Cultivos Nativos de Guatemala y Bioseguridad del Uso de Organismos Vivos Modificados

Maíz (*Zea mays*)

CONSEJO NACIONAL DE AREAS PROTEGIDAS -CONAP-

DOCUMENTO ELABORADO POR EL CONSEJO
NACIONAL DE ÁREAS PROTEGIDAS

CULTIVOS NATIVOS DE GUATEMALA Y BIOSEGURIDAD
DEL USO DE ORGANISMOS VIVOS MODIFICADOS

El presente documento es producto del proyecto "Desarrollo de Mecanismos para Fortalecer la implementación del Protocolo de Cartagena en Guatemala" Proyecto UNEP-GEF GFL 2328-2716 4B43, ejecutado por el Consejo Nacional de Áreas Protegidas -CONAP-, a través de la Oficina Técnica de biodiversidad -OTECBIO-, y financiado por el Fondo Mundial para el Medio Ambiente (GEF, por sus siglas en inglés) y el Programa de Naciones Unidas para el Medio Ambiente (PNUMA-UNEP).

Publicación patrocinada gracias al apoyo de GEF-UNEP

Documento elaborado por el proyecto: Desarrollo de Mecanismos para Fortalecer la implementación del Protocolo de Cartagena en Guatemala", OTECBIO

Dr. César Azurdía
Licda. Mariana del Cid
Licda. Mónica Barillas
Lic. Msc. José Luis Echeverría

Autor

Dr. César Azurdía

Coordinador

Dr. César Azurdía

Elaboración de mapas:

Ing. Kenset Rosales

Edición

Licda. Azucena Caremina Barrios Orozco

Diseño y diagramación

Licda. Ana Lucía Barrios Girón
Licda. Paula González de Aguilar

Se sugiere citar el documento de la siguiente manera:

Azurdía, C. 2014. Cultivos Nativos de Guatemala y Bioseguridad del Uso de Organismos Vivos Modificados. Maíz (*Zea mays*). Consejo Nacional de Áreas Protegidas. Documento Técnico No.10-2014. 74 p.

Consejo Nacional de Áreas Protegidas -CONAP-

5a. Av. 6-06 zona 1, Edificio IPM, 5to, 6to, y 7mo. nivel

PBX (502) 24226700

FAX (502) 22534141

www.conap.gob.gt

[www.chmguatemala.gob.gt/página especializada en Diversidad Biológica](http://www.chmguatemala.gob.gt/página_especializada_en_Diversidad_Biológica)

[www.bchguatemala.gob.gt/página especializada en Biotecnología Moderna](http://www.bchguatemala.gob.gt/página_especializada_en_Biotecnología_Moderna)

Oficina Técnica de Biodiversidad/otecbio@conap.gob.gt

Esta publicación se realiza de acuerdo al normativo de propiedad intelectual de CONAP, aprobado por el Consejo Nacional de Áreas Protegidas con fecha 28 de agosto del 2013.

CULTIVOS NATIVOS DE GUATEMALA Y BIOSEGURIDAD DEL USO DE ORGANISMOS VIVOS MODIFICADOS

La colección de módulos de “Cultivos nativos de Guatemala y bioseguridad del uso de organismos vivos modificados” es producto del proyecto “Desarrollo de Mecanismos para Fortalecer la Implementación del Protocolo de Cartagena en Guatemala” GFL 2328-2716 4B43 implementado por el Consejo Nacional de Áreas Protegidas a través de la Oficina Técnica de Biodiversidad –OTECBIO–, financiado por el Fondo Mundial de Medio Ambiente –GEF–, por sus siglas en inglés y el Programa de Naciones Unidas para el Medio Ambiente, PNUMA-UNEP.

PROYECTO UNEP-GEF GFL 2328-2716 4B43

Presentación

El Consejo Nacional de Áreas Protegidas –CONAP– es el ente gubernamental responsable de la conservación y uso sostenible de la diversidad biológica en todo el territorio nacional de Guatemala, responsabilidad otorgada en la Ley de Áreas Protegidas y su Reglamento, asimismo el Decreto 5-95 a través del cual el país se adhiere como Estado parte del Convenio de Diversidad Biológica - CDB-. De la misma manera, el Protocolo de Cartagena Sobre la Seguridad de la Biotecnología –PC- es parte del CDB y fue ratificado por Guatemala por medio del Decreto 44-203, siendo su objetivo “Contribuir a garantizar un nivel adecuado de protección en la esfera de la transferencia, manipulación y utilización seguras de los organismos vivos modificados resultantes de la biotecnología moderna que puedan tener efectos adversos para la conservación y la utilización sostenible de la diversidad biológica, teniendo también en cuenta los riesgos para la salud humana”.

El artículo 15 del PC mandata el desarrollo de análisis de riesgo previo a la introducción de organismos vivos modificados, haciendo énfasis en que el mismo debe de desarrollarse con base científica. Guatemala es uno de los ocho centros de origen y diversidad de plantas cultivadas, dentro de las cuales se encuentran especies de importancia alimenticia mundial como el maíz, frijoles, yuca, camote, entre otros. Se reconoce que dentro de los cultivos nativos de Guatemala así como de sus parientes silvestres se presenta alta diversidad genética, la cual ha servido de base para el mejoramiento de dichos cultivos.

Debido al desarrollo de variedades genéticamente modificadas de los cultivos con mayor impacto en la agricultura mundial, varios de los cuales tienen su centro de origen y diversidad en Guatemala, es necesario contar con línea base para apoyar el análisis de riesgo previo a la introducción de dichas variedades al territorio nacional. El programa “Desarrollo de Mecanismos para Fortalecer la Implementación del Protocolo de Cartagena en Guatemala” conducido por el CONAP, dentro de sus productos ha desarrollado los módulos de “Cultivos Nativos de Guatemala y Bioseguridad del Uso de Organismos Vivos Modificados”, como una herramienta de apoyo a los tomadores de decisiones para dar respuesta a aquellas solicitudes de uso de organismos vivos modificados que se planteen en el futuro inmediato.

La información contenida en los módulos indicados representa el esfuerzo conjunto de investigadores nacionales e internacionales que constituye la línea base actual sobre la cual se deberá fundamentar el análisis de riesgo basado en ciencia, tal como el PC lo mandata.

