

Acta Agronómica ISSN: 0120-2812 ISSN: 2323-0118

Universidad Nacional de Colombia

Torres González, Laura Marcela; Mayor Durán, Víctor Manuel; Chacón Sánchez, María Isabel Identificación de grupos heteróticos en líneas tropicales de maíz mediante cruzamientos dialélicos y marcadores moleculares de tipo SNP Acta Agronómica, vol. 72, núm. 2, 2023, Abril-Junio, pp. 176-187 Universidad Nacional de Colombia

DOI: https://doi.org/10.15446/acag.v72n2.110480

Disponible en: https://www.redalyc.org/articulo.oa?id=169977902010



Número completo

Más información del artículo

Página de la revista en redalyc.org



abierto

Sistema de Información Científica Redalyc

Red de Revistas Científicas de América Latina y el Caribe, España y Portugal Proyecto académico sin fines de lucro, desarrollado bajo la iniciativa de acceso





Identificación de grupos heteróticos en líneas tropicales de maíz mediante cruzamientos dialélicos y marcadores moleculares de tipo SNP

Heterotic grouping of tropical maize inbred lines using diallel crosses and SNP molecular markers.

Laura Marcela Torres González 1,2, Víctor Manuel Mayor Durán 2,5, María Isabel Chacón Sánchez 3,6.

¹Universidad Nacional de Colombia sede Palmira. Palmira, Colombia. ²Semillas Valle S.A. ³Universidad Nacional de Colombia sede Bogotá. Bogotá, Colombia. ⁴ ☑ Imtorresg@unal.edu.co; ⁵ ☑ vicmoryc@gmail.com; ⁶ ☑ michacons@unal.edu.co



https://doi.org/10.15446/acag.v72n2.110480

2023 | 72-2 p 176-183 | ISSN 0120-2812 | e-ISSN 2323-0118 | Rec.: 2023-08-07 Acep.: 2023-12-26

Resumen

Uno de los objetivos de los programas de mejoramiento genético de maíz es desarrollar líneas endocriadas de alto valor genético, que al ser cruzadas puedan producir híbridos con características agronómicas superiores. En Colombia, la obtención de híbridos es de alto interés ya que pueden ayudar a aumentar el rendimiento y la producción de maíz y cerrar la brecha que existe entre la producción nacional y la importación de maíz que actualmente es del 74 %. Semillas Valle S.A. es una empresa colombiana que cuenta con un programa de mejoramiento de maíz híbrido enfocado en las zonas de trópico y subtrópico. Actualmente el programa de mejoramiento genético de maíz de Semillas Valle S.A. no cuenta con una caracterización del germoplasma que permita establecer estrategias eficientes para la formación de híbridos de alto rendimiento. En el presente estudio se realizó la clasificación de líneas endocriadas de maíz en grupos heteróticos a partir de 12 209 marcadores SNP y variables fenotípicas en 66 líneas del programa de mejoramiento de Semillas Valle S.A., y a partir de datos de campo de un ensayo dialélico donde participaron 30 parentales. A partir de un análisis de clúster de los datos SNPs se identificaron tres subpoblaciones. Por otra parte, los resultados del dialelo permitieron clasificar las líneas en tres grupos basados en la habilidad combinatoria general para múltiples rasgos (HGCAMT). Sin embargo, la integración de las metodologías podría proveer más información respecto a los grupos heteróticos presentes en la población evaluada.

Palabras claves: análisis clúster, estructura poblacional, grupos heteróticos, habilidad combinatoria, maíz híbrido, mejoramiento genético.

Abstract

One of the objectives of maize breeding programs is to develop inbred lines of high genetic value, which, when crossed, can produce hybrids with superior agronomic characteristics. In Colombia, obtaining hybrids is of great interest since they can help increase maize yield and production, bridging the gap between national production and the current 74% maize import. Semillas Valle S.A. is a colombian company with a hybrid maize breeding program focused on the tropical and subtropical zones. Currently, Semillas Valle S.A.'s maize breeding program lacks a characterization of the germplasm that would allow the establishment of efficient strategies to obtain highyielding hybrids. In this study, the classification of inbred lines into heterotic groups was carried out based on genomic data using SNP molecular markers and phenotypic variables from 66 inbred lines, and field data from a diallel trial involving 30 parental inbred lines. From a cluster analysis of SNP data, three subpopulation groups were identified. On the other hand, the results of the diallel allowed the classification of lines into three groups based on general combining ability for multiple traits (HGCAMT). However, the integration of these methodologies could provide more information regarding the heterotic groups present in the evaluated population.

Keywords: breeding, cluster analysis, combining ability, heterotic groups, hybrid maize, population structure.

Introducción

En Colombia, el maíz (Zea mays L.) es el tercer cultivo con mayor superficie de siembra después del café y el arroz. En las últimas décadas la producción de maíz en Colombia presentó un incremento de 76 %, entre 1961 y 2016. A pesar de ello, es el país con mayor volumen de importaciones en Suramérica y el séptimo en el mundo, cubriendo alrededor del 74 % de la demanda interna de maíz con importaciones (Govaerts et al., 2019). El cultivo de maíz en Colombia se desarrolla en dos tipos de sistemas productivos que corresponden al sistema productivo tradicional y al tecnificado. El 84.5 % del sistema tecnificado ha adoptado el uso de semilla híbrida. De acuerdo con algunas experiencias en el Centro Internacional de Mejoramiento de Maíz y Trigo (CIMMYT), los híbridos mejorados pueden alcanzar rendimientos entre 37 y 105 % más en relación con las variedades regionales, y en el Valle del Cauca se han alcanzado rendimientos de hasta 8.5 t/ha. Así, con el objetivo de aumentar la producción de maíz en Colombia, los híbridos representan el estándar que se quiere alcanzar en términos de producción y calidad. Esto implica un proceso de mejoramiento genético para la generación de líneas parentales, formación de híbridos experimentales, su evaluación a través de diferentes ambientes y la selección de los mejores híbridos (Govaerts et al., 2019).

La clasificación de grupos heteróticos es importante para los programas de mejoramiento genético del maíz híbrido (Zea mays L.)(Fan et al., 2018), siendo clave para tener una mayor eficiencia ya que permite reducir las probabilidades de evaluar híbridos con características indeseables. La eficiencia en la asignación de grupos heteróticos a las líneas endocriadas es necesario para obtener un patrón heterótico útil para el esquema de mejoramiento genético usado (Oyetunde et al., 2020).

Existen diversos métodos para clasificar líneas parentales en grupos heteróticos, incluyendo el uso de rasgos morfológicos, método de pedigrí, técnicas multivariadas, métodos genéticos incluyendo diseños de apareamientos como los cruzamientos dialélicos y cruzamientos línea x probador, y el uso de marcadores moleculares (Olutayo, 2021). Varios autores han reportado la eficiencia en la determinación del patrón heterótico en una población a partir de datos fenotípicos y de datos genotípicos (Adu et al., 2019). La habilidad combinatoria específica (HCE) para el rendimiento de grano y la habilidad combinatoria general (HCG) son usadas para clasificar líneas parentales en grupos heteróticos, sin embargo, el rendimiento de grano es un carácter complejo y de baja heredabilidad, por lo cual puede ser necesario hacer análisis comparativos que permitan determinar la metodología más eficiente (Mahato et al., 2021). Otros autores han evaluado las dos metodologías en conjunto (marcadores moleculares y cruces dialélicos) para establecer la utilidad de cada una de ellas (Aguiar

et al., 2008). Sin embargo, pocos estudios reportan el uso de SNPs y ensayos dialélicos en la determinación de grupos heteróticos. Por lo anterior, aplicar la metodología de clasificación de grupos heteróticos a partir de SNPs en comparación con los resultados obtenidos a partir de ensayos de tipo dialelo, que están basados en las habilidades combinatorias de las líneas evaluadas, puede proveer información importante acerca de la utilidad de estos marcadores con este fin. Por tanto, el objetivo del presente estudio fue comparar la consistencia de la clasificación de grupos heteróticos definidos mediante el ensayo dialélico y marcadores moleculares de tipo SNP para identificar los grupos heteróticos en las líneas tropicales de maíz estudiadas.

