

UNIVERSIDAD AUTONOMA AGRARIA

“ANTONIO NARRO”

DIVISIÓN DE AGRONOMIA.



**Uso De Biorreguladores Estimulantes De La Germinación en Tres
Especies De Semillas Forrajeras Bajo
Condiciones de Invernadero.**

Por:

LUIS FERNANDO DE LEÓN OVALLE.

TESIS

**Presentada como Requisito Parcial para
obtener el Título de:**

INGENIERO AGRÓNOMO EN PRODUCCIÓN.

Buenvista, Saltillo, Coahuila, México.

Enero, 2001.

UNIVERSIDAD AUTÓNOMA AGRARIA

“ANTONIO NARRO”

DIVISIÓN DE AGRONOMIA.

**Uso De Biorreguladores Estimulantes De La Germinación En Tres Especies
De Semillas Forrajeras Bajo Condiciones De Invernadero.**

TESIS

POR:

LUIS FERNANDO DE LEÓN OVALLE.

**Que somete a consideración del H. Jurado Examinador como requisito
parcial par obtener el título de:**

INGENIERO AGRÓNOMO EN PRODUCCIÓN.

APROBADA POR

Presidente del Jurado

M. C. Antonio Valdéz Oyervides

Sinodal

Sinodal

M.C. Leopoldo Arce Gonzáles

M.C. Federico Facio Parra.

Sinodal

M. C. Francisco Valdéz Oyervides.

**M. C. Reynaldo Alonso Velazco.
El Coordinador de la División de Agronomía.**

Buenavista, Saltillo, Coahuila. Enero del 2001.

DEDICATORIA.

A Dios Todopoderoso.

Por su gran amor, misericordia, fidelidad y perdón, por sustentar mis pasos en su camino, iluminar mi vida por el sendero del saber y concederme la perición de terminar una meta más en mi vida.

A Mis Padres Luis Fernando y Cristina.

Por la bendición de tenerlos, por su siempre apoyo, digno ejemplo, por la confianza depositada para seguir adelante en mis estudios y por quien comparta como suyos los logros que he tenido.

A Mis Hermanos Jorge Humberto y Ana Cristina.

Por su hermandad estímulos y gran apoyos que siempre me han brindado.

A Mis Abuelos, Tíos y Primos.

Por su gran cariño, ayuda incondicional y las enseñanzas que me han dejado a través de sus vidas.

A Mis Maestros por sus enseñanzas.

A Mis Amigos y Amigas.

A Mis Compañeros.

A Mi Querida “Alma Mater”.

AGRADECIMIENTOS.

Aprovecho este espacio para agradecer a todos aquellos que de una forma u otra me estimularon en el trayecto de mi carrera y en mi vida.

Al M.C. Antonio Valdéz Oyervides.

Por la excelente dirección de este trabajo de tesis, su gran apoyo y el tiempo dedicado a la presente investigación, sus conocimientos heredados y sobre todo por su amistad compartida.

A mis Sinodales:

M.C. Francisco Valdéz Oyervides.

M.C. Leopoldo Arce González.

M.C. Federico Facio Parra.

Por su entusiasta participación en el trabajo de tesis y darme la oportunidad de cumplir una meta mas en mi vida.

A las Familias:

Fam. Valdéz Sepulveda.

Fam. Valdéz Labastida.

Sra. Rosalinda De La Peña y Familia.

Las cuales compartieron incondicionalmente lo mas preciado de cualquier persona durante mi estancia en Saltillo. Su Hogar y Amistad.

A mis Amigos y Amigas.

Con los cuales conviví momentos inolvidables y siempre me brindaron su apoyo incondicional aun en los momentos mas difíciles durante mi carrera.

INDICE DE CONTENIDO.

	PAGINA
INDICE DE CUADROS Y GRAFICAS.....	iii
RESUMEN.....	vi
ABSTRACT / SUMMARY.....	vii
INTRODUCCIÓN.....	1
Antecedentes.....	2
Justificación.....	3
Objetivo General.....	4
Objetivo Especifico.....	4
Hipótesis.....	4
REVISIÓN DE LITERATURA.....	5
Importancia de las Gramíneas.....	5
Concepto de semilla.....	5
La calidad de las Semillas.....	7
Calidad Genética.....	7
Calidad Física.....	8
Calidad Fisiológica.....	9
Germinación de las Semillas.....	10
Definición y Tipos de Latencia.....	13
Tratamientos para romper Latencia.....	20
MATERIALES Y METODOS.....	39
Ubicación del Experimento.....	39
Materiales en Estudio.....	39
Origen y Descripción de las especies utilizadas.....	39
Productos utilizados.....	42
Tratamientos en Estudio.....	42
Etapa de Invernadero.....	46
Variables Evaluadas.....	46
Porciento de Germinación.....	46
Índice de Velocidad de Germinación.....	47
Longitud de Radícula.....	48
Longitud de Plúmula.....	48
Análisis Estadístico.....	48
Modelo Matemático.....	49

RESULTADOS Y DISCUSIÓN.....	50
Zacate Buffel (<i>Cenchrus ciliaris</i> L.).....	50
Porciento de Germinación.....	52
Índice de Velocidad de Germinación.....	53
Longitud de Plúmula.....	54
Longitud de Radícula.....	55
Zacate Klein (<i>Panicum coloratum</i> L.).....	56
Porciento de Germinación.....	58
Índice de Velocidad de Germinación.....	59
Longitud de Plúmula.....	60
Longitud de Radícula.....	61
Zacate Rhodes (<i>Chloris gayana</i> L.).....	62
Porciento de Germinación.....	64
Índice de Velocidad de Germinación.....	65
Longitud de Plúmula.....	66
Longitud de Radícula.....	66
CONCLUSIONES.....	67
LITERATURA CITADA.....	69
APÉNDICE.....	77

INDICE DE CUADROS.

CUADRO Y/O GRAFICA.	C O N T E N I D O .	PAGINA.
Cuadro 1.1	Especies De Gramíneas Utilizadas Así Como El Lugar De Donde Se Obtuvieron.	41
Cuadro 2.1	Composición Porcentual Del Producto Comercial Biozyme Pp.	44
Cuadro 2.2	Composición Porcentual Del Producto Comercial Biozyme TS.	44
Cuadro 3.1	Concentrado De Resultados Finales Del Efecto De Productos Biorreguladores Coadyudantes Del % De Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula Y Longitud De Radícula En Zacate Buffel Bajo Condiciones De Invernadero.	50
Cuadro 3.2	Niveles De Significancia (0.01) De % Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula Y Longitud De Radícula En Semillas De Zacate Buffel (<i>Cenchrus Ciliaris</i> L.).	51
Grafico 3.3	Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Germinación En Zacate Buffel Bajo Condiciones De Invernadero.	52
Grafico 3.4	Gráficos Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes Del Índice De Velocidad De Germinación En Zacate Buffel Bajo Condiciones De Invernadero.	53
Grafico 3.5	Gráfico Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Longitud De Plúmula En Zacate Buffel Bajo Condiciones De Invernadero.	54
Grafico 3.6	Gráfico Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Longitud De Radícula En Zacate Buffel Bajo Condiciones De Invernadero.	55

Cuadro 4.1	Concentrado De Resultados Finales Del Efecto De Productos Biorreguladores Coadyudantes Del % De Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula Y Longitud De Radícula En Zacate Klein Bajo Condiciones De Invernadero.	56
Cuadro 4.2	Niveles De Significancia (0.01) De % Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula Y Longitud De Radícula En Semillas De Zacate Klein (<i>Panicum Coloratum</i> L.).	57
Grafico 4.3	Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Germinación En Zacate Klein Bajo Condiciones De Invernadero.	58
Grafico 4.4	Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes Del Índice De Velocidad De Germinación En Zacate Klein Bajo Condiciones De Invernadero.	59
Grafico 4.5	Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Longitud De Plúmula En Zacate Klein Bajo Condiciones De Invernadero.	60
Grafico 4.6	Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Longitud De Radícula En Zacate Klein Bajo Condiciones De Invernadero.	61
Cuadro 5.1	Concentrado De Resultados Finales Del Efecto De Productos Biorreguladores Coadyudantes Del % De Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula Y Longitud De Radícula En Zacate Rhodes Bajo Condiciones De Invernadero.	62
Cuadro 5.2	Niveles De Significancia (0.01) De % Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula Y Longitud De Radícula En Semillas De Zacate Rhodes (<i>Chloris Gayana</i> L.).	63
Grafico 5.3	Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Germinación En Zacate Rhodes Bajo Condiciones De Invernadero.	64

Grafico 5.4	Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes Del Índice De Velocidad De Germinación En Zacate Rhodes Bajo Condiciones De Invernadero.	65
Grafico 5.5	Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Longitud De Plúmula En Zacate Rhodes Bajo Condiciones De Invernadero.	66
Grafico 5.6	Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Longitud De Radícula En Zacate Rhodes Bajo Condiciones De Invernadero.	66
Cuadro 6.1	Análisis De Varianza De Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula Y Longitud De Radícula En Semilla De Zacate Buffel (<i>Cenchrus Ciliaris</i> L.).	78
Cuadro 6.2	Análisis De Varianza De Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula Y Longitud De Radícula En Semilla De Zacate Klein (<i>Panicum Coloratum</i> L.).	79
Cuadro 6.3	Análisis De Varianza De Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula Y Longitud De Radícula En Semilla De Zacate Rhodes (<i>Chloris Gayana</i> L.).	80

RESUMEN.