Ing. Manuel Enrique Lucas López
Secretario Ejecutivo
Consejo Nacional de Áreas Protegidas
CONAP

5.Ave. 6-06 Zona 1 Edificio IPM, PBX. (502) 2422-6700 de. 1-7777 www.conap.gub.gt

www.guatemala.gob.gt

▶ Presentación General	10
▶ Introducción	12
▶ Origen del maíz	14
▶ Teoría multicéntrica	15
▶ Teoría unicéntrica	15
▶ Información Biológica	19
▶ Floración	19
▶ Dispersión y longevidad del polen - Flujo genético a través de intercambio de semillas	20
▶ Reproducción sexual y asexual	21
▶ Dispersión y dormancia de la semilla	22
▶ Plantas voluntarias, ruderales, persistencia y capacidad invasiva	22
▶ Hibridación	25
▶ Tasa de cruzamiento y distancias	26
▶ Taxonomía del maíz y sus parientes silvestres	27
▶ Tripsacum: especies y su distribución	
▶ Teocintle: especies y su distribución	29
▶ Diversidad del maíz en Guatemala	39
▶ Características morfológicas y fenología de las razas y subrazas	
▶ Distribución real y potencial de las razas y subrazas	43
▶ Desarrollo de la tecnología GM	62
▶ Conclusiones y reflexiones	70
▶ Bibliografía	72

PRESENTACIÓN GENERAL

El Consejo Nacional de Áreas Protegidas (CONAP), es el ente gubernamental responsable de la conservación y uso sostenible de la Diversidad Biológica en todo el territorio nacional de Guatemala, descrito en la Ley de Áreas Protegidas y su Reglamento (Decreto 4-89). Así mismo, el Decreto legislativo 5-95 que refiere a la adhesión de Guatemala como Estado-parte ante la Convención de Diversidad Biológica (CDB), siendo el CONAP el punto focal responsable de darle seguimiento. De igual manera, el Protocolo de Cartagena sobre Seguridad de la Biotecnología (PC) del CDB ha sido firmado y ratificado por Guatemala, del cual, también el CONAP es el Punto Focal Nacional.

El objetivo del PC es contribuir a garantizar un nivel adecuado de protección en la esfera de la transferencia, manipulación y utilización seguras de los organismos vivos modificados resultantes de la biotecnología moderna que puedan tener efectos adversos para la conservación y la utilización sostenible de la diversidad biológica, teniendo en cuenta los riesgos para la salud humana.

Como parte de la implementación del Protocolo y con el apoyo de entidades internacionales como Global Environment Fund (GEF) y United Nations Environment Programme (UNEP) a través del proyecto: “Desarrollo de Mecanismos para Fortalecer la Implementación del Protocolo de Cartagena en Guatemala GFL-2328-2716-4B43, se presentan los módulos de “Cultivos nativos de Guatemala y bioseguridad del uso de organismos vivos modificados”, diseñado para tomadores de decisión, en instituciones involucradas directamente en la seguridad de la biotecnología como: el Ministerio de Agricultura, Ganadería y Alimentación y el Ministerio de Ambiente y Recursos Naturales, entre otros. Así como también a estudiantes y profesionales con interés en esta disciplina.

Siendo Guatemala parte de uno de los ocho centros de origen y diversidad de plantas cultivadas, se espera que en su territorio se encuentre alta diversidad genética en aquellos cultivos nativos así como en sus parientes silvestres más cercanos. Esta riqueza es única y debe conservarse y utilizarse sosteniblemente para beneficio de la sociedad guatemalteca y del mundo. En los momentos actuales cuando el desarrollo de la biotecnología moderna ha conducido a la creación de organismos vivos modificados, como una nueva alternativa tecnológica con el propósito de incrementar la disponibilidad de alimento a través de la agricultura; así como para otros fines que vienen a mejorar el nivel de vida del ser humano, es necesario considerar los posibles efectos negativos que el uso de dichos cultivos pudieran tener sobre la agrobiodiversidad. Para llegar a establecer dicha posibilidad es necesario desarrollar análisis de riesgo ambiental, el cual deberá estar basado en evidencia científica. De esta manera, la línea base mínima requerida comprende aspectos tales como presencia y distribución de especies silvestres emparentadas, diversidad de las especies cultivadas nativas, aspectos biológicos como floración, polinización, flujo genético, hibridación, capacidad invasiva, entre otros. Además, se debe incluir el desarrollo actual de la biotecnología que genera cultivos genéticamente modificados y el uso actual de los mismos en las regiones aledañas a Guatemala.

Los presentes módulos contienen información básica de nueve cultivos de origen mesoamericano y uno asiático, pero con parientes silvestres en Guatemala, tratando de cubrir los temas fundamentales que apoyan el análisis de riesgo ambiental descritos con anterioridad. Se espera que sea de utilidad para aquellos funcionarios que tienen que realizar análisis de riesgo ambiental, previo a la toma de decisiones relativa al uso seguro de aquellos cultivos nativos de Guatemala modificados genéticamente a través del uso de la biotecnología moderna.

INTRODUCCIÓN

El maíz es uno de los cultivos más importantes del mundo, reconociéndose ampliamente que su lugar de origen se encuentra en México y Guatemala. Se ha calculado que en el país se siembran alrededor de 700,000 ha, estando el 33% de esta área cultivada en el altiplano central y occidental (Fuentes, 1995).

Dada la importancia del maíz, se han realizado dos exploraciones importantes para coleccionar maíz en Guatemala. McBryde (1945) hizo una extensa recolección en el país, la cual constó de 318 mazorcas procedentes de 38 sitios en 13 departamentos. Sin embargo, la recolección más importante fue realizada por Fuentes entre 1952 y 1953. Con toda la información de campo recabada, se realizó la monografía “Razas de Maíz en la América Central” por Wellhausen *et al.* (1957). En años recientes el ICTA ha desarrollado algunas recolecciones de maíces nativos, utilizando estos mismos como base para mejoramiento (Fuentes, comunicación personal). El resultado de este programa ha generado variedades mejoradas para el altiplano alto, altiplano medio y zonas tropicales.

Los parientes silvestres del maíz son conocidos como “teocintle” e incluyen tanto especies anuales (*Zea luxurians* y *Zea mays*) como perennes (*Zea perennis* y *Zea diploperennis*). Evidencia reciente indica que el maíz actual proviene de *Zea mays* subsp. *parviglumis* en el Valle del Río Balsas en el sur de México (Doebley, 2004). Dos especies de maíz silvestre se encuentran en Guatemala, lo cual fue confirmado por el inventario de parientes silvestres de los cultivos de Guatemala (Azurdia *et al.* 2011). Uno de los primeros reportes sobre la presencia en Guatemala de poblaciones de parientes silvestres de maíz fue realizado por Kempton y Popenoe (1937). La revisión desarrollada por Iltis *et al.* (1986) muestra con mayor detalle las localidades en las cuales se encuentran las poblaciones de teocintle en Guatemala. Más recientemente, Wilkes (1993) realizó una expedición en Guatemala para constatar la presencia de las poblaciones de teocintle previamente reportadas.

El taxón *Zea mays* subsp. *huehuetenangensis* se encuentra distribuido en el oeste del departamento de Huehuetenango, en los municipios de Santa Ana Huista, San Antonio Huista, Jacaltenango y Nentón (Ilitis *et al.*, 1986; Díaz y Azurdía, 2002). La otra especie guatemalteca de teocintle, *Zea luxurians*, está presente en los departamentos orientales de Jutiapa, Jalapa y Chiquimula. Es bien reconocido que los cruces de teocintle con maíz producen descendientes fértiles (Wilkes, 1993). Tanto en México como en Guatemala se han registrado híbridos naturales entre teocintle y maíz, así mismo, se reporta presencia de genes en ambas poblaciones por efectos de introgresión genética, ya sea inducida por los agricultores o bien por vías naturales (Goodman, 1995).