Materiales y métodos

Selección de parentales y formación de híbridos

En el ensayo se incluyeron 30 líneas élite del programa de mejoramiento de Semillas Valle S.A. como parentales, incluyendo líneas de grano color blanco y amarillo. Se realizaron cruzamientos entre los 30 parentales, sin incluir los recíprocos, de acuerdo con el método II descrito por Griffing (1956), para un total de 435 cruzamientos [(P(P-1))/2] y los 30 parentales. La obtención de semilla se realizó en el Centro Experimental de Semillas Valle S.A. ubicado en el municipio de El Cerrito, Valle del Cauca, Colombia.

Evaluación de híbridos y análisis de datos

Los 435 híbridos simples y los 30 parentales fueron evaluados junto con 4 híbridos comerciales como testigos en un diseño de bloques aumentados. Los ensayos fueron llevados a cabo en dos semestres consecutivos, 2018A y 2018B, en dos localidades que correspondían a la finca Estambul, en el municipio de Roldanillo, Valle del Cauca (4°27'05" LN 76°04'53" LO), y al Centro Experimental de Semillas Valle S.A. en el municipio de El Cerrito, Valle del Cauca (3°41'26.3" LN 76°18'35.7" LO). Cada unidad experimental consistió en dos surcos de 5 metros de longitud, con distanciamiento de 0.8 m entre surcos y callejones frontales y posteriores de 2 m y 0.8 m respectivamente. En cada localidad se evaluaron caracteres fenotípicos, incluyendo los componentes de rendimiento y sanidad más importantes para el programa de mejoramiento.

Para cada ensayo se realizó un análisis de varianza, con el fin de usar, posteriormente, las variables ajustadas en un análisis combinado. Para el análisis combinado los datos conforman un conjunto de F1, con parentales, y sin recíprocos. Estos fueron analizados usando el aplicativo de CIMMYT AGD-R (Analysis of Genetic Designs with R for Windows) versión 5.0, de acuerdo con el método 2 propuesto por Griffing, utilizando un modelo mixto (Modelo

B) en donde los genotipos son fijos y los bloques aleatorios. Los ensayos se utilizaron como bloques para un total de 4 repeticiones.

Adicionalmente se determinaron: Habilidad Combinatoria General (HCGi), Habilidad Combinatoria Específica (HCEi), Heterosis, Varianza Aditiva (σ 2A), Varianza de Dominancia (σ 2D), Varianza fenotípica (σ 2p) y Heredabilidad en sentido amplio (H2) y estrecho (h2).

Clasificación de líneas en grupos heteróticos

Aplicando la aproximación propuesta por Badu-Apraku et al. (2013), se clasificaron las líneas con base en la HCG de múltiples rasgos (HGCAMT, Heterotic grouping based on GCA of multiple traits). Para esto, se realizó una estandarización de los efectos de la HCG de los rasgos evaluados, para minimizar los efectos de las diferentes escalas de medición. Se incluyeron las variables altura de planta y de mazorca, floración masculina y femenina, aspecto de mazorca, color y tipo de grano, y rendimiento, rasgos que presentaron efectos aditivos significativos en los ambientes evaluados. Una vez estandarizados los valores, se realizó un análisis clúster con el método de Ward de varianza mínima, usando el software estadístico RStudio, y se generó un dendrograma basado en el agrupamiento. Se incluyó el origen de las líneas de acuerdo con la información del programa de mejoramiento, para establecer si el origen geográfico está relacionado con el agrupamiento en grupos heteróticos.

Secuenciación de líneas parentales

66 líneas del programa de Semillas Valle S.A. fueron seleccionadas por ser ampliamente usadas en la formación de híbridos. 16 de estas líneas, parentales de híbridos sobresalientes, fueron secuenciadas por duplicado, obteniendo datos para 82 genotipos, incluyendo 47 líneas amarillas y 35 líneas blancas. La genotipificación se realizó mediante el arreglo de genotipificación MaizeSNP50 BeadChip. Para ello, muestras de semillas fueron enviadas al proveedor Eurofins BioDiagnostics para la extracción de ADN y su genotipificación.

Análisis de diversidad genética

Se seleccionó la fracción de SNPs informativos (segregantes), es decir los SNPs con una frecuencia de alelo menor (MFA)>0.05 y con datos faltantes en menos del 20 % de la población, después de realizar las imputaciones plausibles en la población, usando el software NGSEP (v. 4.1.0.)(Duitama et al., 2014). Los datos genotípicos filtrados se utilizaron para realizar los análisis de diversidad genética.

La matriz de SNPs se utilizó para evaluar la estructura genética en la población de líneas por medio de un análisis de componentes principales (PCA) empleando el software TASSEL (v. 5.2.73) (Bradbury et al., 2007), y posteriormente se realizó una gráfica de tres dimensiones implementando la herramienta XLSTAT (v. 2018) (Addinsoft) para mostrar gráficamente la distribución de los grupos, asignando colores a los puntos de acuerdo con el origen de las líneas. La estructura de la población fue estimada usando un método de asignación poblacional basado en un modelo Bayesiano de Cadenas de Markov Montecarlo (MCMC), implementando el modelo de frecuencias alélicas independientes en el software STRUCTURE (v. 2.3.4). Se realizaron 10 corridas para cada número de poblaciones (K) establecido de 1 a 10. El tiempo de calentamiento y el número de replicaciones de MCMC se fijaron en 10 000 para cada ejecución. El valor K más probable fue determinado con la herramienta en línea Structure Harvester (Earl y vonHoldt, 2012), utilizando la probabilidad logarítmica de los datos [LnP(D)] y delta K (Δ K) en función de la tasa de cambio en [LnP(D)] entre valores K sucesivos. Adicionalmente, se calculó el estadístico FST como medida de la heterogeneidad de la población y el grado de separación que ha ocurrido dentro de la población. A partir de los grupos definidos en STRUCTURE se calcularon los valores de FST entre los pares de grupos, usando las librerías Hierfstat (v. 0.5-11)) (Weir y Goudet, 2017) y Adegenet (v.1.3-1))(Jombart y Ahmed, 2011) en R, así como la heterocigosidad observada (HO), la diversidad genética promedio (HS), y el índice de fijación FIS para cada subpoblación (Wright, 1965). También se construyó un árbol de unión de vecinos no enraizado en la herramienta en línea iTol (v. 5), con base en la matriz de distancias obtenida con TASSEL (v. 5.2.73), que calcula la distancia como 1-Similitud de Identidad por Estado (IBS, Identity by State), con IBS definido como la probabilidad de que los alelos extraídos al azar de dos individuos sean iguales en el mismo locus.

Comparación de las metodologías evaluadas

Una vez establecidos los grupos heteróticos, se realizó una comparación de la asignación de genotipos en las metodologías propuestas, con el fin de establecer si hay coincidencia en la formación de grupos. La eficiencia del agrupamiento fue determinada como el porcentaje de líneas clasificadas de forma diferencial en cada metodología (Oyetunde *et al.*, 2020).