El presente trabajo de investigación se realizó en el laboratorio de calidad de semillas del Centro de Capacitación y Desarrollo de Tecnología de Semillas y en los invernaderos de la propia universidad. Los objetivos fueron el de incrementar en un 20% la germinación de las diferentes semillas de especies forrajeras mediante la aplicación de productos coadyuvantes a esta siendo el material de estudio semillas de Zacate Buffel (*Cenchrus ciliaris* L.), Zacate Klein (*Panicum coloratum* L.) y Zacate Rhodes (*Chloris gayana* L.). El experimento se realizó mediante un diseño de bloques completos al azar de 10 tratamientos con 4 repeticiones. Las variables a evaluar fueron el % de Germinación, Índice de Velocidad, Longitud de Plúmula y Longitud de Radícula, para cada una de las especies. Donde se observó para todas las especies estudiadas que en lo correspondiente a germinación, el tratamiento 6 en el cual se utilizó **GBM – 44** fue el que obtuvo los mejores resultados. Por otra parte la combinación de GMB – 44 y Temperaturas alternas de 3⁰ C y 35⁰ C por 24 horas, siempre estuvo en segundo lugar, manifestándose en tercer sitio la aplicación de Biozyme pp. asociado a temperaturas alternas de 3⁰ C y 35⁰ C por 24 horas. Para el caso del parámetro Índice de Velocidad de Germinación (I.V.G.) los tratamientos GBM – 44, GBM – 44 y temperaturas alternas de 3⁰ C y 35⁰ C por 24 horas. Estuvieron siempre en primero y segundo sitio respectivamente, seguido por el tratamiento 1 (Solo limpieza) y 2 temperaturas alternas de 3⁰ C y 35⁰ C. Para todas las especies estudiadas. Para el caso del parámetro de Longitud de Plúmula (L.P.) el tratamiento 10, Combinación de Temperaturas alternas con el producto GBM – 44, obtuvo el mejor resultado seguido del tratamiento 8 aplicación de temperaturas alternas con la Combinación del producto Biozyme PP. En lo que corresponde al parámetro Longitud de radícula (L.R.) los tratamientos 6,8,9 y 10 tuvieron los mejores resultados para cada una de las especies estudiadas.

ABSTRACT.

The present study was accomplished in the Training and Development Center of Seeds Technology and in the greenhouses of the Universidad Autónoma Agraria "Antonio Narro". The objective was to increase 20 % the germination of some forage seeds with the application of chemical products and temperatures. The species of the seeds were Buffel grass (*Cenchrus ciliaris* L.) Klein grass (*Panicum coloratum* L.) and Rhodes grass (*Chloris gayana* L.). Under a Sadistic design Plots design with arrangement in thoroughly at random with 10 treatments and 4 repetitions. The evaluated variables were: Capacity of Germination (%G.), Index of Germination Speed (I. V. G.), Length of Plumula (L. P.) and Length of Radicula (L.R.), for every species. For all the species the treatment 6 (GBM-044) was the best in the capacity of germination. In second place the combination of GBM-044 with temperatures from 3°C and 35 °C for 24 hours, and in third place the application of Biozyme pp. with temperatures from 3°C and 35°C for 24 hours. In the case of Index of Germination Speed the best result was the application of GBM-044 and the application of GBM-044 with temperatures, following the treatment 1 (Cleaning Only) and treatment 2 only temperatures. For all the studied species. For Length of Plumula the treatment 10 (GBM-044 with Temperatures) got the best result following the treatment 8, application of temperatures with the application of Biozyme pp. finally for the case of length of Radicula the treatments 6, 8, 9 and 10 were the best for each of the studied species.

INTRODUCCION

Actualmente en nuestro país, la producción de semillas de especies forrajeras se hace en forma empírica, utilizando las praderas para producir semilla como una actividad secundaria o tratando de producirla en zonas marginales o no utilizables por el ganado, como bordes de carreteras y canales.

En México normalmente se produce semillas forrajeras de las praderas que han sido utilizadas por el ganado, lo cual trae como consecuencia producciones muy bajas y una deficiente calidad fisiológica, manifestándose esta en una baja germinación, y vigor además de una pureza física deficiente, y un porcentaje muy alto de la latencia, lo que obliga a los productores a almacenar la semilla por períodos muy prolongados, con los consiguientes riesgos y gastos financieros lo que ocasiona retrasos en el establecimiento de praderas, debido a una población muy pobre.

ANTECEDENTES

Uno de los mayores riesgos en el establecimiento de praderas, es la utilización de semillas que no tienen capacidad para producir una planta normal. Con la finalidad de minimizar este riesgo, se han desarrollado técnicas de ensayo de semillas para valorar la calidad respecto a este atributo antes de proceder a su siembra.

El análisis de la calidad de las semillas para el establecimiento de las praderas₁ tiene principalmente una consecuencia económica; ya que las semillas de mala calidad son siempre una mala inversión y a largo plazo, pueden resultar mucho más caras que aquellas de precio elevado, de pureza y germinación conocidas.

Otra razón importante, para determinar la calidad de las semillas es de tipo técnico y se relaciona con el éxito del establecimiento de las praderas. Las consecuencias de comprarla de baja calidad son negativas, no sólo es dinero lo que se pierde también es tiempo y esfuerzo, debido a que se puede afectar la programación de las actividades del establecimiento (Junco, 1979).

La fisiología de la germinación ha sido estudiada por varios autores quienes consideran que diversos factores físicos y químicos son los responsables de la variación en la germinación de las semillas.

Donde los tegumentos o envolturas impermeables y duras son factores físicos o externos que impiden la entrada de oxígeno, temperatura y luz para el crecimiento del embrión, mientras que sustancias químicas o inorgánicas localizadas en las envolturas externas o rodeando al embrión, bloquean el crecimiento de la plántulas

JUSTIFICACIÓN

El presente proyecto corresponde a una línea de investigación previamente aprobada denominada producción especies forrajeras y la importancia de este proyecto es justamente complementar todos los aspectos relativos a la calidad fisiológica de las semillas forrajeras.

Por lo que es una propuesta altamente complementaria en virtud de que en proyectos anteriores se han manejado algunas técnicas y productos coadyuvantes de la germinación, para tal efecto en el presente proyecto se pretende estudiar diferentes productos coadyuvantes de la germinación y que servirán de base.

Para que en lo futuro todo aquel productor que pretenda establecer praderas con algunas de las especies aquí estudiadas esté en condiciones de conocer cual es el mejor producto y más económico para que el establecimiento de su pradera sea uniforme y por lo tanto pueda ser utilizado en el futuro ya sea para producir semilla o bien para obtener una mejor producción en cuanto carne, o

leche según sea el caso.

En consecuencia y dada la ayuda que el gobierno federal esta ofreciendo a los productores mediante el Programa de Alianza para el Campo y se verán en virtud de específicamente con el anexo.

Establecimiento de Praderas, estos beneficiados con los productos obtenidos de esta investigación, que se esta trabajando con especies para las diferentes regiones.

OBJETIVO GENERAL

Incrementar en un 20% la germinación de las diferentes semillas de especies forrajeras mediante aplicación de productos coadyuvantes a está

OBJETIVO ESPECIFICO

Determinar el efecto de la aplicación y dosis de diferentes productos sobre la germinación de estas.

HIPOTESIS

Al menos uno de los tratamientos aquí estudiados, estimularan la germinación de las diferentes especies y por ende eliminara la latencia.

REVISIÓN DE LITERATURA

Importancia de las Gramíneas

La familia de las gramíneas es de las mas grandes dentro de las plantas vasculares encontradas sobre la superficie de la tierra, cuenta con un número estimado de 600 géneros y 7500 especies en todo el mundo.

Además de ser una de las mas grandes, las gramíneas juegan un papel muy importante en la alimentación del hombre y los animales, incluso, se dice que las gramíneas alimentan al mundo (Lebgue y Valerio, 1986).

Concepto De Semilla.

Botánicamente una semilla es un óvulo maduro contenido dentro del ovario maduro o fruto; esta compuesta por tres partes básicas que son: el embrión, los tejidos de reserva y la testa o cubierta de la semilla.

El embrión se desarrolla del huevo fertilizado, el cual, es formado por la unión del huevo del saco embrionario con el esperma del tubo polínico. La planta rudimentaria o embrión difiere grandemente en apariencia en diferentes semillas; dichas diferencias son en cuanto a forma y desarrollo de su partes, sin embargo

con pocas excepciones los embriones están compuestos de los mismos órganos, los cuales, en la mayoría de la semilla son: plúmula o brote rudimentario, cotiledones que puede haber uno o dos, el hipocotilo, que es la parte que esta entre los cotiledones y la terminación superior de la yema o brote rudimentario, y la radícula o raíz rudimentaria. La plúmula, el hipocotilo y la radícula forman el eje del embrión.