Existen en Guatemala unas ocho especies nativas del género *Tripsacum*. Especies de *Tripsacum* son consideradas cercanas a *Zea mays*, sin embargo, cruces experimentales realizados con dichas especies y maíz producen híbridos con diferentes grados de esterilidad. A través de retrocruzamientos, pequeñas porciones del genoma de *Tripsacum* puede ser incorporado al maíz (Goodman, 1995).

El presente módulo representa una revisión exhaustiva de los recursos genéticos del maíz y sus parientes silvestres en Guatemala, así como de sus principales características biológicas. Esta información es fundamental para el análisis de riesgo que se debe conducir antes de aprobar solicitudes de liberación al ambiente de maíz genéticamente modificado. No hay que olvidar que el maíz no solo es la base de la alimentación de la población guatemalteca, sino también tiene significado cultural, histórico y religioso en Guatemala.

ORIGEN DEL MAÍZ

La Teoría Multicéntrica: plantea que el maíz se originó y domesticó en cinco centros, incluyendo uno que comprende parte de Chiapas y el occidente de Guatemala; los otros cuatro en México.

Créditos: Kato et al 2009

Bases de la teoría multicéntrica

- Estudio de morfología de cromosomas (especialmente nudos cromosómicos).
- Complejos de nudos cromosómicos migraron en diferentes rutas. En áreas de convergencia mayor diversidad de razas.
- Presencia de dos poblaciones de teocintle en Oaxaca, una tipo subsp. *parviglumis*, otra, con cápsulas similares al teocinte de Guatemala.
- Existencia de un teocintle ancestral que originó al maíz y al actual teocintle.
- Utilizando modelos teóricos, se ha demostrado que cultivos de origen multicéntrico tienen una alta probabilidad de asignárseles un origen monofilético.
- Estos modelos se basan en genética de poblaciones y en evolución, por lo que se pueden considerar como hipótesis que tendrán que ser comprobadas o rechazadas con evidencias genéticas y arqueológicas.

Teoría unicéntrica

Considera que el maíz se originó y domesticó a partir de su pariente silvestre *Zea mays* subsp. *parviglumis* en una sola región, siendo esta el centro de México. A partir de dicha región se distribuyó al norte de México y Estados Unidos, así como al resto de Mesoamérica y América del Sur. Diferentes estudios a nivel de marcadores moleculares soportan esta teoría.

Teoría más aceptada

El maíz tuvo un origen unicéntrico, surgió en la parte central de la cuenca del río Balsas, en Michoacán, Guerrero, y estado de México, siendo por lo tanto, monofilético a partir del teocintle raza Balsas (*Zea mays ssp. parviglumis*)

Crédito: www.wikimediacommons.

DIVERSIDAD GENÉTICA Y DE POBLACIONES DE TEOCINTLE FUKUNAGA ET AL (2005)

- 237 individuos, 93 microsatélites
- *Z. mexicana* y *Z. mays parviglumis* son diferentes pero forman un grupo diferente a las otras especies (hay presencia de híbridos)
- *Z. mays parviglumis* se diversificó en la parte este de su distribución y luego se diversificó al oeste
- *Z. mexicana* se diversificó en la meseta central de México y luego se dispersó al norte y al este
- *Z. mays parviglumis* es el que tiene mayor diversidad genética
- Los teocintles guatemaltecos no están cercanamente relacionados con los teocintles anuales mexicanos

DIVERSIDAD GENÉTICA Y DE POBLACIONES DE TEOCINTLE FUKUNAGA ET AL (2005)

Créditos. Fukunaga et al. (2005)

Zea mexicana
pytoimages.siu.edu y conabio.gob.mx

Un solo proceso de domesticación del maíz mostrado a través del estudio de microsatélites. Matsuoka *et al.* (2002).

- 264 plantas (193 accesiones de maíz cubriendo su distribución conocida en tiempos prehispánicos, y muestras de teocintle anual), 99 microsatélites.
- Maíz es el resultado de un solo proceso de domesticación en el sur de México, hace aproximadamente unos 9,000 años, a partir de *Z. mays* subsp *parviglumis*.
- El modelo planteado es concordante con el registro arqueológico sugiriendo que el maíz se diversificó en las montañas altas de México antes de dispersarse a las tierras bajas.
- Dos líneas de dispersión: hacia el occidente y norte de México y luego al este de USA y Canadá. La otra, hacia tierras bajas del occidente y sur de México y luego a Guatemala, las islas del Caribe, partes bajas de Sur América y finalmente, a las montañas de los Andes.

Conocimiento actual del parentesco entre el maíz y sus parientes silvestres (CONABIO, México)

conabio.gob.mx

Floración

- Especie monoica
- 4.5 a 25 millones de granos de polen/planta (5-20 días)
- Materiales nativos floración masculina y femenina no coinciden (polinización cruzada obligatoria). En materiales mejorados coinciden.
- Los parientes silvestres son ruderales o malezas.
- En general el tiempo de floración del teocintle es suficientemente largo para permitir coincidir con el del maíz cultivado (Anderson y de Vicente, 2010)

Créditos: Acevedo, Francisca

Flujo genético a través de intercambio de semilla

- Polinización por el viento, actividad por abejas, escarabajos, mariposas y saltamontes se reporta algunas veces.
- Bajo condiciones secas y cálidas el polen es viable 10-30 minutos hasta 2 horas. Bajo condiciones húmedas y cálidas, varios días.
- El polen de teocintle es 15-30% más pequeño que el de maíz y es más susceptible a la desecación.
- En Mesoamérica los agricultores que practican tecnología tradicional intercambian semillas y plantan diferentes clases de semillas aún en la misma parcela. Esto puede permitir altas tasas de flujo genético e introgresión, incluyendo a los parientes silvestres que crecen cerca o dentro de las áreas cultivadas.

Dispersión del polen

Crédito: Anderson y de Vicente, 2010

La distancia mínima en la mayoría de países es de 200 metros. Esto aplica principalmente para producción a nivel comercial en países desarrollados. En países en desarrollo en donde las áreas cultivadas son más pequeñas y la separación entre parcelas es muy corta, es necesario tomar otras medidas (barreras, por ejemplo).

Reproducción sexual y asexual

- El maíz domesticado es anual y diploide ($2n = 2x = 20$).
- Alógamo (95% polinización cruzada). Sus plantas son autocompatibles.
- Domesticado no se reproduce en forma asexual.
- Teocintles perennis y diploperennis pueden reproducirse por rizomas.

Dispersión y dormancia de la semilla

- Las semillas de maíz pueden sobrevivir hasta un año en el suelo.
- No toleran heladas prolongadas.
- Las semillas de teocintle alimentan al ganado y pueden sobrevivir a las acciones del tracto digestivo.

Plantas voluntarias, ruderales, persistencia y capacidad invasiva

Debido a que granos de maíz quedan en el campo o bien a orillas de terrenos, se pueden observar plantas de maíz voluntarias. Sin embargo, estas normalmente no tienen mayor capacidad de persistencia debido a que no son capaces de dispersar sus propias semillas. Por lo tanto se considera que no tienen ninguna capacidad de invadir nuevas áreas. El caso del teocintle puede ser diferente debido a que sus semillas sí se dispersan en forma natural, además, las semillas pueden ser consumidas por el ganado y ser dispersadas ya que no son destruidas por el tracto intestinal (Anderson y de Vicente, 2010).