Resultados

En el análisis de varianza combinado (Tabla suplementaria 1) del ensayo de dialelo se observó que los factores de variación, repetición y cruzamiento fueron significativos para todas las variables evaluadas, excepto para las enfermedades foliares en prefloración y tizón foliar, indicando que el comportamiento de los híbridos fue altamente influenciado por las condiciones ambientales, y que la respuesta a este es diferente según el genotipo. También se observaron cuadrados medios significativos para la HCG y la HCE para los componentes de rendimiento y las variables de planta, excepto para el número de hileras (Tablas suplementarias 2 y 3).

A partir de la metodología de HGCAMT, aplicando el método de agrupación jerárquica de Ward, que permite formar grupos mutuamente excluyentes con base en la similaridad en las características especificadas (Ward, 1963), se obtuvo el dendrograma presentando en la Figura 1. De acuerdo con esta clasificación, se observan 3 grupos heteróticos compuestos por 7, 14 y 9 líneas, respectivamente. En el primer clúster se encuentran agrupadas líneas de origen asiático; en el clúster 2 las líneas de Suramérica, excepto una, junto con líneas de Centroamérica y África; y en el tercer clúster se encuentran líneas predominantemente de Centroamérica.

A partir del chip de Ilumina MaizeSNP50 BeadChip se observaron un total de 55 542 SNPs en las 66 líneas endocriadas. Luego de filtrar los datos, 12 209 SNPs resultaron informativos para el análisis de estructura poblacional. Con base en las distancias genéticas de Nei (1972) se realizó un análisis de coordenadas principales con el fin de ilustrar los ejes principales de la variabilidad entre las líneas evaluadas, plasmándola en una ordenación espacial (Figura 2). Las tres primeras coordenadas principales explicaron el 22.17 % de la variabilidad genética entre las subpoblaciones. Los componentes uno, dos y tres presentaron unos porcentajes de 14.57 %, 4.0 % y 3.61 %, respectivamente.

De acuerdo con los resultados obtenidos se estableció una separación entre poblaciones, observando tres grupos diferenciados en la representación gráfica, donde se asignaron colores de acuerdo con el origen de las líneas, definido a partir de la información de procedencia y pedigrí del banco de germoplasma de Semillas Valle S.A., para observar si las agrupaciones de puntos corresponden con los orígenes de las líneas (Figura 2), evidenciando que el grupo 2 está compuesto por líneas principalmente de Centroamérica, África y algunos de Suramérica; el grupo 1 está compuesto por materiales de origen asiático y un genotipo de Centroamérica; y el grupo 3 está compuesto únicamente por materiales de Suramérica.

En el análisis de estructura poblacional realizado con el programa Structure, a partir de la metodología propuesta por Evanno et al., (2005), se graficó el número de clústeres (K) con el delta K (ΔK), donde se evidenció un pico agudo en K=3 y otro en K=7. Al visualizar el diagrama de barras en Structure, la diferenciación entre las poblaciones con K=7 no es clara, por tanto, se seleccionó como valor óptimo K=3 (Figura 3; Tabla suplementaria 4). El valor K óptimo indica que tres subpoblaciones tienen una alta probabilidad para el agrupamiento de la población, y cada subpoblación consistió en 20, 47 y 15 genotipos, respectivamente (Tabla 1). Por otra parte, los valores para diversidad genética promedio (H_c) para las tres subpoblaciones son relativamente altos, 0.291, 0.367 y 0.248, respectivamente, e indican que la población 2 corresponde al grupo más diverso, siendo este el grupo con mayor número de genotipos. Los valores de heterocigosidad observada (H_a) (0.098, 0.027 y 0.073, respectivamente), son bajos lo cual corresponde con líneas homocigotas, así como los valores altos de F₁₅ (Tabla 2).

La clasificación de los genotipos corresponde, en general, con los tres grupos observados en el análisis de coordenadas principales. El primer grupo está compuesto por 19 genotipos, el segundo por 52 genotipos, y el tercero por 11 genotipos, de acuerdo con la representación gráfica.

Para las 30 líneas parentales del ensayo de dialelo que también fueron analizadas con marcadores SNPs, la Tabla 3 compara su clasificación en grupos

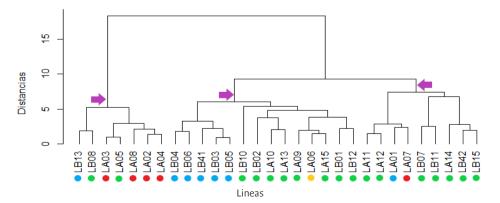
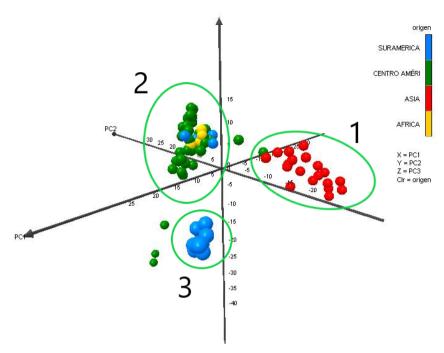


Figura 1. Dendrograma de 30 líneas de maíz tropical a partir de la HCG del rendimiento de grano y otros rasgos, usando el análisis clúster de mínima varianza de Ward. Los puntos de colores representan el origen de las líneas: azul=Suramérica; verde=Centroamérica; rojo=Asia; amarillo=África.



0 0 0 0

Figura 2. Representación gráfica en tres dimensiones de la ubicación espacial de las líneas evaluadas a partir del análisis de coordenadas principales (PCoA). Los colores corresponden al origen de los genotipos, de acuerdo con la información del banco de germoplasma de Semillas Valle S.A.

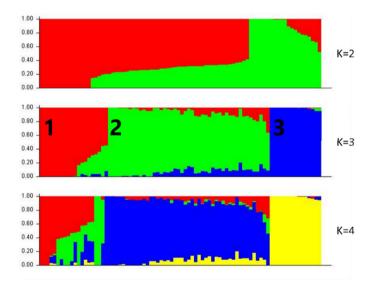


Figura 3. Estructura poblacional estimada de 82 genotipos de 66 líneas endocriadas de maíz trópica. Diferentes colores indican la agrupación en una subpoblación diferente.

heteróticos mediante ambas metodologías. De los 30 genotipos evaluados, se observa una concordancia en la clasificación del 46.6 %, lo que significa que 14 de las 30 líneas evaluadas se clasificaron en la misma población en las dos metodologías.

Discusión

La significancia en la HCG sugiere que la variabilidad observada puede ser atribuida a efectos génicos aditivos, mientras que la significancia en la HCE indica que los parentales de los híbridos evaluados presentan cierta complementariedad entre ellos indicando efectos génicos no aditivos (Lu et al., 2020; Murtadha et al., 2018). Para rasgos como altura de mazorca y de planta, color y tipo de grano, y días de floración femenina y masculina, la magnitud de la HCG con relación a la HCE es de al menos 30 veces, lo que indica que, para el conjunto de líneas evaluadas, los efectos genéticos aditivos son mucho más importantes que los no aditivos para estos rasgos. Este patrón contrasta con los componentes de rendimiento, donde se observó que para las variables

Tabla 1. Resultados de Structure para la proporción de genotipos inferidos en cada clúster, número de genotipos asignados, diversidad genética promedio (Hs), heterocigosidad observada (Ho) e índice de fijación (F_{IS}) para las subpoblaciones inferidas de las líneas de maíz

Población	Clústeres inferidos	N.° de genotipos	\mathbf{H}_{s}	H _o	F _{is}
Pob 1	0.250	20	0.291	0.098	0.590
Pob 2	0.525	47	0.367	0.027	0.917
Pob 3	0.225	15	0.248	0.073	0.683

Tabla 2. Divergencia de frecuencia alélica entre las poblaciones inferidas de las líneas de maíz e intervalos de confianza superior e inferior para los $F_{\rm cr}$ calculados entre las poblaciones

Población	Pob 1	Pob 2	Pob 3
Pob 1	-	0.0870*(0.1349)†	0.1418*(0.3088)
Pob 2	0.0870 (0.1279)	-	0.0845* (0.1667)
Pob 3	0.1418 (0.2960)	0.0845(0.1587)	-

^{*}FST significativamente diferente de 0 (P<0.05). †Intervalos de confianza: límite superior por encima de la diagonal; límite inferior por debajo de la diagonal.