Las cubiertas de la semilla se desarrollan del integumento o integumentos del óvulo. En gramíneas, la cubierta externa del grano se desarrolla del ovario y las membranas internas son en realidad las cubiertas de la semilla.

Moreno (1984) define como semilla a toda clase de grano, fruto y estructura mas compleja que se emplee en las siembras agrícolas. Por su parte Ferguson (1990) comenta que las semillas forrajeras son las espiguillas con lema y palea incluyendo una carióspside.

Metcalf (1976); Marroquin et al. (1981) y Felfoldi (1983) coinciden en definir a las semillas forrajeras como las espiguillas con lema y palea incluyendo una carióspside (*Panicum coloratum* y *Chloris gayana*); flósculos bisexuales con lema y palea, sin aristas, que contengan carióspside (*Cenchrus ciliaris* y *Dichanthium aristatum*); flósculos bisexuales inferiores sin arista, con carióspside y sin los flósculos masculinos estériles (*Andropogon gayanus*).

Potts (1977) menciona tres funciones fundamentales de la semilla, la primera que es portadora de las características genéticas inherentes de generación a generación esencialmente sin cambio alguno; la segunda, la semilla funciona como un sistema eficaz de almacenaje para una planta viva y tercera, que cierra el ciclo de la reproducción de especies.

La Calidad De Las Semillas.

Según el Centro Internacional de Agricultura Tropical (CIAT, 1991) la calidad de las semillas es el conjunto de cualidades genéticas, fisiológicas, sanitarias y físicas, que dan su capacidad para dar origen a plantas productivas.

Por su parte Thomson (1979) menciona que los principales parámetros que determinan la calidad de la semilla son la pureza física, la calidad genética, el poder germinativo y vigor, la latencia, la homogeneidad del lote, el estado fitosanitario y el contenido de humedad.

Calidad Genética.

Las calidades genéticas representan el primer componente de calidad de la semilla; determinan en gran medida su capacidad para producir plantas con las mismas bondades genéticas a través del tiempo.

Calidad Física.

La pureza física nos indica el grado de contaminación que hay en un lote de semilla. El peso de la semilla es también un indicador de calidad ya que el tamaño y peso de las semillas influyen en el vigor.

El contenido de humedad juega un papel importante en la conservación de la semilla, ya que un alto porcentaje afecta la condición fisiológica.

Andrews et al. (1997) menciona que la semilla puede alcanzar una calificación de calidad determinada de acuerdo a su pureza, germinación, apariencia, uniformidad, contaminación de semillas de malezas, insectos, materia inerte, asociación con enfermedades, daño mecánico, grado de deterioro, estado de madurez, etc.

Según Humphreys (1980) la calidad de las semillas en una muestra se define por las de germinar y proporción de semillas capaces de germinar y formar nuevas plantas, además de semillas de otras especies, material muerto, semillas rotas, tierra, piedras, insectos y residuos vegetales incluidos como impurezas.

El objetivo de un análisis de semilla es medir la condición física y fisiológica de las mismas mediante pruebas de laboratorio (Ferguson, 1990).

Bogdan (1997) menciona que en los pastos, la semilla botánica no puede ser separada del fruto, ya que es un cuerpo desarrollado a partir del ovario el cual contiene solo un óvulo y las paredes del ovario o fruto (pericarpio) se fusionan con el óvulo desde las primeras etapas del desarrollo y cuando maduran forman un cuerpo denominado cariósido o grano.

Jiménez (1990) menciona que uno de los criterios mas simples para analizar la calidad de la semilla es el reconocimiento de la presencia de grano, mediante el frotado manual de la semilla cosechada, el cual es fácilmente aplicado en *Festuca arundinacea*, *Eragrostis curvula*, *Cenchrus ciliaris*, *Bouteloua gracilis* y *B. Curtipendula*.

Calidad Fisiológica.

El resultado tangible de la calidad fisiológica esta en la capacidad de la semilla para germinar, emerger y dar origen a plantas uniformes y vigorosas. El CIAT (1991) confirma que una buena calidad fisiológica implica integridad de

estructuras y procesos fisiológicos que le permiten a la semilla mantenerse no solo viva, sino con alto índice de vitalidad.

Germinación De Las Semillas

Según Febles (1975) la germinación en las plantas superiores, es el conjunto de eventos que llevan a la semilla, con bajo contenido de agua y poca actividad, a mostrar un aumento marcado de la actividad metabólica en general y a iniciar la formación de la plántula a partir del embrión.

Pelag (1971) señala que es el cambio de la condición latente o de descanso aparente, a un estado de metabolismo activo y de crecimiento, cuyo producto desde el punto de vista fisiológico, es la ruptura de las cubiertas seminales y las salida de algunas partes del embrión, lo que sucede bajo condiciones de humedad y en temperatura no restrictiva.

Humhreys (1980) dice que la germinación de las semillas se mide en porcentaje y se refiere a la proporción de semillas puras que germinan, en un lapso de tiempo determinado bajo condiciones estándar de laboratorio. Y continua señalando que desde el punto de vista de calidad de las semilla, esta se define por la proporción de semillas en una muestra, capaces de germinar y formar nuevas plantas y por la proporción de semillas de otras especies, material muerto, semillas rotas, tierra, piedras, insectos y residuos vegetales incluidos como impurezas.

Por su parte Ede (1970) confirma que la germinación depende del estado de la semilla al momento de la cosecha ya que puede tener la presencia o ausencia de latencia, sin embargo, el manejo posterior, como las condiciones del secado y almacenamiento tienen gran importancia.

Autores tales como Miller (1938); Merino et al. (1969) , Rojas y Ramírez (1987) señalan que diversos factores, químicos y físicos son los responsables de la variación en la germinación de las semillas. Los tegumentos o envolturas impermeables y duras constituyen factores físicos que impiden la entrada de oxígeno, temperatura y luz para el crecimiento del embrión, mientras que, sustancias químicas inorgánicas localizadas en las envolturas externas que rodean el embrión, bloquean el crecimiento de la plántula.

Miller (1938); Van Overbeck (1970); Copeland y McDonald (1985) y Phill Sevilla (1987), mencionan que la germinación se inicia con la imbibición de agua por la semilla, aumentando la respiración del embrión y las necesidades de oxígeno, lo cual activa las enzimas hidrolíticas que descomponen los alimentos insolubles en compuestos sencillos como azúcares, aminoácidos y ácidos grasos.

A continuación mencionan que durante la germinación el metabolismo se incrementa, el embrión reanuda su crecimiento activo, las cubiertas de la semilla se rompen y emerge la plántula. En consecuencia las enzimas específicas y las

proteínas estructurales disponibles en un periodo determinado, constituyen la base para el crecimiento diferencial y el desarrollo.

Hartman y Dale (1982) mencionan tres estadios en el proceso de germinación que son:

- a) La semilla seca absorbe aguas con lo que el contenido de humedad aumenta y se estabiliza.

Por otra parte continua mencionando que los componentes del sistema para sintetizar proteínas de las células se activan, permitiendo la continuación de esta actividad; las enzimas producidas controlan las actividades metabólicas de la célula.

- b) El segundo estadio implica digestión y traslocación. Por la síntesis aparecen enzimas que empiezan a digerir materiales de reserva para transformarlos en compuestos mas sencillos.

Estos compuestos son traslocados a los puntos de crecimiento del eje embrionario para usarse en el crecimiento y formación de nuevas partes de la planta.

- c) En el tercer estadio existe la división celular en los puntos de crecimiento separados del eje embrionario, seguida de la expansión de las estructuras de la plántula.

Thomson (1979) comenta que para el tecnólogo en semillas la capacidad germinativa es el mayor indicador del funcionamiento de la semilla en campo; es por esto que el objetivo de las pruebas de germinación es obtener información referente a la capacidad de la semilla para dar origen a plántulas normales, indicando así la ausencia de latencia.

Según la International Seed Testing Association (ISTA, 1985), el ensayo de germinación incluye la determinación de plántulas normales, anormales y semillas latentes. Las plántulas normales deberán presentar un sistema radicular bien desarrollado, plúmulas intactas con una hoja verde bien desarrollada dentro o emergiendo de coleoptilo.

Mientras que las plántulas anormales son las que presentan defectos en las características anteriormente descritas.

Por ultimo las semillas latentes son las que permanecen intactas al final de la prueba de germinación sin presentar síntomas de muerte.

Definición Y Tipos De Latencia.

Low (1985) dice que la latencia es un mecanismo natural que las plantas utilizan para diseminarse en el tiempo y espacio. Este mecanismo contribuye a la

sobrevivencia natural de las especies, sin embargo, en la agricultura moderna representa un problema.

Por su parte Camacho (1994) comenta que el concepto de latencia no es claro aunque comúnmente se define como un estado en el cual una semilla viable disminuye su germinación bajo condiciones favorables de humedad, temperatura y oxígeno.

Según Valdéz (1998b) la diferencia entre porcentaje de semilla viable y de semillas germinadas representa una medida del grado de latencia de un lote de semillas. En general a menor latencia mayor germinación.