Distancia de aislamiento

Table 12.3 Isolation distances for domesticated maize (*Zea mays* L.)

Threshold ^a	Minimum isolation distance (m)	Country	Reference	Comment
0.1% / n.a.	200	EU	EC 2001	foundation (basic) seed requirements (inbred lines, hybrids)
0.2% / n.a.	200	EU	EC 2001	certified seed requirements (inbred lines, hybrids)
0.5% / n.a.	200	EU	EC 2001	foundation (basic) seed requirements (open pollinated)
1.0% / n.a.	200	EU	EC 2001	certified seed requirements (open pollinated)
0.5% / n.a.	300	UK	Ingram 2000	foundation (basic) seed requirements (non-hybrids)
1.0% / n.a.	200	UK	Ingram 2000	certified seed requirements (non-hybrids)
0.5% / 0.5%	200	OECD	OECD 2008	certified seed requirements (non-hybrids) and organic crops
1.0% / 1.0%	200	OECD	OECD 2008	foundation (basic) seed requirements (non-hybrids)
0.5% / 0.1%	200	OECD	OECD 2008	certified seed requirements (hybrids)
1.0% / 0.2%	200	OECD	OECD 2008	certified seed requirements (hybrids)
0.1% / 0.1%	200	USA	USDA 2008	certified seed requirements (hybrids)
0.5% / 0.5%	200	USA	USDA 2008	foundation (basic) seed requirements (inbred lines)
0.1% / 0.5%	200	USA	USDA 2008	certified seed requirements (open pollinated)
0.05% / n.a.	200	Canada	CSGA 2009	certified seed requirements (hybrid)
0.1% / n.a.	200 ^b	Canada	CSGA 2009	certified seed requirements (open pollinated)
				certified seed requirements (hybrids)

^aMaximum percentage of off-type plants permitted in the field / seed impurities of other varieties or off-types permitted. n.a. = not available.
^bIsolation distances can be reduced if adequate numbers of male-plant border rows are provided.

Distancia de aislamiento

HIBRIDACIÓN

No se conoce la dirección del movimiento de polen (maíz-teocintle o teocintle-maíz).

Hipótesis: Su flujo es unidireccional, del teocintle al maíz; otros estudios muestran flujo de maíz a teocintle. Otros estudios indican que el flujo depende del genotipo del maíz, de la variedad nativa y aun de la población.

Capacidad de hibridación

Tripsacum

Cruces de maíz con *T. dactyloides* fallaron en ambas direcciones y no se obtuvieron semillas fértiles. Algunos otros reportes indican resultados variables, pero en la mayoría de los casos se producen híbridos infértiles.

Tripsacum dactyloides

Crédito: Photos ILRI

TASA DE CRUZAMIENTO Y DISTANCIAS

90% del polen es depositado entre 5 metros a partir de su fuente, 96-99% es depositado entre 25-50 metros, y 100% es depositado entre los 100 metros. Algunas veces se reporta polen que se mueve hasta 1.5 km de distancia. Cruzamiento es bajo cuando el polen viaja larga distancia: menor a 0.01% en una distancia de 4 km.

Flujo del polen

Table 12.2 A sample of studies of pollen dispersal distances and outcrossing rates of domesticated maize (*Zea mays* L.)

Pollen dispersal distance (m)	% outcrossing (max. values)	Country	Reference
2, 10, 25, 45, 65, 95	50, 1.2, 0.87, 0.54, 0.49, 0.21	Italy	Della Porta et al. 2008
46, 82, 183	0.23, 0.26, 0.05	USA	Byrne and Froehner 2003
2, 10, 20, 35, 200	2.0, 2.0, 1.8, 1.7, 1.1	USA	Burris 2001
1.8, 9.4, 20.6, 35.8, 200	2.5, 2.4, 1.9, 1.6, 1.3	USA	Ireland et al. 2006
30, 35, 40, 100, 110, 350	1.6, 0.9, 1.1, 0.7, 1.4, 0	USA	Jermion and Vayda 2001
0, 25, 75, 125, 200, 300, 400, 500	29, 14, 5.8, 2.3, 1.2, 0.5, 0.2, 0.2	USA	Jones and Brooks 1950
24, 60, 125, 254, 500, 743	0.30, 0.10, 0.03, 0.01, 0.0004, 0.0004	USA	Halsey et al. 2003
1, 5, 10, 14, 19, 24, 28, 33, 36	62, 13, 16, 4.5, 2.7, 3.1, 3.2, 2.1, 0.6	Canada	Ma et al. 2004
1.8, 6, 8.5, 13, 19, 22, 23, > 23.8	57, 42, 3.5, 6, 2.7, 0.3, 1.6, 0	UK	Rateman 1947
50, 150, 200, 650	> 0.1, > 0.3, 0.42, 0.14	UK	Henry et al. 2003
1, 2, 5, 10, 30, 60	4.3, 1.5, 0.5, 0.2, 0.1, 0.1	Spain	Messinger et al. 2003
0, 2, 5, 10, 20, 40, 80	12, 6, 2.3, 2.4, 0.6, 0.4, 0.2	Spain	Pla et al. 2006
52, 85, 150, 287, 370, 400, 458, 4440	0.009, 0.015, 0.016, 0.005, 0.008, 0.005, 0.0002, 0.0005	Switzerland	Bannert and Stamp 2007
105, 125, 150, 200, 4125	0.033, 0.01, 0.007, 0.009, 0.006	Switzerland	Bannert and Stamp 2007
10, 50, 100, 150, 200, 400, 500, 600, 700, 800	3.3, 0.3, 0.4, 0.3, 0.5, 0.02, 0.08, 0.79, 0.18, 0.21	Cherchia	Salamow 1940
1, 5, 10, 20, 30, 34	0.4, 0.1, 0.01, 0.01, 0.005, 0.003	Brazil	Paterlini and Scari 1974
> 184	0.01	Brazil	García et al. 1998
1, 30, 100, 200, 400	22.6-56.8, 1.2, 0.23, 0.06, 0.04	Mexico	Matsuo et al. 2004
100, 200, 300, 400, 500, 600	2.8, 0.5, 0.15, 0.06, 0.01, 0.001	Japan	Narayananarmy et al. 1997
12.5, 200, 427	8.09, < 3, 1	India	Jones and Newell 1948

Relaciones de parentesco

Crédito: Francisca Acevedo, CONABIO, México

El maíz pertenece a la subtribu Maydea, dentro de la cual se encuentra el género *Tripsacum* y *Zea*, este último constituido por el maíz cultivado y los llamados teocintles. Las relaciones de parentesco entre estos grupos se muestra en la figura, se observa que el teocintle es el grupo más emparentado con el maíz cultivado.

