidad genética de los parientes silvestres del tomate estudiados está distribuida entre y dentro de especies, por lo que representan una fuente de variación importante para usarse en el mejoramiento de las actuales variedades de tomate, para aumentar la producción y el valor nutricional.

Las especies *S. ochranthum* y *S. lycopersicoides* fueron las de más alto contenido de sólidos solubles por lo que son promisorias para su uso en mejoramiento genético para este atributo en el tomate cultivado.

BIBLIOGRAFÍA

- Bai Y. and P. Lindhout (2007) Domestication and breeding of tomatoes: what have we gained and what can we gain in the future? *Annals of Botany* 100:1085-1094.
- Bauchet G. and M. Causse (2012) Genetic diversity in tomato (*Solanum lycopersicum*) and its wild relatives. *In: Genetic Diversity in Plants*. M. Caliskan (ed.). InTech, Rijeka, Croatia. pp:133-162.
- Bergougnoux V. (2014) The history of tomato: from domestication to biopharming. *Biotechnology Advances* 32:170-189.

- Bonilla-Barrientos O., R. Lobato-Ortiz, J. J. García-Zavala, S. Cruz-Izquierdo, D. Reyes-López, E. Hernández-Leal y A. Hernández-Bautista (2014) Diversidad agronómica y morfológica de tomates arriñonados y tipo pimiento de uso local en Puebla y Oaxaca, México. *Revista Fitotecnica Mexicana* 37:129-139.
- Bretó M. P., M. J. Asins and E. A. Carbonell (1993) Genetic variability in *Lycopersicon* species and their genetic relationships. *Theoretical and Applied Genetics* 86:113-120.
- Chetelat R. T., P. Cisneros, L. Stamova and C. M. Rick (1997) A male-fertile *Lycopersicon esculentum* × *Solanum lycopersicoides* hybrid enables direct backcrossing to tomato at the diploid level. *Euphytica* 95:99-108.
- Eigenbrode S. D., J. T. Trumble and R. A. Jones (1993) Resistance to beet armyworm, Hemipterans, and *Liriomyza* spp. in *Lycopersicon* accessions. *Journal of the American Society for Horticultural Science* 118:525-530.
- Foolad M. R. (2007) Genome mapping and molecular breeding of tomato. *International Journal of Plant Genomics* 52 p. <http://dx.doi.org/10.1155/2007/64358>.
- García-Martínez S., L. Andreani, M. Garcia-Gusano, F. Geuna and J. J. Ruiz (2006) Evaluation of amplified fragment length polymorphism and simple sequence repeats for tomato germplasm fingerprinting: utility for grouping closely related traditional cultivars. *Genome* 49:648-656.
- Gradziel T. M. and R. W. Robinson (1989) *Solanum lycopersicoides* gene introgression to tomato, *Lycopersicon esculentum*, through the systematic avoidance and suppression of breeding barriers. *Sexual Plant Reproduction* 2:43-52.
- Hossain M., S. Imanishi and A. Matsumoto (1994) Production of somatic hybrids between tomato (*Lycopersicon esculentum*) and night shade (*Solanum lycopersicoides*) by electrofusion. *Breeding Science* 44:405-412.
- IPGRI, Instituto Internacional de Recursos Fitogenéticos (1996) Descriptores para el Tomate (*Lycopersicon* spp.). Instituto Internacional de Recursos Fitogenéticos. Roma, Italia. 49 p.
- Kobayashi R. S., J. R. Stommel and S. L. Sinden (1996) Somatic hybridization between *Solanum ochroanthum* and *Lycopersicon esculentum*. *Plant Cell, Tissue and Organ Culture* 45:73-78.
- Miller J. C. and S. D. Tanksley (1990) RFLP analysis of phylogenetic relationships and genetic variation in the genus *Lycopersicon*. *Theoretical and Applied Genetics* 80:437-448.
- Moore B. R. and M. J. Donoghue (2007) Correlates of diversification in the plant clade Dipsacales: geographic movement and evolutionary innovations. *The American Naturalist* 170:S28-S55.
- Moore P. P. and K. C. Sink (1988) Characterization of a *Lycopersicon esculentum* × *Solanum lycopersicoides* somatic hybrid lacking a glutamate oxaloacetate transaminase isozyme. *Plant Cell, Tissue and Organ Culture* 13:39-47.
- Morales C., N. Santana, X. Xiqués, I. Reynaldo, B. Martínez, S. Pérez, M. I. Román y J. Rodríguez (1996) Variabilidad en somaclones de tomate provenientes del cultivar Campbell-28. *Cultivos Tropicales* 17:67-71.
- Moya C., M. Álvarez, D. Plana, M. Florido y C. J. B. Lawrence (2005) Evaluación y selección de nuevas líneas de tomate (*Lycopersicon esculentum*