Tabla 3. Clasificación de grupos heteróticos para 30 líneas de maíz tropical a partir de la habilidad combinatoria de sus cruzamientos y en el análisis de estructura poblacional con marcadores SNPs

Genotipo	Población SNP	Población Dialelo	Genotipo	Población SNP	Población Dialelo
LA02	1	1	LB03	2	2
LA03	1	1	LB07	2	3
LA04	1	1	LB10	2	2
LA07	1	3	LB11	2	3
LA08	1	1	LB12	2	2
LA01	2	3	LB13	2	1
LA05	2	1	LB15	2	3
LA06	2	2	LB32	2	3
LA09	2	2	LB33	2	2
LA10	2	2	LB37	2	2
LA13	2	2	LB38	2	1
LA14	2	3	LB04	3	2
LA15	2	2	LB05	3	2
LA41	2	3	LB06	3	2
LA44	2	3	LB22	3	2

rendimiento de grano, peso de mazorcas y peso del grano, la HCG es solo 3 veces mayor que la HCE, indicando que para estas características predominan los efectos no aditivos sobre los aditivos.

A partir de la información de la HCG, es posible seleccionar líneas con potencial para ser usadas como probadores para clasificar nuevas líneas en grupos heteróticos. De acuerdo con Mhike et al. (2011), las líneas con potencial como probadores deben tener efectos de HCG positivos y significativos para el rendimiento de grano, deben estar claramente clasificadas en un grupo heterótico, presentar buen rendimiento de grano por sí mismas y tener efectos de

HCE negativos y significativos con líneas de su mismo grupo. De acuerdo con estos criterios, las líneas LB10 y LA13 presentaron los mayores rendimientos en las localidades evaluadas, además de un efecto de HCG altamente significativo, por lo que estas líneas se consideran candidatas para ser usadas como probadores heteróticos del grupo 2. De las líneas definidas en el grupo 1 por las dos metodologías (fenotípica y genotípica), la línea LA08 fue la única línea con efectos de HCG significativamente positivos, y presentó un rendimiento alto respecto a las demás líneas del grupo, por lo que se considera un parental candidato para probador del grupo 1; además esta línea LA08 mostró buen desempeño en rendimiento de grano en cruza con las líneas LB15, LB37 y LA41, y de estas 3 líneas la LB37 se identifica definida en el grupo 2 por ambas metodologías, por lo que podría considerarse a la cruza LA08 x LB37 como Patrón Heterótico. Ninguna de las líneas clasificadas en el grupo heterótico 3 cumplió con los criterios para ser seleccionada como probador de este grupo, y se podría considerar no bien identificado este grupo al no tener concordancia con las dos metodologías.

La evaluación de los componentes principales a partir del análisis de SNPs muestra la existencia de estructura poblacional en el germoplasma evaluado, con una diferenciación moderada. Los resultados permitieron identificar que las poblaciones, en general, corresponden al origen de las líneas. El análisis de la diferencia de frecuencias alélicas entre las poblaciones inferidas permite establecer un valor de $F_{\rm ST}$ global alto de 0.17, y una mayor divergencia entre la subpoblación 1 y la subpoblación 3 (Tabla 2). Por otra parte, la subpoblación 2 presenta una divergencia significativa, respecto a las subpoblaciones 1 y 3, sin embargo, valores pequeños indican que existe una baja divergencia nucleotídica entre estas subpoblaciones (Romay et al., 2013).

Las dos metodologías evaluadas permiten clasificar los 30 genotipos en dos grupos genéticamente contrastantes o grupos heteróticos. La clasificación de las líneas endocriadas de maíz está influenciada por la metodología utilizada por los investigadores (Fan et al., 2009). Por tanto, algunos autores han realizado análisis comparativos entre la clasificación de grupos heteróticos a partir de datos fenotípicos y de marcadores moleculares con el fin de establecer la eficiencia de ambas metodologías (Santos De Oliveira et al., 2021; Silva et al., 2020).

Badu-Apraku et al. (2015), compararon la eficiencia de la clasificación de 14 líneas de maíz mediante la evaluación de SNPs y la HCG y HCE en ensayos de campo, encontrando que se tiene una correspondencia cercana entre las clasificaciones de las metodologías evaluadas en términos de la asignación de líneas en los grupos heteróticos. Similar a lo reportado por (Santos De Oliveira et al., 2021), quienes clasificaron 293 líneas endocriadas de grupo heterótico conocido, mediante 5252 SNPs, encontrando que se presenta

consistencia entre el agrupamiento basado en las distancias genéticas y los grupos previamente establecidos para las líneas en estudio, con 3.4 % de líneas con una clasificación diferente a la esperada.

Los resultados de la presente investigación soportan hallazgos previos respecto a la utilidad de los estudios de diversidad genética a partir de marcadores moleculares SNPs en la clasificación de líneas de maíz en grupos genéticos, permitiendo la selección de parentales para la formación de híbridos con características genéticas contrastantes, evitando la formación de híbridos entre líneas genéticamente similares o dentro de los grupos heteróticos (Santos De Oliveira et al., 2021; Silva et al., 2020).

La implementación del dialelo es 8.3 veces más costoso respecto a la genotipificación con el Maize50SNP BeadChip y el tiempo requerido es 3 veces más largo, debido al requerimiento de producción de semilla y varias observaciones de ĥíbridos en campo. Esta observación está en concordancia con lo reportado por (Fan et al., 2009). indicando que los métodos moleculares para clasificar líneas endocriadas en grupos heteróticos usualmente son más rápidos y pueden ser más económicos, ya que no requieren la evaluación de gran cantidad de materiales en campo. En estados avanzados de mejoramiento, los métodos basados en datos genéticos y marcadores moleculares son ampliamente utilizados ya que tienen un alto nivel de precisión, dado que sus resultados están mínimamente influenciados por el ambiente (Olutayo, 2021). Silva et al. (2020), indican que la metodología de SNPs puede proveer información importante para la selección de parentales y servir como base para el planteamiento de esquemas de cruzamiento adecuados. Debido a que los resultados entre los agrupamientos con marcadores y con los datos de campo presentan algunas inconsistencias, algunos autores concluyen que los datos de ensayos de campo en diferentes ambientes continúan siendo esenciales para clasificar líneas no relacionadas en grupos heterôticos (Aguiar et al., 2008).

Conclusiones

Tanto la metodología del dialelo como los marcadores moleculares tipo SNP fueron eficientes en la clasificación de líneas endocriadas en grupos genéticos contrastantes, obteniendo dos grupos heteróticos para el carácter rendimiento de grano, con una divergencia en la clasificación del 53.3 %. El uso de marcadores moleculares resulta ser una metodología más fácil de implementar, con un costo más bajo y menor tiempo requerido para su implementación, por lo cual permite la inclusión de mayor cantidad de líneas en un mismo ensayo. Aunque el ensayo dialelo es útil para clasificar las líneas en grupos heteróticos, es una metodología restrictiva ya que requiere una alta inversión de recursos para la producción

de semilla y posterior evaluación de híbridos en campo. Sin embargo, su aplicación contribuye en la selección de parentales probadores representativos para cada grupo heterótico identificado, que permitan realizar una clasificación de líneas nuevas mediante cruzamientos de línea x probador, y la identificación de patrones heteróticos cuando se analiza la HCG y la HCE. La separación de las líneas endocriadas en grupos heteróticos constituye la base para el direccionamiento en la formación de híbridos nuevos en el programa de mejoramiento de Semillas Valle S.A., contribuyendo a mejorar la eficiencia debido a la posibilidad de evitar la formación de híbridos entre líneas genéticamente similares, que no expresarán en campo la heterosis requerida en el desarrollo de híbridos de maíz.