Valdéz (1998b) comenta que es importante mencionar que no todas las especies de semilla germinan fácilmente ya que algunas presentan ciertos mecanismos que les impiden hacerlo, estas semillas se conocen como latentes o durmientes, y para germinar requieren de un manejo especial.

Son diversos los mecanismos biológicos internos de control de la germinación en la semilla que producen latencia; para esto, se han desarrollado varias clasificaciones que tratan de explicar los mecanismos responsables de este problema.

Por ejemplo, Crocker (1916) describe siete tipos de latencia en semillas que son: inmadurez del embrión, impermeabilidad de la cubierta al agua, restricción mecánica al crecimiento del embrión, impermeabilidad de la cubierta al

oxígeno, latencia endógena del embrión, combinación de tipos de latencia y latencia secundaria.

Copeland y McDonald (1985) la clasifican en latencia primaria y secundaria; mencionan que la latencia primaria generalmente se refiere a la dureza de la cubierta de la semilla, impermeabilidad a gases y agua, y presencia de inhibidores; en cuanto a latencia secundaria, esta se presenta espontáneamente en algunas especies debido a cambios fisiológicos y bioquímicos.

Algunas veces se induce si se proporciona a la semilla todas las condiciones, excepto una, por ej. Si no se le suministra luz a especies que lo requieren, aunque las otras condiciones le sean adecuadas.

En las especies forrajeras, las temperaturas demasiado altas o muy bajas inducen latencia secundaria igual que la baja presión de oxígeno y la alta presión de bióxido de carbono (Bernal, 1981).

Low (1985), explica cinco tipos de latencia que son:

Embrión Rudimentario.- En este caso el embrión no ha completado su desarrollo cuando la semilla es desprendida de la planta. Este tipo de latencia ocurre en las orquídeas y algunas malvaceas, las cuales producen bayas que cuando maduran aun contienen embriones inmaduros que no germinan inmediatamente; ejemplos de este tipo son: *Lles opaca* y *Heracleum sphondylium*,

los cuales, son embriones rudimentarios, por lo que la germinación se ve retrasada hasta la diferenciación completa de los tejidos (Villiers, 1974).

Testa Impermeable.- Esta característica produce un tipo especial de latencia inducido por la incapacidad de la semilla para embeber agua debido a la presencia de una cubierta impermeable. Esta condición se conoce como semilla dura y se presenta generalmente en las leguminosas (fabáceas), con casos aislados en las malváceas rosáceas y algunas familias de árboles. En este caso el embrión no está latente.

Las semillas duras tienen ventajas debido a que pueden retener un contenido de humedad muy bajo aun en condiciones muy húmedas.

Considerando que la capacidad de almacenamiento de una semilla está directamente relacionada con su contenido de humedad, las características de las semillas duras les permite sobrevivir por periodos muy largos aun bajo condiciones ambientales normales.

Testa Dura.- Es la restricción física que impide la expansión del embrión, ya sea por: a) la lemma y la palea, en gramíneas como *Brachiaria spp.*, o b) la cubierta de la semilla como el coco, enebro y avellana, en los cuales puede haber ocurrido la imbibición pero fue insuficiente y no puede ejercer presión suficiente para atravesar la testa. En estos casos se requiere de un periodo de maduración después de la cosecha para disminuir la latencia.

Presencia de Inhibidores de la Germinación.- Algunos químicos presentes en la testa de las semilla o en las estructuras que la rodean puede interferir con el procesó de germinación. También la semilla en el campo puede tener contacto con químicos exudados por las raíces de otras plantas.

Copeland (1976) menciona que los factores mas importantes que afectan la germinación de las semillas de especies forrajeras, son los inhibidores propios del embrión o de las estructuras que lo rodean.

Otros Tipos de Latencia.- La luz y la difusión de los gases también son otros factores importantes; algunas semillas requieren luz para germinar, mientras que otras no germinan en su presencia. También la disponibilidad de oxígeno para los procesos de respiración puede afectar la germinación.

Algunas especies rompen el estado inicial de latencia para retornar a una condición de latencia secundaria; esto es ocasionado generalmente por un mecanismos diferente al responsable de la latencia inicial y en algunos casos se requiere otro tratamiento para romper este nuevo estado de latencia.

Otros autores (Bradbeer, 1988; Ramírez et al., 1988 y Hartman et al., 1990) clasifican la latencia de acuerdo a los mecanismos que la ocasionan como son:

Semillas impermeables al agua.- En este caso, las capas exteriores de la semilla impiden la penetración del agua, debido posiblemente a la presencia de sustancias hidrofóbicas en la cubierta, esta semilla se conoce como semilla dura (no inbiben cuando están dentro del agua).

Esto es característico de las leguminosas forrajeras tropicales, malezas y arbustos. En este caso el embrión no se encuentra latente.

La impermeabilidad no necesariamente está en la testa, se puede encontrar en el pericarpio, perispermo y endospermo y en otras estructuras reguladoras del intercambio de humedad, como el hilium.

Semillas Impermeables al aire.- Es la imposibilidad de las capas extraembrionarias para el intercambio gaseoso. En zacates y otras gramíneas, las membranas del pericarpio, cubierta y paredes celulares restringen el intercambio de oxígeno, evitando así la germinación. En este caso el embrión no se encuentra latente.

Latencia Mecánica.- En las semillas que la presentan, las cubiertas son demasiado gruesas o fuertes que impiden la expansión del embrión durante el proceso germinativo, aquí la semilla puede permitir el acceso al agua, sin embargo, la germinación no llega a ocurrir, así como el intercambio de oxígeno. Este tipo es menos frecuente.

Latencia Morfológica.- La que puede ser por embrión rudimentario o por embrión inmaduro. En el primer caso, es apenas un preembrión, muy pequeño y no presenta estructuras bien definidas. Puede ser ocasionado por inhibidores en el endospermo, como consiguiente, no hay diferenciación y desarrollo suficiente. En el segundo caso, el embrión es más grande que el anterior, pero no ha madurado lo suficiente, de tal forma que no llena completamente la cavidad de la semilla.

Semilla fotoblastica.- Son las que requieren condiciones especiales de intensidad, duración y calidad de luz para germinar, y que cuando no se les proporciona, la germinación es impedida.

Latencia del Embrión.- Puede estar ubicada total o únicamente en algunas partes de el, por ejemplo, hipocotilo y radícula, y puede ser ocasionada por inhibidores químicos. Este tipo de latencia se encuentra generalmente en árboles de clima frío y plantas ornamentales; también existe en zonas templadas, en donde en forma natural, las especies inviernan y germinan en primavera. Esto no es del todo claro, parece ser que las bajas temperaturas promueven la formación de giberelinas, indispensables en la germinación.

Combinación de dos o mas Mecanismos.- En este caso la latencia puede ser de la cubierta o del embrión (o alguna parte de él); el tratamiento en este caso debe considerar primero inhibir la impermeabilidad y después promover al embrión mediante la estratificación. Este tipo se presenta en áreas con inviernos fríos principalmente en árboles y arbustos.

Tratamientos Para Romper Latencia.

Hay especies donde se ha podido lograr germinar sus semillas latentes, pero existen otras en las que se desconoce la manera de lograrlo, por otra parte se ignoran los mecanismos que convierten a las semillas en latentes (Valdés, 1998b).

El éxito de todos los métodos empleados para romper la latencia en las semillas depende de algunas alteraciones en la integridad física de la cubierta de las mismas, o bien, de la eliminación de barreras que provoquen la producción de inhibidores de la germinación y eviten la hidratación y crecimiento del embrión, ya sea en forma física (con el uso de temperaturas o escarificación) o bien en forma química (con promotores de la germinación).

Los tratamientos empleados comúnmente para romper la latencia en semillas son:

Escarificación mecánica.- La semilla de muchas gramíneas contiene una cariopsis bien recubierta por glumas fuertes, la plúmula y la radícula pueden emerger solo si logran separar la lemma y la palea; entonces, debido a que dichas glumas están muy ajustadas se detiene la expansión de la plúmula y de la radícula.

La escarificación mecánica se usa en semillas duras o impermeables, con el objeto de alterar la integridad física del pericarpio o cubierta. Esto permite la absorción de agua y oxígeno, eliminando así mismo la restricción mecánica. El método consiste en frotar las semillas en superficies abrasivas o bien golpearlas. El tiempo de escarificación es variable para cada especie ya que depende del grosor y resistencia de la cubierta, sin embargo, el exceso puede dañar la semilla reduciendo el poder germinativo.

Khan (1977) dice que con la escarificación mecánica puede haber otros cambios en la semilla, como por ejemplo, el incremento de la sensibilidad a la luz y temperatura, asimismo, la permeabilidad a gases, los cuales pueden favorecer el metabolismo y por consecuencia la germinación.

Escarificación Química.- La escarificación química se usa para tratamiento de semillas duras; este consiste en la aplicación de sustancias químicas, para provocar la permeabilidad de la cubierta y favorecer la entrada de agua y oxígeno al embrión, generalmente se usa ácido sulfúrico.