Zea mays subsp. huehuetenangensis

- No existen reportes de híbridos espontáneos (Anderson y de Vicente, 2010). Remotamente se hibridiza con el maíz (Wilkes, 1977)
- Usando marcadores moleculares no se ha encontrado evidencia de flujo genético (Fukunaga *et al.* 2005)
- Algunas poblaciones presentan barreras para hibridación (Kernicle *et al.* 2006)
- Es muy similar a *Z. subsp. parviglumis*.
- Existe posibilidad de flujo genético e introgresión con maíz (Andersosn y de Vicente, 2010)

Zea luxurians

- No existen reportes de híbridos (Anderson y de Vicente, 2010)
- Cromosomas citológicamente distintos a los del maíz (Beadle, 1932)
- Híbridos maíz X *Z. luxurians* presentan dos o más cromosomas que no se aparean durante la metafase.
- Híbridos parcialmente estériles.
- Alelos isoenzimáticos propios de maíz aparecen en poblaciones de teocintle (Doebly *et al.* 1984, Doebly, 1990). Su frecuencia es baja, no se considera evidencia de introgresión.
- Estudios moleculares no reportan evidencia de flujo genético e introgresión (Fukunaga *et al.*, 2005)
- Se requiere de más estudios experimentales de campo y de análisis genético (Anderson y de Vicente, 2010)

ESPECIES DE TRIPSACUM

Tripsacum es el género más cercano a *Zea*. Número básico de cromosomas es $X= 18$ (hay diploides, triploides y tetraploides), 12 especies son nativas de México y Guatemala.

Fig. 4A. Distribution of *Tripsacum* in Mexico and Central America. Section *Tripsacum*.

Créditos: Doebley (1983)

ESPECIES DE TRIPSACUM

Créditos: Doebley (1983)

Distribución potencial de Tripsacum latifolium

Distribución potencial de Tripsacum laxum

Zea mays subsp. huehuetenangensis

- Se encuentra solamente en el departamento de Huehuetenango, específicamente en el área de los Huistas. Se presenta a orillas de terrenos de cultivo, de carreteras, o bien como arvense dentro del cultivo del maíz. Es frecuente en las orillas de los cerros. Algunas veces se puede encontrar plantas de frijol silvestre (*Phaseolus vulgaris*) enredadas en los tallos de este maíz silvestre. Las localidades en las que se presenta varían en altitud desde 860 a 1,700 msnm. Conocido como Salic o milpa de rayo.
- Su distribución está disminuyendo. Wilkes (1993) reportó presencia de solamente 10% de la distribución observada en 1963. El patrón de distribución de nudos cromosómicos es muy similar al de *Z. diploperennis* (nudos terminales), indicando similitudes con la sección Luxuriantes.
- Diversidad isoenzimática intermedia entre *Zea* y Luxuriantes. Morfología de inflorescencia masculina, datos de AND de cloroplasto, morfología de planta y de semilla soportan su actual posición taxonómica.

Créditos:
Sergio Hidalgo

Distribución potencial de *Zea mays* subsp. *huehuetenangensis*

(Azurdia et al. 2011)

Detalle de la distribución de *Zea mays* subsp. *huehuetenangensis*

(Azurdia et al. 2011)

Zea luxurians

- Se encuentra en la zona seca del oriente de Guatemala, en los departamentos de Jutiapa, Jalapa y Chiquimula. Crece en áreas abandonadas, a orillas de caminos, como maleza dentro del cultivo de maíz, arroz o sorgo, dentro de áreas con vegetación secundaria, algunas veces formando poblaciones puras.
- Está distribuido en localidades que varían de 850 a 1,150 msnm. Posiblemente se puede encontrar en algunas otras áreas del departamento de Jutiapa.
- Distribuido en el mundo utilizándose como alimento animal, conocido como raza Guatemala, teocintle o milpa silvestre.
- Su área de distribución se está reduciendo, Wilkes (1993) reporta una reducción del 75% en el número y tamaño de poblaciones de 1962-63 a 1991. A mayor altitud presenta abundantes ramas laterales que lo hacen parecerse al patrón de ramificación de *Tripsacum*.
- Los nudos cromosómicos grandes y terminales son más numerosos que en cualquier otro teocintle anual y refleja la relación de parentesco lejana con los teocintles mexicanos anuales.

Crédito: César Azurdia

Crédito: César Azurdia

Crédito: César Azurdia

Crédito: César Azurdia

Distribución potencial *Zea luxurians*

(Azurdia et al. 2011)

Detalle de la distribución de *Zea luxurians*

(Azurdia et al. 2011)

DIVERSIDAD DEL MAÍZ EN GUATEMALA

Siendo Guatemala parte del centro de origen y diversidad del maíz, es de esperarse que en su territorio se encuentre gran diversidad genética. De esta manera, estudios conducidos a mediados del siglo pasado mostraron que en Guatemala existen por lo menos 13 razas y 9 subrazas (Wellhausen et al. 1957). No habiéndose realizado ningún trabajo posterior.

En esta publicación se encuentra información general sobre cada raza y subraza (características morfológicas de la planta, de la mazorca y del grano, así como su distribución reportada).

RAZAS DE MAÍZ DE GUATEMALA

TABLE 2. Races of Maize of Guatemala, Compared in Characters of the Plants.

Races	Agr. Alt. (ft.)	Days to flowering	Height cm.	No.	Leaves			Plant Color	Pubescence
					Length cm.	Width cm.	Ven. (No.)		
Nal-Tel Amarillo Tierra Baja	2658	90	141	13.0	80	9.2	25.3	1.2	1.0
Nal-Tel Blanco Tierra Baja	3350	83	145	13.3	85	7.3	27.3	1.0	1.0
Nal-Tel Amarillo Tierra Alta	7412	103	281	16.0	100	11.1	26.5	2.2	2.1
Nal-Tel Blanco Tierra Alta	7700	93	233	15.0	108	10.3	26.3	1.0	2.1
Nal-Tel Ocho Imbricado	7825	99	297	16.3	105	10.5	26.0	2.0	1.7
Serrano	7650	100	311	15.6	115	10.6	25.2	1.4	2.1
San Marceño	9060	83	253	14.0	94	11.4	26.4	2.3	2.1
Quicheño (all collections)	7834	103	295	16.1	107	10.2	24.5	2.2	1.8
Quicheño, Early	6892	115	290	16.3	107	9.6	26.0	1.7	2.0
Quicheño, Late	6740	104	279	15.3	101	10.3	26.6	1.8	2.1
Quicheño, Rojo	7030	125	325	17.6	117	9.3	25.6	1.5	1.5
Quicheño, Crueso	6000	115	260	15.0	95	8.0	26.0	1.0	1.0
Negro de Chimaltenango	7218	116	275	16.5	101	10.5	25.0	1.5	1.3
Negro de Tierra Fria	6985	121	298	17.2	105	10.9	27.3	1.8	2.1
Negro de Tierra Caliente	8557	87	255	13.9	95	10.5	24.1	2.6	2.5
Salpor Tardío	2110	94	173	14.8	87	8.9	25.0	1.0	1.0
Olotón	7980	90	288	16.4	104	9.0	25.2	1.4	2.5
Comiteco	8088	115	291	16.3	98	7.8	23.0	1.8	2.6
Dzit-Bacal	5993	122	323	18.0	117	9.7	26.6	1.3	1.4
Tepecatile	5606	119	306	18.3	115	9.9	28.0	1.5	1.3
Tuxpeño	2950	98	170	14.3	91	9.5	23.3	1.3	1.3
	720	117	170	16.4	86	10.1	27.2	1.6	1.2
	350	125	205	18.5	113	12.5	32.0	1.5	1.0

Fuente: Wellhausen et al. (1957)

RAZAS DE MAÍZ DE GUATEMALA

TABLE 3. Races of Maize of Guatemala Compared in Characters of the Ears and Kernels.