Referencias

- Adu, G. B.; Badu-Apraku, B.; Akromah, R.; Garcia-Oliveira, A. L.; Awuku, F. J. y Gedil, M. (2019). Genetic diversity and population structure of early-maturing tropical maize inbred lines using SNP markers. PLoS ONE, 14(4), 1-12. https://doi.org/10.1371/journal.pone.0214810
- Aguiar, C. G.; Schuster, I.; Amaral, A. T.; Scapim, C. A. y Vieira, E. S. N. (2008). Heterotic groups in tropical maize germplasm by test crosses and simple sequence repeat markers. *Genetics and Molecular Research*, 7(4), 1233-1244. https://doi.org/10.4238/vol7-4gmr495
- Badu-Apraku, B.; Annor, B.; Oyekunle, M.; Akinwale, R. O.; Fakorede, M. A. B.; Talabi, A. O.; Akaogu, I. C.; Melaku, G. y Fasanmade, Y. (2015). Grouping of early maturing quality protein maize inbreds based on SNP markers and combining ability under multiple environments. *Field Crops Research*, 183, 169-183. https://doi.org/10.1016/j.fcr.2015.07.015
- Badu-Apraku, B.; Oyekunle, M.; Fakorede, M. A. B.; Vroh, I.; O Akinwale, R. y Aderounmu, M. (2013). Combining ability, heterotic patterns and genetic diversity of extra-early yellow inbreds under contrasting environments. Euphytica, 192(3), 413-433. https://doi.org/10.1007/s10681-013-0876-4
- Bradbury, P. J.; Zhang, Z.; Kroon, D. E.; Casstevens, T. M.; Ramdoss, Y. y Buckler, E. S. (2007). TASSEL: Software for association mapping of complex traits in diverse samples. Bioinformatics, 23(19), 2633-2635. https://doi.org/10.1093/bioinformatics/btm308
- Duitama, J.; Quintero, J. C.; Cruz, D. F.; Quintero, C.; Hubmann, G.; Foulquié-Moreno, M. R.; Verstrepen, K. J.; Thevelein, J. M.; y Tohme, J. (2014). An integrated framework for discovery and genotyping of genomic variants from high-throughput sequencing experiments. *Nucleic Acids Research*, 42(6). https://doi.org/10.1093/nar/gkt1381
- Earl, D. A. y Von Holdt, B. M. (2012). Structure harvester: A website and program for visualizing STRUCTURE output and implementing the Evanno method. *Conservation Genetics Resources*, 4(2), 359-361. https://doi.org/10.1007/s12686-011-9548-7
- Evanno, G.; Regnaut, S. y Goudet, J. (2005). Detecting the number of clusters of individuals using the software Structure: A simulation study. *Molecular Ecology*, 14(8), 2611-2620. https://doi.org/10.1111/j.1365-294X.2005.02553.x
- Fan, X. M.; Bi, Y.; Zhang, Y.; Jeffers, D.; Yin, X. y Kang, M. (2018). Improving breeding efficiency of a hybrid maize

breeding program using a three heterotic-group classification. Agronomy Journal, 110(4), 1209-1216. https://doi.org/10.2134/agronj2017.05.0290

- Fan, X. M.; Zhang, Y. M.; Yao, W. H.; Chen, H. M.; Tan, J.; Xu, C. X.; Han, X. L.; Luo, L. M. y Kang, M. S. (2009). Classifying maize inbred lines into heterotic groups using a factorial mating design. Agronomy Journal, 101(1), 106-112. https://doi.org/10.2134/agronj2008.0217
- Govaerts, B.; Vega, D.; Chávez, X.; Narro, L.; San Vicente, F.; Palacios, N.; Pérez, M.; González, G.; Ortega, P.; Carvajal, A.; Arcos, A. L.; Bolaños, J.; Romero, N.; Bolaños, J.; Vanegas, Y. F.; Echeverría, R.; Jarvis, A.; Jiménez, D. y Ramírez-Villegas, J. (2019). Maíz para Colombia: Visión 2030. https://repository.cimmyt.org/handle/10883/20218
- Griffing, B. (1956). Concept of general and specific combining ability in relation to diallel crossing systems. Australian Journal of Biological Sciences, 9(4), 463. https://doi.org/10.1071/bi9560463
- Jombart, T. y Ahmed, I. (2011). Adegenet 1.3-1: New tools for the analysis of genome-wide SNP data. Bioinformatics, 27(21), 3070-3071. https://doi.org/10.1093/bioinformatics/btr521
- Lu, X.; Zhou, Z.; Yuan, Z.; Zhang, C.; Hao, Z.; Wang, Z.; Li, M.; Zhang, D.; Yong, H.; Han, J.; Li, X. y Weng, J. (2020). Genetic dissection of the general combining ability of yield-related traits in maize. Frontiers in Plant Science, 11. https://doi. org/10.3389/fpls.2020.00788
- Mahato, A.; Shahi, J. P.; Singh, P. K.; Kumar, M. y Singamsetti, A. (2021). Heterotic grouping of sweet corn (*Zea mays* var. sachharata) genotypes based on their combining ability and molecular diversity. *Indian Journal of Genetics and Plant Breeding*. https://www.researchgate.net/publication/354695805_Heterotic_grouping_of_sweet_corn_Zea_mays_var_sachharata_genotypes_based_on_their_combining_ability_and_molecular_diversity
- Mhike, X.; Lungu, D. M. y Vivek, B. (2011). Combining ability studies amongst AREX and CIMMYT maize (Zea mays L.) inbred lines under stress and non-stress conditions. African Journal of Agricultural Research 6,(8). chrome-extension://efaidnbmnnnibpcajpcglclefindmkaj/https://www.internationalscholarsjournals.com/articles/combining-ability-studies-amongst-arex-and-cimmyt-maize-zea-mays-l-inbred-lines-under-stress-and-non-stress-conditions.pdf

- Murtadha, M. A.; Ariyo, O. J. y Alghamdi, S. S. (2018). Analysis of combining ability over environments in diallel crosses of maize (*Zea mays*). *Journal of the Saudi Society of Agricultural Sciences*, 17(1), 69-78. https://doi.org/10.1016/j.jssas.2016.01.004
- Nei, M. (1972). Genetic distance between populations. The American naturalist, 106(949), 283-292.
- Olutayo, R. (2021). Cereal grains (vol. 2). A. K. Goyal.
- Oyetunde, O. A.; Badu-Apraku, B.; Ariyo, O. J. y Alake, C. O. (2020). Efficiencies of heterotic grouping methods for classifying early maturing maize inbred lines. *Agronomy*, 10(8). https://doi.org/10.3390/agronomy10081198
- Romay, M. C.; Millard, M. J.; Glaubitz, J. C.; Peiffer, J. A.; Swarts, K. L.; Casstevens, T. M.; Elshire, R. J.; Acharya, C. B.; Mitchell, S. E.; Flint-Garcia, S. A.; McMullen, M. D.; Holland, J. B.; Buckler, E. S. y Gardner, C. A. (2013). Comprehensive genotyping of the USA national maize inbred seed bank. *Genome Biology*, 14(6). https://doi.org/10.1186/gb-2013-14-6-r55
- Santos de Oliveira, L.; Schuster, I.; Novaes, E. y Pereira, W. A. (2021). SNP genotyping for fast and consistent clustering of maize inbred lines into heterotic groups. Crop Breeding and Applied Biotechnology, 21(1), 367121110. https://doi.org/10.1590/1984-70332021v21n1a10
- Silva, K. J.; Teixeira, C.; Soler, J. H.; de Oliveira, P. E.; Parentoni, S. N.; dos Santos, R.; Avelar, A.; da Costa, K.; de Oliveira, M.; das Graças, K. O.; de Oliveira, C.; dos Santos, L. A.; Moreira, L. J. y Pastina, M. M. (2020). High-density SNP-based genetic diversity and heterotic patterns of tropical maize breeding lines. Crop Science, 60(2), 779-787. https://doi.org/10.1002/ csc2.20018
- Ward, J. H. Jr. (1963). Hierarchical grouping to optimize an objective function. *Journal of the American Statistical Association*, 58(301), 236-244.
- Weir, B. S. y Goudet, J. (2017). A unified characterization of population structure and relatedness. *Genetics*, 206(4), 2085-2103. https://doi.org/10.1534/genetics.116.198424
- Wright, S. (1965). The interpretation of population structure by F-statistics with special regard to systems of mating. *Evolution*, 19, 395-420.