En este caso la semilla se remoja en una solución concentrada de ácido sulfúrico por periodos de tiempo que varia para cada especie; en gramíneas forrajeras el ácido disuelve la lemma y la palea del cariósido y agrieta, debilita y adelgaza los tegumentos aumentando la permeabilidad. Es importante conocer el tiempo optimo de escarificación para cada especie, para evitar provocar daños al embrión.

Actualmente, además del ácido se han usado enzimas como celulasa y pectinasa, las cuales alterna la cubierta y permeabilizan la semilla. El alcohol y la acetona se han utilizado para disolver componentes insolubles en agua.

Ramos y Romero (1976) mencionan que si se desea acortar el tiempo de reposo de la semilla de zacate *Brachiaria decumbens*, la escarificación química con ácido sulfúrico por 2.5 a 10 minutos de contacto, disminuye significativamente ($P > 0.05$) el tiempo de latencia manteniendo este efecto hasta por cuatro meses.

La escarificación con agua es también una de las técnicas mas ampliamente usadas, consiste en sumergir la semilla en agua durante cierto tiempo, para acelerar el proceso de imbibición o para mejorar las características de la cubierta.

Este método también puede lixiviar inhibidores químicos de la germinación. El agua puede ser caliente o a temperatura ambiente, generalmente es utilizada

en especies cuya semilla presenta impermeabilidad de la cubierta, pero además solo es aplicable a semillas que toleran el agua caliente sin sufrir daños en el embrión, como las leguminosas. El agua a punto de ebullición se usa en leguminosas forrajeras con testa dura.

Mott y McKean (1979) trataron semilla de leguminosas tropicales (*Stylosanthes humilis*, *S viscosa*, *S scabra* y *S hamata*) con agua caliente a diferente temperatura y encontraron que la mejor respuesta se obtuvo con el agua a 85° C por 1 a 2 horas seguido de enfriamiento a temperatura ambiente. Rodríguez et al. (1983) al trabajar con *Leucaena leucocephala* encontraron que la mejor respuesta al tratamiento con agua caliente se obtuvo cuando la semilla permaneció inmersa por 5 minutos en agua a 60 °C.

Tratamiento con Promotores de Germinación.- Los promotores de germinación mas comúnmente usados son compuestos como: el ácido giberelico, ácido absicico, citocininas, etileno, hipoclorito de sodio, nitrato de potasio y cloroformo.

El ácido giberelico es una hormona vegetal recomendada por la ISTA (1985) para romper latencia fisiológica ocasionada por requerimientos de luz y temperatura. Este actúa en la inducción de enzimas de los cromosomas y activa enzimas que actúan en la movilización de las reservas. El ácido absicico contrarresta el efecto de las giberelinas; se considera como uno de los principales inhibidores endógenos siendo el responsable de la presencia de

latencia en algunas semillas como *Onopodorum nervosum* (Pérez-García y Durán, 1990). Las citocininas, cuyos productos comerciales son la benciladenina, cinetina, tiourea y difenilurea, contrarrestan el ácido absicico dejando funcionar las giberelinas.

El producto comercial Biozyme pp. (Cuadro 2.4) es un estimulante de la germinación elaborado con extractos de origen vegetal, los cuales son utilizados como fuentes naturales de citoquininas, auxinas y enzimas, que promueven una mayor velocidad de germinación, mejor desarrollo del sistema radicular y del talluelo (Rosenstein, 1999).

Según Le Page (1990) las giberelinas son indispensables para la germinación, puesto que su aplicación rompe la latencia de semillas al inducir su síntesis, o un cambio en su comportamiento, o en la insensibilidad de los tejidos permitiendo el crecimiento y desarrollo del embrión.

El etileno es de origen natural y promueve la germinación. El nitrato de potasio, se usa por lo general en zacates de clima templado aunque no se conoce bien su mecanismo de acción.

Ludwing (1971) mejoro la germinación de semilla de *Panicum maximun* recién cosechada cuando le aplicó ácido giberelico, al igual que Don (1979) que aplicó este ácido a semilla de cebada y mejoro la germinación; encontró que la respuesta de la semilla a este tratamiento depende del nivel del compuesto en la

muestra que para este caso varió de 0.1 a 25 g de ácido giberelico por litro de acetona.

Otro regulador de crecimiento utilizado comúnmente es el nitrato de potasio, respecto a este compuesto Strickland et al. (1976) encontraron que la escarificación con nitrato de potasio a semilla de especies de *Digitaria* puede triplicar la germinación, sin embargo mencionan que este ácido puede ser dañino para algunas de estas especies.

Tratamiento con Temperaturas.- Dentro de las gramíneas forrajeras existen especies en las cuales la germinación ocurre solamente bajo ciertas temperaturas, e incluso, en la mayoría de los casos, en temperaturas alternas resultan mejores germinaciones que en temperaturas constantes.

El almacenamiento a bajas temperaturas (0 a 10 °C) o el enfriamiento de semillas embebidas durante días o meses, puede romper la latencia en algunos casos. Para el caso de el centeno y la avena, por ejemplo, es necesario enfriar a 5 °C durante cinco días.

Altas temperaturas de almacenamiento o secamiento (40 – 50 °C) durante varios días o semanas rompe la latencia de las semillas. No se sabe aun si la respuesta de la semilla se debe a la perdida de humedad o a la exposición a la alta temperatura.

Herrera (1995) trabajando con *Buffel*, *Rodhes* y *Pretoria 90*, reporto cambios en la semilla como respuesta a temperaturas alternas, a varios tiempos de almacenamiento después de la cosecha, siendo favorable después de un mes.

Johnston y Harty (1981) demostró que la semilla *Panicum maximun* tuvo mejor germinación con temperaturas alternas de 15/35 °C. Bilbao y Matías (1979) recomiendan tratar la semilla de zacate *Buffel* con temperaturas alternas de 3 °C por 24 a 36 horas y 30 a 37 °C por 24 horas, ya que fue el tratamiento con que se tuvo mejor porcentaje de germinación en esta especie.

Diversas investigaciones se han llevado a cabo para evaluar distintos métodos para romper la latencia en semillas forrajeras; por ejemplo, Rai et al. (1996) en un experimento con semilla de trébol blanco (*Trifolium repens*), encontraron que el almacenamiento por seis meses no afecto el nivel de latencia, y que con la escarificación mecánica aumento un 75 por ciento de la germinación.

Según el Instituto Nacional de Investigaciones Forestales, Agrícolas y Pecuarias (INIFAP, 1989) la utilización de estimulantes contribuye a mejorar la calidad de las semillas ya que beneficia la velocidad, uniformidad de germinación y emergencia, asegurando una mayor densidad de plantas de mejor vigor, permitiendo la tolerancia a condiciones ambientales adversas e influyendo además el crecimiento de la planta adulta.

Manjarrez (1996) trabajando con semilla de *Brachiaria brizantha*, *Adropogon gayanus* y *Cenchurus ciliare*, reportó que el aplicar en la primera especie la escarificación mecánica combinada con ácido giberelico por 30 minutos rompió la latencia.

Ludwing (1971) aplicó ácido giberelico a semilla de *Panicum maximum* recién cosechada, y encontró que este tratamiento rompió la latencia, sin afectar el desarrollo del embrión. También, Don (1979) utilizó ácido giberelico en dos variedades de cebada y obtuvo resultados favorables al estimular la germinación.

Las giberelinas son indispensables para la germinación, puesto que su aplicación rompe la latencia de semillas al inducir su síntesis, o un cambio en su comportamiento (Le Page, 1990) Pérez-García y Durán (1990) evaluaron el efecto de la aplicación de varias concentraciones de ácido giberelico sobre la germinación de *Onopodium nervosum*, el ácido giberelico promovió claramente la germinación en dos poblaciones estudiadas a 25 °C en oscuridad.

Harty y Butler (1975) trabajaron con *Panicum maximum* y encontraron cambios aparentes en la semilla como respuesta a temperaturas alternas a varios tiempos después de la cosecha. También Bilbao y Matías (1979) trabajaron con semilla de zacate *Buffel* con temperaturas alternas y encontraron que el efecto se mantiene en la semilla hasta los cuatro meses de almacenamiento.

Por su parte Cordero y Oliveros (1983) realizaron un ensayo para determinar la temperatura optima de germinación en *Andropogon gayanus*, y encontraron que las semillas sin glumas, junto con las tratadas con temperaturas 20, 30 y 35 °C, tuvieron mejores valores de germinación.

También Plumen (1943) trabajando con semillas de 12 gramíneas que sometió a 14, 21 y 30 °C durante seis horas y 20 °C durante 18 horas encontró que la germinación a los 14 días de siembra fue de 98 por ciento.

Zhao et al. (1995) trabajaron con semilla de *Festuca rubra* la cual fue sometida a temperaturas de 15, 20, 25 y 30 °C constantes y a temperaturas alternas de 15/25 °C, 20/30 °C, en presencia de luz; una muestra de semilla fue tratada previamente con solución de nitrato de potasio al dos por ciento (KNO_3) y almacenadas a 5 °C por siete días. Encontraron que el rango de temperatura de 15 a 30 °C es adecuado para la germinación de la semilla de *F. rubra*, y que el tratamiento con KNO_3 al 2 por ciento mas 5 °C por siete días aumento la germinación de 91 a 94 por ciento; el tratamiento con KNO_3 únicamente, mejoró la germinación de 86 a 93 por ciento.