Race	Ears			Kernels					
	Length cm.	Diam. cm.	No. Rows	Diam. Ferdicle mm.	Midlob color	Width mm.	Thick- ness mm.	Length mm.	Dent- ing
Nal-Tel Amarillo	11.2	3.4	11.7	10.2	1.5	8.3	4.1	9.4	1.4
Tierra Baja									
Nal-Tel Blanco	13.0	3.4	12.0	10.3	1.5	8.4	3.9	9.7	2.0
Tierra Baja									
Nal-Tel Amarillo									
Tierra Alta	14.0	3.7	12.0	10.5	2.5	8.0	5.5	8.3	1.0
Nal-Tel Blanco									
Tierra Alta	13.0	3.4	12.0	12.7	1.7	7.8	4.7	8.5	1.3
Nal-Tel Ocho	15.0	4.1	11.0	14.6	4.2	10.2	4.8	11.4	1.8
Imbricado	16.2	4.8	14.4	14.3	2.2	8.6	4.6	13.0	1.6
Serrano	12.8	3.4	10.5	13.5	1.9	10.0	5.2	10.4	1.4
San Marceño	16.5	4.1	9.9	15.9	2.0	11.1	5.7	11.7	1.9
Quicheño (all collections)	13.8	3.6	12.5	11.2	1.8	8.7	6.8	7.2	1.3
Quicheño Early	13.5	3.6	13.0	11.3	1.8	8.2	4.9	9.1	1.0
Quicheño Late	14.0	3.6	12.3	11.1	2.0	8.4	5.8	8.9	1.2
Quicheño Rojo	13.1	3.4	Irreg.	7.1	1.0	7.0	4.8	6.8	2.0
Quicheño Grueso	12.0	7.1	14.0	7.7	1.0	8.0	6.0	8.0	1.0
Negro de Chimaltenango	15.8	3.9	10.3	12.5	1.9	9.9	5.2	10.3	1.1
Negro de Tierra Fria	14.1	4.1	10.3	14.3	1.1	10.1	5.2	11.4	1.2
Negro de Tierra Caliente	14.1	4.1	11.5	12.6	1.4	9.2	4.2	9.9	1.3
Salpor	19.7	5.7	13.0	23.5	1.2	11.8	5.9	13.1	1.2
Salpor Tardío	15.8	4.6	11.0	14.1	1.8	10.9	6.2	11.9	1.3
Olotón	21.1	4.5	12.6	16.0	1.6	9.7	5.5	10.6	1.5
Comiteco	20.1	4.9	13.1	18.4	1.7	10.2	5.1	11.5	1.7
Dzit-Bacal	17.2	3.8	9.2	9.1	1.7	10.2	4.3	10.8	2.2
Tepecentle	18.4	4.7	14.0	14.6	2.1	9.1	4.5	10.6	1.9
Tuxpeño	17.8	4.9	14.0	17.1	1.4	9.3	4.2	12.6	2.0

Fuente: Wellhausen et al. (1957)

Riqueza de razas de maíz en Guatemala

Raza Nal Tel

Subraza Nal-Tel Blanco de Tierra Baja

Raza Nal Tel

Subraza Nal-Tel ocho

Raza Nal Tel

Subraza Nal-Tel Amarillo de Tierra Baja

Raza Imbricado

Raza Serrano

Raza San Marceño

Raza Quicheño

Raza Quicheño

Subraza Grueso

Raza Negro de Chimaltenango

Raza Negro de Chimaltenango

Subraza Negro de Tierra Fría

Raza Negro de Chimaltenango

Subraza Negro de Tierra Caliente

Raza Salpor

Raza Olotón

Raza Comiteco

Raza Dzit - Bacal

Raza Tepecintle

Crédito: Mario Fuentes

Raza Salpor Tardío

Raza Tuxpeño

Crédito: www.biodiversidad.gob.mx

Algunos ejemplos de introgresión

Olotón con
mezcla de
Nal Tel

Olotón con
mezcla de
Nal Tel y
Comiteco

Olotón con
mezcla de
Quicheño

**Quicheño con
mezcla de Olotón**

**Quicheño con
mezcla de Nal Tel**

DESARROLLO DE LA TECNOLOGÍA GM

- Resistencia a insectos Bt.
- Tolerancia a herbicidas.
- Bt-tolerancia a herbicidas.
- Resistencia a virus.
- Mejor calidad y composición del grano.
- Mejor fijación de nitrógeno.
- Tolerancia a la sequía.
- Modificación contenido de lignina.
- Floración temprana.
- Usos médicos (lipasa gástrica en semillas).
- Un carácter que evite el cruce con teocintle ha sido patentado en Estados Unidos.
- El área total mundial de producción de maíz es de 158.9 millones de hectáreas, de las cuales el 23% (37.3 millones de hectáreas) es plantada con maíz genéticamente modificado.

Crédito. Estuardo Solórzano

ESTADO ACTUAL DE LOS OGMs A NIVEL MUNDIAL

NOMBRE COMÚN	ORGANISMO	NUMERO DE EVENTOS REPORTADOS *
Alfalfa	<i>Medicago sativa</i> L.	1
Algodón	<i>Gossypium hirsutum</i> L.	21
Arroz	<i>Oryza sativa</i> L.	5
Betabel	<i>Beta vulgaris</i> L.	3
Calabaza	<i>Cucurbita pepo</i> L.	2
Canola	<i>Brassica napus</i> L.	15
	<i>Brassica rapa</i> L.	2
Chicoria	<i>Cichorium intybus</i> L.	1
Círuela	<i>Prunus domestica</i> L.	1
Clavel	<i>Dianthus caryophyllus</i> L.	3
Girasol	<i>Helianthus annuus</i> L.	1
Jitomate	<i>Lycopersicon esculentum</i> Mill. =	6
	<i>Solanum lycopersicum</i> L.	
Lenteja	<i>Lens culinaris</i> Medik.	1
Lino	<i>Linum usitatissimum</i> L.	1
Maíz	<i>Zea mays</i> L.	58
Melón	<i>Cucumis melo</i> L.	1
Papa	<i>Solanum tuberosum</i> L.	5
Papaya	<i>Carica papaya</i> L.	2
Pasto	<i>Agrostis stolonifera</i> L.	1
Soya	<i>Glycine max</i> (L.) Merr	13
Tabaco	<i>Nicotiana tabacum</i> L.	2
Trigo	<i>Triticum aestivum</i> L.	7
TOTAL	22 ESPECIES	152

*Basado en la información de la base de datos CERA, que incluye plantas producidas por técnicas de DNA recombinante, mutagénesis o cruza de eventos (consulta octubre 2013).