Identificación de grupos heteróticos en líneas tropicales de maíz mediante cruzamientos dialélicos y marcadores moleculares de tipo SNP

Heterotic grouping of tropical maize inbred lines using diallel crosses and SNP molecular markers.

Laura Marcela Torres González 1,2, Víctor Manuel Mayor Durán 1,2, María Isabel Chacón Sánchez 1,2.

¹Universidad Nacional de Colombia sede Palmira. Palmira, Colombia. ²Semillas Valle S.A. ³Universidad Nacional de Colombia sede Bogotá. Bogotá, Colombia. ⁴ ☑ Imtorresg@unal.edu.co; ⁵ ☑ vicmoryc@gmail.com; ⁶ ☑ michacons@unal.edu.co



https://doi.org/10.15446/acag.v72n2.110480

2023 | 72-2 p 176-187 | ISSN 0120-2812 | e-ISSN 2323-0118 | Rec.: 2023-08-07 Acep.: 2023-12-26

Material suplementario

Tabla suplementaria 1. Cuadrados medios para las variables: rendimiento de grano, peso de mazorcas, peso de grano, hileras, altura de mazorca, altura de planta, aspecto de mazorca, color de grano, tipo de grano, días a floración masculina, días a floración femenina, Turcicum, Cercospora, roya y enfermedades foliares prefloración (Enfol)

	GL	Rendimiento de grano (t/ha)		Pes mazoi		Peso g (Kg		Numer hiler		Altura mazorca		Altura planta (Aspect		Coloi	
				(Kg)									,				
REP	3	408.0	***	895.1	***	278.2	***	109.9	***	54625.1	***	89468.1	***	175.5	***	12.8	***
Cross	464	10.4	***	12.3	***	7.6	***	7.1	***	388.7	***	520.7	***	1.3	***	5.7	***
HCG	29	26.9	***	38.5	***	20.0	***	81.1	ns	6107.8	***	7861.5	***	6.5	***	107.7	***
HCE	435	9.1	1/4 1/4 1/4	10.3	***	6.6	***	2.2	***	219.5	***	312	***	1.0	***	1.0	***
Residual	1379	1.4		1.5		1.0		1.1		99.8		116.1		0.5		0.4	

	GL	Tipo de Grano		Días a Floración Masculina		Días Florac Femen	ión	Turcic	um	Cercosp	ora	Roy	a	Enf	ol
REP	3	0.7	*	932.07	***	377.05	***	611.41	***	641.45	***	104.53	***	99.93	भंद भंद
Cross	464	1.3	1/4 1/4 1/4	8.15	***	11.91	***	0.48	ns	0.7	*	0.38	s)c s)c s)c	0.17	ns
HCG	29	18.6	ale ale ale	102.95	***	150.69	***	2.3	ns	3.97	ns	1.74	***	0.87	ns
HCE	435	0.6	***	1.72	***	2.35	***	0.37	ns	0.49	ns	0.3	***	0.13	ns
Residual	1379	0.2		1.13		1.16		0.43		0.55		0.28		0.15	

REP= repetición; cross= cruzamientos; HCG= habilidad combinatoria general; HCE= habilidad combinatoria específica. ** Diferencias estadísticas significativas, P < 0.05, *** Diferencias estadísticas altamente significativas, P < 0.001.

Tabla suplementaria 2. Estimación de habilidad combinatoria general en 8 características fenotípicas para 30 líneas endogámicas de maíz tropical

Parental	ALN	IZ	ALP	L	ASM	ΛZ	COL	.og	FLO	RF	FLO	RM	REN	TIPOG		
LA01	4.04	**	-3.50	**	0.06	ns	-1.19	***	0.07	ns	0.61	***	-0.28	**	-0.48	**:
LA02	-17.17	***	-9.38	***	0.13	**	-1.18	***	-1.77	***	-1.36	***	-0.18	ns	-0.25	**:
LA03	-7.18	***	-9.59	***	0.13	**	-1.14	***	-1.10	***	-0.91	***	-0.49	***	-0.34	**:
LA04	-7.82	***	-13.34	***	0.04	ns	-1.14	***	-2.14	***	-1.66	***	-0.16	ns	-0.11	**
LA05	-7.35	***	-8.59	***	0.09	ns	-0.93	***	-0.25	**	-0.76	***	-0.74	***	-0.20	**:
LA06	6.28	***	3.70	**	-0.11	ns	-0.67	***	-0.51	***	0.54	***	0.43	***	0.12	**
LA07	3.84	**	5.59	***	0.28	***	-0.87	***	1.07	***	1.04	***	-0.59	***	0.14	**
LA08	-14.46	***	-9.14	***	0.01	ns	-1.23	***	-0.82	***	-0.47	***	0.34	**	0.00	ns
LA09	-0.64	ns	9.04	***	-0.03	ns	-0.88	***	0.18	ns	0.49	***	0.02	ns	0.44	**
LA10	5.54	***	2.49	ns	-0.28	***	-0.54	***	0.94	***	0.63	***	0.25	**	-0.45	**
LA41	10.20	***	8.55	***	0.21	**	-0.49	***	1.14	***	0.27	**	-0.07	ns	-0.24	**
LA44	12.27	***	17.09	***	0.12	**	-0.91	***	0.53	***	0.46	***	0.15	ns	-0.02	ns
LA13	7.22	***	11.90	***	-0.27	***	-0.80	***	-0.78	***	0.27	**	0.77	***	-0.39	ale ale
LA14	-14.21	***	-7.14	***	0.06	ns	-0.37	***	1.31	***	0.66	***	-0.66	***	-0.02	n
LA15	4.82	***	-4.84	**	-0.05	ns	-0.83	***	-0.42	***	-0.16	ns	0.32	**	0.46	水水
LB37	1.74	ns	0.21	ns	-0.44	***	0.87	***	0.29	**	-0.35	***	0.64	***	0.32	**
LB33	5.97	**	7.23	***	-0.29	ns	0.97	***	2.75	***	2.30	***	0.59	***	-0.18	n
LB03	1.97	ns	8.28	***	-0.05	ns	0.83	***	-0.82	***	-0.70	***	0.40	***	-0.18	**
LB04	2.25	ns	-5.26	***	0.10	ns	0.78	***	-0.49	***	-0.66	***	0.07	ns	-0.22	**
LB05	5.06	***	4.17	**	-0.10	ns	0.73	***	-0.29	**	-0.20	**	0.28	**	-0.28	**
LB06	2.07	ns	-7.81	***	0.21	**	0.83	***	0.85	***	0.86	***	0.06	ns	-0.15	**
LB07	10.21	1/c 1/c 1/c	17.86	***	-0.03	ns	0.98	ofe ofe ofe	2.06	ale ale ale	1.95	***	0.09	ns	1.26	**
LB38	-10.58	***	-11.43	***	0.31	**	0.82	***	-1.98	***	-2.56	***	-0.76	***	-0.09	**
LB10	-5.32	***	-3.33	***	-0.71	***	0.78	***	-1.47	***	-1.13	***	0.86	***	-0.40	**
LB11	10.37	***	5.57	**	0.17	***	0.99	***	1.96	***	2.02	***	0.02	ns	0.50	yk yk
LB12	-1.11	***	11.33	***	-0.10	**	1.01	***	0.52	***	-0.17	***	0.21	**	0.30	**
LB13	-3.45	ns	-8.89	***	0.33	ns	0.63	***	-1.44	排排排	-0.84	ns	-0.80	***	-0.31	**
LB15	-2.98	**	-3.89	***	0.03	***	1.14	***	0.87	***	0.24	***	-0.50	***	0.18	**
LB22	3.08	***	5.53	***	0.02	***	0.79	***	-1.89	排排排	-1.57	***	-0.10	ns	0.00	*:
LB32	-4.65	**	-12.39	**	0.15	ns	1.02	ale ale ale	1.63	3/c 3/c 3/c	1.15	**	-0.17	ns	0.59	**
I,R, HCG	0.64		0.59		0.38		0.87		0.82		0.86		0.34		0.74	