Fresnillo et al. (1994) sometieron semillas de *Medicago minima* y *Erodium cicutarium* a temperaturas constantes y temperaturas alternas de 10 y 30 °C, escarificación química y mecánica y agua caliente. Encontraron que la temperatura no afecto el nivel de latencia y la inmersión en agua caliente por dos

minutos incremento el porcentaje de germinación de *M. minima* en 50.4 por ciento, pero no se afectó el porcentaje de germinación en *E. cicutarium*.

La germinación en ambas especies se incrementó en 64 y 62 por ciento respectivamente con la escarificación mecánica (con lija) y en 87 y 84 por ciento respectivamente con la escarificación química (con ácido sulfúrico concentrado por 15 minutos).

Andrews et al. (1997) en dos experimentos donde almacenaron semilla de *Panicum maximum* por 6, 8, 10, 12 y 14 meses, expuestas a la luz, tratadas con solución de KNO_3 , escarificadas con ácido sulfúrico (H_2SO_4) por cinco minutos y sometidas a temperatura de 5 °C por siete días; sometieron semilla de *Sporobolus indicus* a temperaturas alternas de 35 °C durante el día y 15 °C durante la noche por 8 a 27 semanas encontraron que en el primer experimento la germinación más alta se obtuvo en semillas tratadas con KNO_3 y con H_2SO_4 , en este caso el enfriamiento redujo el porcentaje de germinación. El mejor porcentaje de germinación se obtuvo con la escarificación con 6, 8 y 14 meses de almacenamiento. El almacenamiento de 10 y 12 meses aumentó el porcentaje de germinación.

En el segundo experimento encontraron que las temperaturas alternas aumentaron la germinación en 95 por ciento. Cuando se mantuvo a temperatura constante con luz completa se tuvo el 97 por ciento de germinación, 59 por ciento al reducir la luz y menor al 1 por ciento a la oscuridad.

Murdoch et al. (1997) en semilla de *Chenopodium album* encontraron que la germinación decreció al incrementar la temperatura sin rebasar los 25 °C. Franke y Nabiger (1996) trataron semillas de *Paspalum notatum* con solución de KNO₃ al dos por ciento y escarificación mecánica sometida a temperaturas de 30 a 35 °C, y encontraron que el tratamiento con KNO₃ fue mas efectiva para romper la latencia que la escarificación, incrementando en forma significativa el porcentaje de germinación.

Watkinson y Pill (1998) trabajaron con un lote de semillas de *Indian grass* almacenada durante 5 a 11 meses. Se trató con hipoclorito de sodio al 5.25 por ciento, por 20 y 60 minutos, temperatura de 5 °C durante dos semanas, ácido giberelico 1000 mg/lit y combinaciones de estos tratamientos.

El tratamiento con hipoclorito de sodio mas GA₃ incrementó la germinación. El tratamiento con hipoclorito de sodio por 60 minutos incrementó su germinación 53 y 65 por ciento en la semilla con 5 y 11 meses de almacenamiento respectivamente.

El tratamiento con temperatura a 5 °C incremento en 65 y 47 por ciento el porcentaje de germinación en la semilla de 5 y 11 meses de almacenamiento respectivamente. La semilla tratada con temperatura de 5°C, con cloro por 20 minutos y GA₃, tuvo 86 y 67 por ciento de germinación en la semilla con 5 y 11 meses de almacenamiento respectivamente. El tratamiento con cloro no afecto la germinación, mientras que con temperatura de 5 °C se incremento la germinación en 34 por ciento.

Trask y Pyke (1988) sometieron semilla de *Danthonia californica*, *festuca viridula* y *Stipa lemmonii* a escarificación física, temperatura de 5 °C por cuatro semanas, GA₃ al 0.03 por ciento y 0.06 por ciento, KNO₃ al 0.2 por ciento, temperaturas alternas de 15 – 25 °C y 10 – 20 °C, y en presencia de luz y oscuridad. La escarificación mas GA₃ mejoro el porcentaje de germinación de *D. californica* en 80 por ciento, la escarificación mas GA₃ mejoro el porcentaje de germinación en *F. viridula* en 60 por ciento, la escarificación mas dos semanas en presencia de luz incremento el porcentaje de germinación en *S. lemmonii* en 17 por ciento y ninguno de los tratamientos empleados fue efectivo para romper la latencia en *S. lemmonii*.

Voll et al. (1996) evaluaron tratamientos para romper latencia en semilla de *Brachiaria platoginea*, los cuales fueron: tratamientos con ácido sulfúrico por 5 a 10 minutos, inmersión en agua durante 24 horas, tratamiento con KNO₃ al 2 por ciento por 24 horas, tratamiento con GA₃ (1000 ppm) por 24 horas y la

combinación de ácido sulfúrico, agua, KNO_3 y GA_3 . Encontraron que el tratamiento con ácido sulfúrico y la combinación de KNO_3 y GA_3 fueron los mejores métodos para romper latencia.

Flores (1996) trabajó con semilla de *Brachiaria dictyonuera* la cual fue almacenada por 11 meses en bolsas de polietileno abiertas y cerradas con un contenido de humedad de 60 por ciento y con temperatura de 12 a 18 °C. Reportó que el porcentaje de germinación fue mayor en la semilla que permaneció en las bolsas abiertas a 18 °C de temperatura. Menciona que la semilla pareció entrar en latencia secundaria después de nueve meses de almacenamiento.

Jantawinyurag y Suwanketnikom (1996) en un estudio realizado con semilla de zacate *Rottoboellia cochinchinensis*, concluyeron que la latencia es causada por las características fisiológicas internas de la semilla la cual puede permanecer hasta 11 meses después de cosecha; y la duración de la latencia puede ser mayor de dos años. Mencionan que la latencia se puede romper con frío y que la presencia de luz no afecta la germinación en esta semilla.

Martinkova y Honek (1995) colectaron cariósides de *Eragrostis cruz-galli* al finalizar el verano en dos localidades diferentes de Bohemia Central, posteriormente se almacenaron durante 1, 2 y 3 meses bajo condiciones secas a 7, 15 y 25 °C con 15 por ciento de humedad, el nivel de latencia se afectó con el almacenamiento, la temperatura y la humedad durante este periodo. La exposición post-cosecha a la humedad redujo el nivel de latencia comparado con

la semilla que permaneció en condiciones secas (9 por ciento de humedad) a una misma temperatura.

Gonzáles y Mendoza (1995), almacenaron semilla de *Leucaena leucocephala* bajo condiciones de temperatura fría durante 30 meses donde midieron el porcentaje de germinación a intervalos de 6 meses con y sin remojar la semilla en agua caliente (80°C), durante 2, 5, 20, 40 y 60 minutos. Encontraron que la semilla con menor tiempo de almacenamiento presento mayor nivel de latencia (80 por ciento), sin embargo el porcentaje de germinación se incremento de 74 a 85 por ciento con la inmersión de agua caliente. El tratamiento con agua caliente incremento significativamente la germinación en todos los periodos de almacenamiento.

Hatterman et al. (1996) trabajaron con semilla de *Erichloa villosa*, y encontraron que la semilla latente intacta no respondió a ningún régimen de temperatura y concentración de oxígeno atmosférico. Sin embargo, la escarificación mecánica incremento en un 85 por ciento la germinación de la semilla latente. La concentración de oxígeno atmosférico en la semilla escarificada incremento un 10 por ciento adicional en la germinación. De este estudio se concluye que la disponibilidad de oxígeno en el embrión de semilla de zacate *E. villosa* puede inhibir la germinación.

Haynes et al. (1997), trabajaron con semilla de *Panicum virgatum* seleccionada como semilla pesada y ligera, la cual se almacenó a 13 °C con 30 por ciento de humedad durante 24 meses y encontraron que la semilla pesada tuvo mayor porcentaje de germinación (45 por ciento). La semilla pesada fue escarificada con ácido sulfúrico por 5 minutos, hipoclorito de sodio al 5.25 por ciento por 15 minutos y sometida a temperaturas bajas tratada con nitrato de sodio al 2 por ciento por 14 días.

Encontraron que la escarificación ácida más el tratamiento con hipoclorito de sodio incrementó la germinación en forma aditiva en 67 por ciento, se observó una respuesta asociada con la corrosión marcada de la lemma en la región distal de la cariósida, la semilla sometida a temperaturas bajas más la escarificación con hipoclorito de sodio incrementó la germinación en 79 por ciento.

Voigt y Tischler (1997) evaluaron el efecto del tratamiento de semilla de *Eragrostis curvula*, *Eragrostis superba* y *Panicum coloratum* con ácido sulfúrico, 2-Cloroethanol e hipoclorito de sodio (CHL) en solución sobre el porcentaje de germinación. La semilla fue tratada con ácido sulfúrico durante 1, 2 y 4; 2, 4 y 8; 5, 10 y 15 minutos, y con solución de CHL por una hora para las tres especies. Encontraron que los tres zacates respondieron de manera diferente a los tratamientos, sin embargo el tratamiento con ácido incrementó la germinación de todas las especies aunque no significativamente.