- Mill.) con altos rendimientos y frutos de alta calidad. *Cultivos Tropicales* 26:39-43.
- Nakazato T. and E. A. Housworth (2011) Spatial genetics of wild tomato species reveals roles of the Andean geography on demographic history. *American Journal of Botany* 98:88-98.
- Pease J. B., D. C. Haak, M. W. Hahn and L. C. Moyle (2016) Phylogenomics reveals three sources of adaptive variation during a rapid radiation. *PLoS Biology* 14:e1002379 <http://dx.doi.org/10.1371/journal.pbio.1002379>
- Peralta I. E. and D. M. Spooner (2000) Classification of wild tomatoes: a review. *Kurtziana* 28:45-54.
- Peralta I. E. and D. M. Spooner (2001) Granule-bound starch synthase (GBSSI) gene phylogeny of wild tomatoes (*Solanum* L. section *Lycopersicon* [Mill.] Wettst. subsection *Lycopersicon*). *American Journal of Botany* 88:1888-1902.
- Peralta I. E. and D. M. Spooner (2005) Morphological characterization and relationships of wild tomatoes (*Solanum* L. sect. *Lycopersicon*). *Monographs in Systematic Botany from the Missouri Botanical Garden* 104:227-257.
- Peralta I. E. and D. M. Spooner (2007) History, origin and early cultivation of tomato (Solanaceae). In: Genetic Improvement of Solanaceous Crops, Vol. 2: Tomato. M. K. Razdan and A. K. Mattoo (eds.). Science Publishers. Enfield, New Hampshire, USA. pp:1-24.
- Peralta I. E., D. M. Spooner and S. Knapp (2008) Taxonomy of Wild Tomatoes and their Relatives (*Solanum* sect. *Lycopersicoides*, sect. *Juglandifolia*, and sect. *Lycopersicon*; Solanaceae). Systematic Botany Monographs Vol. 84. American Society of Plant Taxonomists. Ann Arbor, Michigan, USA. 186 p.
- R Development Core Team (2012) R: A Language and Environment for Statistical Computing. R Foundation for Statistical Computing. Vienna, Austria. <https://cran.r-project.org/doc/manuals/r-release/fullrefman.pdf>. (Febrero 2017).
- Rick C. M. (1983) Tomato (*Lycopersicon*). In: Isozymes in Plant Genetics and Breeding. Vol. 1, Part B. S. D. Tanksley and T. J. Orton (eds.). Elsevier Science Publishers. Amsterdam, The Netherlands. pp:147-165.
- Rick C. M. and M. Holle (1990) Andean *Lycopersicon esculentum* var. *cerasiforme*: genetic variation and its evolutionary significance. *Economic Botany* 44:69-78.
- Rick C. M., J. W. De Verna and R. T. Chetelat (1990) Experimental introgression to the cultivated tomato from related wild nightshades. In: Horticultural Biotechnology: Proceedings of the Horticultural Biotechnology Symposium, held at the University of California, Davis, August 21-23, 1989. A. B. Bennett and S. D. O'Neill (eds.). Wiley-Liss. New York. pp:19-30.
- Rick C. M. and R. T. Chetelat (1995) Utilization of related wild species for tomato improvement. *Acta Horticulturae* 412:21-38.
- Ríos-Osorio O., J. L. Chávez-Servia, J. C. Carrillo-Rodríguez y A. M. Vera-Guzmán (2014) Variación agromorfológica y cambios biofísicos poscosecha en frutos de tomate (*Solanum lycopersicum* L.). *Revista de la Facultad de Ciencias Agrarias. Universidad Nacional de Cuyo* 46:29-44.

- SAS Institute (2002)** User's Guide of SAS (Statistical Analysis System). SAS Institute Inc. Cary, North Carolina, USA. 550 p.
- Städler T., U. Arunyawat and W. Stephan (2008)** Population genetics of speciation in two closely related wild tomatoes (*Solanum* Section *Lycopersicon*). *Genetics* 178:339-350.
- Steiner A. A. (1984)** The universal nutrient solution. *In*: Proceedings of the 6th International Congress on Soilless Culture. 29 April - 5 May. International Society for Soilless Culture, ISOSC. Wageningen, The Netherlands. pp:633-650.
- UPOV, Unión Internacional para la Protección de las Obtenciones Vegetales (2011)** Tomate (*Solanum lycopersicum* L.). Directrices para la ejecución del examen de distinción, la homogeneidad y la estabilidad. Documento TG/44/11. Unión Internacional para la Protección de las Obtenciones Vegetales. Ginebra, Suiza. 70 p.
- Warnock S. J. (1988)** A review of taxonomy and phylogeny of the genus *Lycopersicon*. *HortScience* 23:669-673.

Notas de autor

rlobato@colpos.mx