^{**} Diferencias estadísticas significativas, P < 0.05, *** Diferencias estadísticas altamente significativas, P < 0.001. ns Diferencias estadísticas no significativas. ALMAZ= altura de mazorca; ALPLA= altura de planta ASMAZ= aspecto de mazorca; COLORGR= color de grano; FLORF= días a floración femenina; FLORM= días a floración masculina; RENDIM= rendimiento de grano; TIPOGR= tipo de grano; I.R.HCG= importancia relativa para la habilidad combinatoria general.

Tabla suplementaria 3. Estimación de la habilidad combinatoria específica (HCE) y general (HCG) en la variable rendimiento de grano para 30 líneas tropicales de maíz. Tendencia de color: rojo valores negativos, amarillo valores cercanos a 0 y verde valores positivos

• • • • **=**

	LA01	LA02	LA03	LA04	LA05	LA06	LA07	LA08	LA09	LA10	LA41	LA44	LA13	LA14	LA15	LB37	LB22	LB03	LB04	LB05	LB06	LB07	LB32	LB33	LB10	LB11	LB12	LB13	LB38	LB15	ЭЭН
LA01	-3.77																														-0.280
LA02	60.0	-3.99																													
LA03	-1.85	-1.95	-4.16																												-0.490 -0.180
LA04	-0.13	-2.72	-1.57	-4.29																											-0.160
LA05	0.04	1.43	-0.33	-0.23	-3.22		1																								-0.740
LA06	-0.51	-0.60	0.65	0.48	0.31	-5.39		ı																							0.430
LA07	0.38	-2.01	-2.88	-1.33	0.00	0.22	-4.56																								-0.590
LA08	-0.73	-1.69	-3.52	-2.39	0.86	0.79	1.54	-6.54																							0.340
LA09	0.36	0.76	0.23	1.24	-0.03	-0.84	1.19	0.56	-3.89		l																				0.020
LA10	0.81	-0.06	1.63	0.98	0.86	1.14	1.30	0.39	0.23	-4.38		I																			0.250
1 LA41	0.27	0.46	1.28	0.77	0.13	1.06	0.42	1.69	0.77	0.51	-4.11	_																			0.070
LA44	0.48	99.0	-0.05	-1.10	0.19	0.44	0.33	0.76	0.28	-0.31	0.41	-4.39																			0.150
4 LA13	1.10	0.10	0.71	0.54	4 0.81	0.26	0.08	1.40	8 1.32	0.30	, -0.17	1.27	.5.20	2																	0.770
5 LA14	5 0.52	1.29	5 1.38	0.54	-0.74	1.91	0 1.40	t 0.77	8 -0.68	0.34	8 0.17	3 0.46	9 1.35	-4.22	6																099.0-0
7 LA15	7 -0.45	1 0.32	1.36	5 1.22	5 0.62	7 -0.42	1 -0.46	7 1.34	86:0- 0	7 1.27	0.08	8 1.23	1 -0.19	0.51	4 -5.79	6															0.320
2 LB37	9 0.67	5 0.61	6 0.91	1 0.85	9 0.75	1 0.27	8 0.01	6 1.77	0 0.50	9 -0.17	1 0.30	5 -0.08	0.61	9 0.29	0 0.64	6 -4.69	rύ	l													00 0.640
13 LB22	2 0.69	3 0.55	9 1.96	3 1.21	4 1.19	11.0 4	6 0.18	5 1.06	3 0.20	3 -0.09	0.01	4 -0.35	1 -0.06	8 -0.99	0.60	1 -0.66	6 -4.45	4													-0.100
34 LB03	0.12	0.33	4 0.59	12 0.83	18 0.14	32 -0.04	0 1.76	0.35	1 -0.83	13 0.43	-1.06	9 0.84	11.0	1.58	1 -0.01	10.01	7 0.36	4.34	13	l											70 0.400
)5 LB04	11 -0.07	3 2.08	1.44	11 0.92	51 -0.48	.0 -0.82	1 0.50	0.80	4 0.71	26 -1.43	0.80	5 0.39	1 0.23	9 0.94	7. 1.11	8 0.02	72.0 2	5 0.84	87 -4.43	30											80 0.070
2081 9c	.62 0.91	.42 1.23	1.0.1	15 0.91	0.18 -0.61	0.75 1.20	1.81 0.71	0.36 0.07	0.25 0.14	0.50 -1.26	98 0.08	.63 0.15	0.31 0.31	0.33 0.89	35 0.72	1.14 1.28	38 0.52	15 0.35	.83 -1.87	-2.86 -4.30	.72										060 0.280
07 LB06	1.17 0.6	_		14 0.45	0.50 0.1	_	_	_	0.55 -0.		0	9.0 86.0-	-	-0.79 0.3	-0.04 0.85		57 0.88	-0.45 0.45	0.38 -1.3		1.08 -4.	-5.00									0
LB32 LB07	0.44 1.	0.69 1.01	-0.41 0.92	0.76 0.44	0.38 0.	1.10 0.86	-0.22 0.17	1.48 0.69	1.14 0.	0.16 1.01	0.26 0.47	0.63 -0.	0.42 0.71	-0.61 -0.	1.61 -0.	1.07 0.14	-0.08 0.67	-1.53 -0.	0.04 0	0.21 0.88	-0.50	0.99	-5.73								-0.170 0.090
R33 LB	-0.21 0.	1.53 0.	0.91 -0.	1.24 0.	0.61 0.	-0.12 1.	1.23 -0.	0.09	0.98	0.35 0.	-0.16 0.	1.23 0.	-0.86 0.	-0.92 -0.	0.32 1.	0.53 1.	0.38 -0.	1.36 -1.	0.86	-0.35 0.	0-98.0	-1.36 0.	0.22 -5.	-5.50							0.590 -0.
LB10 LB	0.92 -0	0.19	0.77 0.	0.67	0.76 0.	0- 98.0	0.46	0.23 0.	0.48 0.	-0.10 0.	-0.25 -0	-0.83 1.	-0.46 -0	-0.22 -0	0.07 0.	1.52 0.	-0.01 0.	0.94	0.02 0.	1.09 -0	0.33 0.	1- 55:0	1.49 0.	-0.03	-5.87						0.860 0.5
LB11 LB	0.29 0.	0.90	-0.06	-0.07 0.	1.33 0.	0.55 0.	-0.35 0.	1.03 0.	-0.65 0.	0.25 -0	0.32 -0	1.03 -0	0.30 -0	-0.14 -0	-0.20 0.	-0.56 1.	-0.27 -0	0.19 0.	0.49 0.	1.23 1.	1.13 0.	-0.80 0.	0.19	-0.24 -0	0.03	-5.20					0.020 0.8
LB12 LE	0.43 0.	0.43 0.	1.48 -0	0-06:0	-0.41	0.23 0.	0- 89:0	1.29 1.	-1.19	0.24 0.	-0.06	0.31	1.32 0.	-0.06	0.53 -0	-0.32 -0	0- 99:0	-0.63 0.	1.07	1.12 1.	0.22 1.	-0.82 -0	0.111 0.	0.32 -0	-0.09	1.82	-4.16				0.210 0.0
LB13 LE	0.35 0	0.35 0	0.17	0.36 0	-0.43 -0	0.06 0	1.08 0	1 84.0-	-0.32 -1	-0.03 0	-0.04	0.10	0.47	0.31 -0	0.45 0	0- 80:0	-1.24 0	0.34 -0	0.23	0.63	-0.13 0	1.28 -0	0.60 0	0.88 0	0- 86:0	0.74	-0.19	-4.02			-0.800
11 8E97	-0.54 0	-0.10	1.13 0	1.05 0	0-88.0-	-0.25 0	0.62	0.72 -0	0.29 -0	-0.04	0.39 -0	0.58 0	0.93 0	0.13 0	-0.21 0	-1.57 0	0.37 -1	0.47 0	-0.29 0	0.71 0	0.18 -0	0.49	-0.01	0.79 0	0.24 0	0.89 0	-0.51	0.48	-2.92		-0.760 -0.
LB15 LI	1.34 -0	0.70	0.64	1.78	-0.52 -0	1.13	1.30 0	1.88 0	1.62 0	0.53 -0	-1.53 0	0.10	-2.21 0	-1.52 0	-0.16 -0	-1.21	0.29 0	0.83 0	1.01	-0.77 0	0.39 0	0.27 0	0.83	0.55 0	1.11	1.02 0	-0.57 -0	0.97	-0.21	-4.79	-0.500 -0