Lima et al. (1996) al trabajar con semilla de *Brachiaria decumbens* la cual se almaceno 2 y 24 meses, se escarificó manualmente para remover sus glumas y se trato con H₂O₂, KNO₃, KCN, etanol y H₂SO₄ con temperaturas constantes de 15, 25 y 35 °C, temperaturas alternas 15/35 °C y 25/35 °C con luz blanca, roja, muy roja y en la oscuridad.

Encontraron que la temperatura y luz no afectaron el porcentaje de germinación, peor la escarificación incremento significativamente el porcentaje de germinación. La solución de KCN (un inhibidor respiratorio) y H₂O₂ (un agente oxidante) redujeron parcialmente la latencia de semilla almacenada durante dos meses.

Castro et al. (1996) en un experimento con semilla de *Brachiaria decumbens* almacenada por dos meses, realizaron una prueba de germinación estándar y con tetrazolio con y sin previa exposición a peroxido de hidrógeno por 15 horas, escarificación mecánica por 20 segundos y puestas en agua a 70 °C por 60 segundos. Encontraron que todos los métodos rompieron la latencia impuesta por la capa impermeable de la semilla, y la escarificación mecánica fue el método mas efectivo para incrementar el porcentaje de germinación.

Carmona y Murdoch (1996) utilizaron diferentes temperaturas, nitrato de potasio, tiourea, etileno, ácido sódico y peróxido de hidrógeno en semilla de *Chenopodium album*, *Rumex crispus* y *Avena fatua*. Reportaron que el tratamiento con etileno y ácido sódico aumentaron el porcentaje de germinación de *Ch. album* a 20 °C, mientras que el nitrato de potasio, tiourea y ácido sódico interactuaron positivamente con temperaturas alternas de 5/25 °C por 8 a 16 horas.

Cuando el ácido fue aplicado previamente durante el tratamiento con temperaturas fluctuantes se redujo la latencia de *R. crispus*; y los químicos inhibieron la germinación solo en dosis elevadas; con la aplicación de ácido sódico y peróxido, previo a la exposición a la luz, se incrementó el porcentaje de germinación de *Ch. album* y *R. crispus*; los compuestos probados tuvieron nulo o poco efecto sobre *A. fatua*, a temperaturas constantes y alternas y la latencia fue eliminada con el tratamiento con ácido sódico y nitrato de potasio a temperaturas bajas de 3 a 10 °C.

Ponzio (1998) trabajó con lotes de semilla de zacate *Cladium jamaicense* colectadas en dos años (91 y 95) a la cual se aplicaron varios tratamientos para romper latencia. Los tratamientos fueron: escarificación con lija, inmersión en agua caliente, secado con calor, tratamiento con ácido nítrico, hipoclorito de sodio, frío, GA₃, nitrato de potasio y la combinación de tratamientos.

El secado con calor, escarificación y combinación de tratamientos redujeron significativamente la germinación. El tratamiento con cloro incrementó significativamente la germinación en un 80 por ciento.

Herrera (1995) en un experimento con semilla recién cosechada de *Brachiaria decumbens*, tratada con ácido sulfúrico concentrado por 4 minutos, con KNO_3 al 0.06 por ciento por dos horas, Cianamida de Hidrógeno al 4 por ciento por 4 minutos y combinaciones de ácido sulfúrico seguido de inmersión de cianamida y KNO_3 en un rango de temperatura de 12 a 28 °C.

Encontró que el tratamiento con cianamida inhibió por completo la germinación después de 14 días de inmersión, el ácido sulfúrico y KNO_3 incrementaron el porcentaje de germinación y el porcentaje de mas alto ocurrió de 20 a 25 °C y la inmersión en ácido sulfúrico al 8 por ciento por 2 horas incremento el porcentaje de germinación al 60 por ciento.

El almacenamiento mayor a 6 meses incremento significativamente el porcentaje de germinación con el tratamiento con KNO_3 pero se redujo con el tratamiento con ácido sulfúrico.

Allen et al. (1995) colectaron semillas de zacate *Bromus tectorum* de 3 habitats semiáridos y se almacenaron a temperaturas de 10 a 40 °C. Se incubaron muestras a intervalos mensuales con temperaturas alternas de 5/15,

10/20, 15/25, 25/30 °C y encontraron que la semilla recién cosechada tuvo el porcentaje de germinación mas bajo y menos uniforme a temperaturas altas de incubación.

McIntyre et al. (1996) en un experimento con *Avena Fatua* donde se utilizaron 50 a 100 mM de KNO_3 para promover la germinación, encontraron que el tratamiento de las superficie abaxial de la carióspside con esta solución incremento el porcentaje de germinación. La germinación inducida por la aplicación de agua a la semilla escarificada se incrementó con el tratamiento previo de KNO_3 .

MATERIALES Y METODOS

Ubicación del Experimento

El presente trabajo de investigación se realizó en el laboratorio de calidad de semillas del Centro de Capacitación y Desarrollo de Tecnología de Semillas y en los invernaderos de la propia universidad.

Materiales en Estudio

Para el presente trabajo se utilizaron semilla de Tres especies de gramíneas forrajeras ampliamente difundidas y explotadas en diferentes ecosistemas del país, las cuales se mencionan a continuación: Buffel (*Cenchrus ciliaris* L), Klein (*Panicum coloratum* L.) y Rhodes (*Chloris gayana* L.).

Origen y Descripción de las especies utilizadas.

El **Zacate Buffel (*Cenchrus ciliaris* L.)** es originario de África Ecuatorial, India e Indonesia. Fue introducido a los E.U.A. en el año de 1917 por la Estación Experimental de Angleton, Texas. De allí se extendió a México en 1954. Es un pasto perenne, amacollado que emerge de una corona muy cerrada; con tallos de 90 cm de altura, posee hojas planas, lineales y lisas; su inflorescencia es una panícula de 4 a 12 cm de longitud, es de color rojiza café y en algunas variedades blanca cremosa. (Valdéz, 1997).

Tiene una gran área de adaptación, ya que prospera en diferentes medios ecológicos. En el norte y centro del estado es apreciado dado que en la actualidad hay mas de 50 mil hectáreas establecidas bajo temporal, principalmente. Existe en el mercado diversas variedades, entra las que destacan Nueces, Higgins, Zaragoza 115, Común, Llano, Molopo y Texas 4464, que prácticamente esta en extinción. (Valdez, 1997).

El **Zacate Klein** (*Panicum coloratum L.*) es originario de África e introducido a América en 1957 por el departamento de Agricultura de los E.U.A. en donde en una Estación Experimental de San Antonio, Texas fue mejorado genéticamente, obteniéndose la famosa selección 75, que es la mas conocida y sembrada en la actualidad. Este es uno de los pastos que ha sobresalido entre los perennes de verano ya que es amacollado con gran cantidad de hojas y con altura de 90 a 120 cm; los tallos son semi-postrados y su reproducción es por semilla y rizomas cortos. Es tolerante a la sequía, por lo que sus plantas permanecen verdes hasta bien entrando el otoño y su rebrote primaveral es temprano. Se adapta a un amplio rango de tipos de suelo y responde favorablemente al riego y la fertilización. Es además un forraje de gran aceptación por el ganado por su calidad, productiva y nutricional. (Valdéz, 1993.).

El zacate Klein se establece por semilla. Su crecimiento aéreo inicial es lento, ya que dedica su energía al desarrollo radicular, de allí que sea importante tener especial cuidado durante este período.

El **Zacate Rhodes** (*Chloris gayana L.*) es originario de África del Sur, se le encuentra distribuido prácticamente en todo el mundo, su introducción a México ha sido fácil y rápida. Es una planta perenne de verano con estolones fuertes, los cuales producen sistemas radiculares en los nudos, dando por consecuencia una cubierta rápida en el suelo; el sistema radicular es fibroso y vigoroso, el cual confiere a las plantas características de resistencia a sequía; las hojas son lisas terminando en una punta fina y miden hasta 50 cm de longitud; el tallo floral puede alcanzar una altura de 1.25 metros, terminando en espigas, representando de 10 a 12 las cuales contienen las semillas en forma radial de color verde café; las semillas consisten en dos florecillas, de las cuales una es estéril, sin embargo, produce una gran cantidad de semilla muy viable que varía de 3.8 a 4.5 millones de semillas por kilo. (Valdéz,1993).

Las semillas de las especies anteriormente mencionadas fueron obtenidas en diferentes localidades procurando que tuvieran un mínimo de 1 a 3 meses de cosechada.

Cuadro 1.1 Especies De Gramíneas Utilizadas Así Como El Lugar De Donde Se Obtuvieron.

ESPECIE	LOCALIDAD
BUFFEL (<i>Cenchrus ciliaris L.</i>)	Región de Nuevo Laredo Tamps.
KLEIN (<i>Panicum coloratum L.</i>)	Región del Norte de Coahuila.
RHODES (<i>Chloris gayana L.</i>)	Región de Buenavista Coahuila.