*Basado en la información de la base de datos CERA, que incluye plantas producidas por técnicas de DNA recombinante, mutagénesis o cruza de plantas (consulta mayo 2011).

http://cera-gmc.org/index.php?action=gm_crop_database

EJEMPLOS DE MAÍCES GM GENERADOS POR DIFERENTES COMPAÑÍAS COMERCIALES

Maize				
Status	Event	Company	Trait	Scope
■ □ □	GA21	Syngenta Seeds SAS	HerbTol	🇺🇸 🇪🇺 🇯🇵
■ □ □	MON88017	Monsanto	InsRes, HerbTol	🇺🇸
■ □ □	NK604 x T25	Monsanto	HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ □	MON89034 x 1507 x MON88017 x 59122	Dow AgroSciences, Monsanto	InsRes, HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ □	MON89034 x 1507 x NK603	Monsanto	InsRes, HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ □ □	Bt11 x MIR162 x 1507 x GA21	Syngenta	InsRes, HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ ■	1507 x 59122	Dow AgroSciences / Pioneer Hi-Bred	InsRes, HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ ■	59122 x 1507 x NK603	Pioneer Hi-Bred	HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ ■	MON88017 x MON810	Monsanto	InsRes, HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ ■	MON89034 x NK603	Monsanto	InsRes, HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ ■	Bt11 x GA21	Syngenta	InsRes, HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ ■	Bt11	Syngenta	InsRes	🇺🇸
■ □ □	MIR604	Syngenta Seeds	InsRes	🇺🇸
■ □ □	Bt11 x MIR604 x GA21	Syngenta Seeds	InsRes, HerbTol	🇺🇸
■ □ □	MIR162	Syngenta	InsRes	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ □	Bt11 x MIR604	Syngenta	InsRes, HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ □	MIR604 x GA21	Syngenta	InsRes, HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ □	Bt11 x MIR604 x GA21	Syngenta Seeds	InsRes, HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ □	MON89034 x MON88017	Monsanto	InsRes, HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ ■	MON863	Monsanto	InsRes	🇺🇸
■ □ □	MON89034 x MON88017	Monsanto	InsRes, HerbTol	🇺🇸
■ ■ ■	MON863 x MON810 x NK603	Monsanto	InsRes, HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ ■	MON863 x NK603	Monsanto	InsRes, HerbTol	🇺🇸 🇪🇺
■ ■ ■	MON863 x MON810	Monsanto	InsRes	🇺🇸
■ □ □	MON87460	Monsanto	drought tolerance	🇺🇸 🇪🇺
■ □ □	MON89034 x NK603	Monsanto	InsRes, HerbTol	🇺🇸
■ ■ ■	MIR604	Syngenta	InsRes	🇺🇸 🇪🇺

59122 x NK603	Pioneer Hi-Bred	InsRes, HerbTol

MON88017	Monsanto	InsRes, HerbTol

MON89034	Monsanto	InsRes

Bt11 x MIR162 x GA21	Syngenta	InsRes, HerbTol

MON810	Monsanto	InsRes

NK603	Monsanto	HerbTol

LY038	Reussen LLC	Altered composition

LY038 x MON810	Reussen LLC	Altered composition, InsRes

Bt11	Syngenta	InsRes

1507	Pioneer HiBred	InsRes

Bt11 x MIR162 x MIR604 x GA21		InsRes, HerbTol

98140	Pioneer	HerbTol

T25	Bayer CropScience	HerbTol

T25	Bayer CropScience	HerbTol

MON863 x NK603	Monsanto	InsRes, HerbTol

GA21	Syngenta Seeds SAS	HerbTol

59122	Pioneer Hi-Bred / Mycogen Seeds	InsRes, HerbTol

1507 x NK603	Pioneer Hi-Bred / Mycogen Seeds	InsRes, HerbTol

NK603 x MON810	Monsanto	InsRes, HerbTol

1507 x 59122	Mycogen Seeds (Dow AgroScience)	InsRes, HerbTol

59122 x 1507 x NK603	Pioneer Hi-Bred	InsRes, HerbTol

3272	Syngenta Seeds SAS	Altered composition

Bt11	Syngenta	InsRes

MON810	Monsanto	InsRes

GA21 x MON810	Monsanto	InsRes, HerbTol

T25	Bayer CropScience	HerbTol

Bt176	Syngenta	InsRes

59122	Pioneer / Myogen Seeds	InsRes, HerbTol

NK603 x MON810	Monsanto	InsRes, HerbTol

59122 x NK603	Pioneer HiBred / Mycogen	InsRes, HerbTol

1507 x NK603	Pioneer Hi-Bred	InsRes, HerbTol

1507	Pioneer / Dow AgroScience	InsRes, HerbTol

MON863 x MON810	Monsanto	InsRes

MON863	Monsanto	InsRes

NK603 x MON810	Monsanto	InsRes, HerbTol

MON863	Monsanto	InsRes

MON863 x NK603	Monsanto	InsRes, HerbTol

NK603	Monsanto	HerbTol

Bt11	Syngenta	InsRes

Scope

Food and Feed
Import and processing
Cultivation

Current Status

☒	☐	☐	Application submitted
☒	☒	☐	Risk assessment report
☒	☒	☒	Valid authorisation
☒	☒	☒	Notified as "existing product" *
☒	☒	☒	Authorisation no longer valid

Crédito: <http://www.gmo-compass.org/eng/gmo/db/>

Global Area of Biotech Crops, 1996 to 2012: By Crop (Million Hectares, Million Acres)

Source: Clive James, 2012

Global Adoption Rates (%) for Principal Biotech Crops (Million Hectares, Million Acres), 2012

Source: Clive James, 2012

USO DE MAÍZ GM EN LA REGIÓN MESOAMERICANA

Pais	Aprobaciones (importación/uso sin restricciones)	Análisis de riesgo	Total
México	49	41	90
Belice	0	0	0
El Salvador	0	1	1
Honduras	3	3	6
Nicaragua	0	15	15
Costa Rica	0	0	0
Panamá	0	0	0

Fuente: http://bch.cbd.int/database/results?searchid=595022_23_12/12

CONCLUSIONES Y REFLEXIONES

- ▶ Guatemala es parte del centro de origen y diversidad del maíz, existiendo gran diversidad genética en los materiales cultivados así como la presencia de dos especies de maíz silvestre.
- ▶ Se reportan 13 razas y 9 subrazas de maíz, sin embargo, se considera que es necesario hacer una nueva revisión científica para establecer claramente esta información. Es altamente probable que la diversidad sea más alta, tal como ya fue comprobado en México.
- ▶ En Guatemala se ha dado introgresión entre las razas de maíz, de tal manera que en el país existen poblaciones de razas puras y de combinaciones de razas, mismas que son conservadas por los agricultores si les representan ventajas competitivas.
- ▶ Es necesario formar personal técnico capacitado en el conocimiento de las razas de maíz de Guatemala.
- ▶ Se conoce poco sobre las especies, distribución y diversidad genética de *Tripsacum* (el otro pariente silvestre del maíz). Estudios recientes en México han mostrado la presencia de mayor número de especies a las anteriormente reportadas.
- ▶ Es necesario realizar estudios de diversidad genética del maíz silvestre de Guatemala, así como implementar medidas de conservación *in situ* y *ex situ*.
- ▶ Hace falta desarrollar un programa de investigación relativo a la biología del maíz y de sus parientes silvestres. Si bien es cierto hay información que puede orientar el análisis de riesgo requerido para autorizaciones de liberación de maíz GM esta no ha sido generada en regiones de origen del maíz.