• • • • **=**

Tabla suplementaria 4. Líneas endocriadas de maíz organizadas de acuerdo con la estimación de poblaciones de Structure

Genotipo	Población	Origen	Color de grano	Tipo de grano
LA02	1	Asia	Amarillo	Semi cristalino
LA03	1	Asia	Amarillo	Cristalino
LA38	1	Asia	Amarillo	Semi cristalino
LA25	1	Asia	Amarillo	Semi cristalino
LA07	1	Asia	Amarillo	Cristalino
LA08	1	Asia	Amarillo	Cristalino
LA29	1	Asia	Amarillo	Cristalino
LA31	1	Asia	Amarillo	Cristalino
LA04	1	Asia	Amarillo	Cristalino
LA30	1	Asia	Amarillo	Cristalino
LA32	1	Asia	Amarillo	Cristalino
LA26	1	Asia	Amarillo	Semi cristalino
LA24	1	Asia	Amarillo	Semi cristalino
LA23	1	Asia	Amarillo	Semi harinoso
LA39	1	Asia	Amarillo	Semi harinoso
LA28	1	Asia	Amarillo	Semi cristalino
LA27	1	Asia	Amarillo	Semi cristalino
LA22	1	Asia	Amarillo	Semi harinoso
LA40	1	Centroamérica	Amarillo	Semi cristalino
LA21	1	Asia	Amarillo	Semi harinoso
LA14	2	Centroamérica	Amarillo	Cristalino
LA37	2	Centroamérica	Amarillo	Semi harinoso
LA48	2	Centroamérica	Amarillo	Cristalino
LB16	2	Centroamérica	Blanco	Semi harinoso
LB38	2	Centroamérica	Blanco	Cristalino
LB33	2	Centroamérica	Blanco	Cristalino
LA49	2	Centroamérica	Amarillo	Cristalino
LB37	2	Centroamérica	Blanco	Cristalino
LA15	2	Centroamérica	Amarillo	Cristalino
LA41	2	Centroamérica	Amarillo	Semi harinoso
LA45	2	Centroamérica	Amarillo	Semi harinoso
LA09	2	Centroamérica	Amarillo	Semi harinoso
LA42	2	Centroamérica	Amarillo	Semi harinoso
LB10	2	Centroamérica	Blanco	Cristalino
LB11	2	Centroamérica	Blanco	Cristalino
LA10	2	Centroamérica	Amarillo	Semi harinoso
LB12	2	Centroamérica	Blanco	Cristalino
LA44	2	Centroamérica	Amarillo	Semi harinoso
LA20	2	Centroamérica	Amarillo	Semi cristalino
LB07	2	Centroamérica	Blanco	Cristalino

LB17	2	Centroamérica	Blanco	Semi cristalino
LA46	2	Centroamérica	Amarillo	Cristalino
LB36	2	Centroamérica	Blanco	Semi cristalino
LB03	2	Suramérica	Blanco	Semi cristalino
LB15	2	Centroamérica	Blanco	Semi cristalino
LB39	2	Centroamérica	Blanco	Semi harinoso
LA16	2	Centroamérica	Amarillo	Semi harinoso
LB13	2	Suramérica	Blanco	Semi cristalino
LA13	2	Centroamérica	Amarillo	Semi cristalino
LA19	2	Centroamérica	Amarillo	Cristalino
LB34	2	Centroamérica	Blanco	Harinoso
LB35	2	Centroamérica	Blanco	Semi harinoso
LA43	2	Centroamérica	Amarillo	Cristalino
LA36	2	Centroamérica	Amarillo	Harinoso
LB31	2	África	Blanco	Semi cristalino
LA06	2	África	Amarillo	Semi harinoso
LA18	2	Centroamérica	Amarillo	Cristalino
LA34	2	África	Amarillo	Cristalino
LB32	2	Centroamérica	Blanco	Harinoso
LA33	2	África	Amarillo	Harinoso
LB30	2	África	Blanco	Semi cristalino
LA35	2	Centroamérica	Amarillo	Cristalino
LA47	2	Centroamérica	Amarillo	Semi cristalino
LA17	2	Suramérica	Amarillo	Cristalino
LB40	2	Centroamérica	Blanco	Semi harinoso
LA01	2	Suramérica	Amarillo	Semi harinoso
LA05	2	Centroamérica	Amarillo	Semi cristalino
LB18	3	Suramérica	Blanco	Semi cristalino
LB06	3	Suramérica	Blanco	Semi cristalino
LB19	3	Suramérica	Blanco	Semi cristalino
LB25	3	Suramérica	Blanco	Semi cristalino
LB21	3	Suramérica	Blanco	Cristalino
LB27	3	Suramérica	Blanco	Semi cristalino
LB28	3	Suramérica	Blanco	Semi cristalino
LB05	3	Suramérica	Blanco	Cristalino
LB04	3	Suramérica	Blanco	Semi cristalino
LB23	3	Suramérica	Blanco	Semi cristalino
LB29	3	Suramérica	Blanco	Semi harinoso
LB22	3	Suramérica	Blanco	Cristalino
LB24	3	Suramérica	Blanco	Semi cristalino
LB26	3	Suramérica	Blanco	Semi cristalino
LB20	3	Suramérica	Blanco	Semi cristalino
		<u> </u>		