CONCLUSIONES Y REFLEXIONES

- ▶ En general se conoce que los maíces silvestres de Guatemala forman parte del gene pool dos y tres del maíz cultivado, por lo que sus posibilidades de hibridación con el maíz cultivado es baja. Además, es reconocido que el cruce del maíz con *Tripsacum* es poco probable. Sin embargo, existe una opinión generalizada que es necesario desarrollar estudios más detallados.
- ▶ El maíz GM es de amplia utilización y aceptación en muchos países tanto desarrollados como en desarrollo, por lo que la tendencia mundial es que en un futuro cercano la mayor parte del cultivo de maíz sea de origen GM.
- ▶ Siendo el maíz un producto de primordial importancia en Guatemala, no solo como base de la seguridad alimentaria sino también por su importancia cultural, histórica y religiosa, es necesario contar con una normativa adecuada que permita el uso del mismo (si es que se acepta su uso). Esta normativa deberá responder adecuadamente ante la necesidad de conservar los recursos genéticos nativos del maíz así como al mantenimiento del conocimiento tradicional asociado.
- ▶ Una medida adecuada sería el establecimiento de zonas restringidas para el cultivo de maíz GM. Esto requiere de conocimiento científico que llegue a establecer regiones que comprenden centros de origen y diversidad de maíz en Guatemala. Un ejemplo es lo que se ha realizado en México.

BIBLIOGRAFÍA

- ▶ Anderson, M.S. and de Vicente, M.C. 2010. Gene flow between crops and their wild relatives. The Johns Hopkins University Press. 564 p.

- ▶ Azurdia, C., Williams, K.A., Williams, D.E., Van Damme, V. Jarvis, A., and Castaño, S.E. 2011. Guatemalan Atlas of Crop Wild Relatives. Available at <http://www.ars.usda.gov/Services/docs.html?docid=22225> United States Department of Agriculture/Agricultural Research Service (USDA/ARS); Bioversity International; International Center for Tropical Agriculture (CIAT); and the University of San Carlos in Guatemala (FAUSAC).

- ▶ Beadle, G.W.1932. Studies of *Euchlaena* and its hybrids with *Zea*:I. Chromosome behavior in *Euchlaena mexicana* and its hybrids with *Zea mays*. Z. Abst. Vererb. 62:291-209

- ▶ Diaz, E. y Azurdia, C. 2002. The role of women in the conservation of the genetic resources of maize. Gender and genetic resources management. FAO, IPGRI.

- ▶ Doebley, J.F. 1983. The taxonomy and evolution of *Tripsacum* and teosinte, the closest relatives of maize. In: Gordon, D.T., Knoke, J.K., Nault, L.R., and Ritter, R.M. Proceedings International Maize Virus Disease Colloquium and Workshop, 2-6 August 1982. The Ohio State University, Ohio, Agricultural Research and Development Center, Wooster. 266 p.

- ▶ Doebley, J.F. 1990. Molecular evidence and the evolution of maize. Econ. Bot. 44:6-27

- ▶ Doebley, J. 2004. The genetics of maize evolution. Annual Review Genetics 38: 37-59.

- ▶ Doebley, J.F., Goodman, M.M., and Stuber, C.W. 1984. Isoenzymatic variation in *Zea* (Gramineae). Syst. Bot. 9:203-218.

BIBLIOGRAFÍA

- ▶ Fuentes, M. 1995. Desarrollo de germoplasma de maíz para el altiplano de Guatemala. Presentado en la XVI Reunión Andina, Bolivia.
- ▶ Fukunaga, K., Hill, J., Vigouroux, Y., Matsuoka, Y., Sanchez, J., Liu, K., Buckler, E. and Doebley, J. 2005. Genetic diversity and population structure of teosinte. *Genetics* 169: 2241–2254
- ▶ Goodman, M. M. 1995. Maize. *Zea mays* (Graminea-Maydeae). In: Smartt, J., and Simmonds, N.W. (eds.). *Evolution of Crop Plants*. 192-202.
- ▶ Illis, H. H., Kolterman, D.A. and B.F. Benz, B.F. 1986. Accurate documentation of germplasm: The lost Guatemalan teosintes (*Zea Gramineae*). *Economic Botany* 40(1):69-77.
- ▶ Kato, T.A., Mapes, C., Mera, L.M., Serratos, J.A. y Bye, R.A. 2009. Origen y diversificación del maíz. Una revisión analítica. Universidad Nacional Autónoma de México, Comisión Nacional para el Conocimiento y Uso de la Biodiversidad. 116 pp.
- ▶ Kempton, J.H. and Popenoe, W. 1937. Teosinte in Guatemala. *Carnegie Inst. Wash. Publ.* 483:199-218.
- ▶ Kernicle, J.L., Evans, M.M.S., and Gerrish, S.R. 2006. Cross – Incompatibility traits from teosinte and their use in corn. US Patent 7074984, filed March 20, 2001, and issued July 11, 2006.
- ▶ Matsuoka, Y., Vigouroux, Y., Goodman, M.M, Sanchez, J., Buckler, E. and Doebley, J. 2002. A single domestication for maize shown by multilocus microsatellite genotyping. *PNAS* 99(9): 80-84

BIBLIOGRAFÍA

- ▶ McBryde, F.W. 1945. Cultural and Historical Geography of Southwest Guatemala. Smithsonian Inst. Publ. 4:1-184.
- ▶ Wellhausen, E.J., Fuentes O., A., Hernández Corzo, A. and Mangelsdorf, P.C. 1957. Races of maize in Central America. Academy of Sciences, National Research Council, Washington, DC, USA.
- ▶ Wilkes, H.G. 1977. Hybridization of maize and teosinte in Mexico and Guatemala and the improvement of maize. Econ. Bot. 31:254-293.
- ▶ Wilkes, H.G. 1993. Conservation of maize crop relatives in Guatemala. En: C.S. Potter, J.I. Cohen y D. Janczewski (eds.): Perspectives on Biodiversity. Division of the American Association for the Advancement of Science. p. 75-88.
- ▶ Wilkes, G. 2007. Urgent notice to all maize researchers: disappearance and extinction of the last wild teosinte population is more than half completed. A modest proposal for teosinte evolution and conservation in situ: the Balsas, Guerrero, Mexico. Maydica 52:49-58