Antes de ser utilizada la semilla fue previamente limpiada de impurezas tales como: tierra, palos, tallos y residuos de hojas para lo cual se utilizara un soplador tipo Sout Dakota

Productos Utilizados.

- ✓ Biozyme TS.
- ✓ Biozyme pp.
- ✓ Acido Fúlvico.
- ✓ GBM-044

Tratamientos En Estudio

(Descripción de los productos y/o tratamientos a las semillas:)

Tratamiento 1.- La semilla se encuentra sin tratar, cosechada de 1 a 3 meses de anticipación

Tratamiento 2.- en Semilla únicamente tratada con temperaturas alternas, para lo cual la semilla permanecerá durante 16 hrs. a 35⁰C dentro de una cámara de germinación y posteriormente 8 hrs. a 3⁰C en un refrigerador común.

Tratamiento 3. - Semilla tratada con *Biozyme TS*: el cual es estimulante hormonal de origen natural para tratamiento de semillas. La acción principal sobre la semilla es el de acelerar los procesos metabólicos de transformación de los materiales energéticos de reserva, promoviendo una rápida y uniforme germinación, así como una mejora en el desarrollo del sistema radicular.

Tratamiento 4.-Semilla tratada con *Biozyme PP* el cual es un estimulante hormonal de origen natural para tratamiento de semillas. La acción principal sobre la semilla es el de acelerar los procesos metabólicos de transformación de los materiales energéticos de reserva, promoviendo una rápida y uniforme germinación, así como mejor desarrollo del sistema radicular.

Tratamiento 5.- Semilla tratada con *Ácido Fúlvico*, el cual produce efectos fisiológicos favorables, facilitando el tránsito de macro y microelementos presentes en la composición de la tierra hacia el sistema vascular de las plantas.

Tratamiento 6.-La semilla será tratada con **GBM - 044** producto experimental a base de Ácido Giberélico. Los tratamientos 7,8,9,10 Serán tratadas con la combinación de temperaturas alternas antes de la siembra y posteriormente se les adicionara los productos *Biozyme TS*, *Biozyme PP*, *A. Fúlvico* y *GBM-O44* en forma y correspondiente.

Cuadro 2.1. Composición porcentual del producto comercial Biozyme pp.

Ingrediente Activo	Porcentaje en peso
Extractos de origen vegetal y fito-hormonas biológicamente activas	27.5 %
Giberelinas.	28.50 ppm
Ácido Indolacético.	12.25 ppm
Zeatina	47.80 ppm
Caldo del extracto (Equivalente a 272.44 g/kg)	27.24 %
Materia orgánica del extracto (Equivalente a 2.5 g/kg).	0.26 %
Ingredientes Inertes	
Diluyentes y Acondicionadores	72.5 %
Total	100 %

Cuadro 2.2. Composición porcentual del producto comercial Biozyme TS.

Ingrediente Activo	Porcentaje en peso
Extractos de origen vegetal y fito-hormonas biológicamente activas	79.84 %
Giberelinas. (Equivalente a 0.077 g/L).	77.40 ppm
Ácido Indolacético.(Equivalente a 0.033 g/L).	33.00 ppm
Zeatina (Equivalente a 0.128 g/L).	128.70 ppm
Caldo del extracto (Equivalente a 802.860 g/L)	79.10 %
Materia orgánica del extracto (Equivalente a 7.53 g/L).	0.74 %
Ingredientes Inertes	
Diluyentes y Acondicionadores	20.16 %
Total	100 %

Ácidos Fulvicos.- se originan por la degradación u oxidación de la materia orgánica de origen vegetal o animal bajo la formación de los organismos del suelo y del tiempo. Los ácidos fulvicos se pueden obtener industrialmente a partir de cualquier tipo de materia orgánica mediante procesos fabriles como naturales, utilizando las propiedades de las lombrices rojas y de bacterias humificantes. Tienen un peso molecular inferior a los ácidos humicos, son de color amarillo, contienen menor carbón y mas oxígeno, formándose en las primeras fases de oxidación de la materia orgánica (Industria de Agroquímicos, 1999). Tienen propiedades a fines a evaluar como lo son la estimulación de la germinación, promoción del desarrollo radicular, entre otras.

Tratamiento 7.- Semilla tratada con la combinación de temperaturas alternas y la aplicación de Biozyme TS.

Tratamiento 8.- semilla tratada con la combinación de temperaturas alternas y la aplicación de Biozyme pp.

Tratamiento 9.- Semilla tratada con la combinación de temperaturas alternas y Ácido Fúlvico.

Tratamiento 10.- Semilla tratada con la combinación de temperaturas alternas y la aplicación de GBM-044.

ETAPA de Invernadero

Los tratamientos fueron aplicados de la siguiente manera: la semilla fue tratada con cada uno de los productos anteriormente mencionados, con excepción de los tratamientos 1 y 2 en donde al primero no se le va a aplicar nada y el segundo solamente fue tratado con el efecto de las temperaturas, siendo posteriormente sembradas en el invernadero en una cama con tierra tratada previamente trabajada facilitando con esto la emergencia de las plántulas.

Se colocaron pequeños surcos por cada especie y tratamiento en donde se sembraran 100 semillas previamente tratadas, por repetición las cuales fueron cuatro de tal manera que en total fueron 400 semillas por tratamiento. Las semillas de los tratamientos 7,8,9,10 previo a la siembra en invernadero fueron expuestas a las temperaturas alternas y posteriormente se tratarán con los productos correspondientes.

Variables Evaluadas

Porcentaje de Germinación

Esta prueba tuvo como objetivo determinar en números porcentuales aquellas semillas que tuvieron la capacidad de producir una planta normal bajo condiciones favorables y consistió en sembrar en el invernadero a una

temperatura de 25 grados centígrados cuatro repeticiones de 100 semillas cada una, de cada uno de los tratamientos establecidos por un tiempo de 14 días para evaluar, en dos conteos, el número de plántulas normales, anormales y semillas muertas y determinar basándose en la primera el respectivo porcentaje de germinación.

Índice de Velocidad de Germinación (IVG)

Para la determinación de éste parámetro se tomaron 4 repeticiones de 100 semillas cada una y fueron sembradas en el invernadero tal y como se especifico anteriormente a una temperatura de 25 °C por 14 días.

Las lecturas tomadas correspondieron al número de semillas germinadas fisiológicamente cada uno de los días que duraron las observaciones. Esta prueba nos indica la capacidad que tienen las semillas para germinar en un determinado período de tiempo y los resultados se observan en los datos obtenidos, correspondiendo los índices de mayor valor a aquellos tratamientos cuyo mayor número de semillas logró germinar en un menor período de tiempo.

Longitud de Radícula

Este parámetro se obtuvo de la medición de radículas de 10 plántulas tomadas al azar de cada tratamiento al séptimo día después de realizada la siembra.

Dichas plántulas correspondieron a las semillas de la prueba para determinar porcentaje de germinación y la medición se hizo mediante una escala métrica, tomando la longitud desde la base de la plántula hasta el extremo terminal de la radícula, la medición fue hecha de las plántulas normales.

Longitud de Plúmula

Las mismas plántulas utilizadas para determinar longitud de radícula fueron tomadas para la determinación del valor de esta variable para lo que se hizo uso de una escala métrica para su medición que comprendió desde la base de la plántula hasta el ápice de la plúmula. Dicha determinación consistió en la evaluación de las plántulas normales.

Análisis Estadístico

Para analizar los resultados obtenidos en estas pruebas se utilizó un diseño de bloques al azar con cuatro repeticiones, cuyo modelo matemático se presenta a continuación:

Modelo matemático:

$$Y_{ij} = \mu + \tau_i + \beta_j + \varepsilon_{ij}$$

i = 1, 2, ..., t tratamientos.

j = 1, 2, ..., r_i repeticiones para el i -ésimo tratamiento.

$\varepsilon_{ij} \sim (\mu, \sigma^2)$

Donde:

Y_{ij} = Variable de respuesta.

μ = Media general.

τ_i = Efecto del i -ésimo tratamiento.

β_j = Efecto del Bloque j .

ε_{ij} = Error experimental.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN.

A continuación se presentan los cuadros y gráficas por cada uno de las especies evaluadas, así como los tratamientos estudiados.

ZACATE BUFFEL.

Cuadro 3.1 Concentrado De Resultados Finales Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes Del % De Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula y Longitud de Radícula En Zacate Buffel Bajo Condiciones De Invernadero.

TRATAMIENTO	PORCIENTO DE GERMINACION	INDICE DE VELOCIDAD DE GERMINACION	LONG. DE PLUMULA (CM)	LONG. DE RADICULA (CM)
1	20.00	10.70	2.92	2.99
2	32.00	10.22	2.12	2.00
3	33.20	9.00	1.51	1.99
4	35.66	8.01	2.77	2.89
5	19.70	1.00	1.44	0.99
6	47.00	7.37	4.67	2.99
7	39.80	8.44	2.33	1.89
8	40.00	5.77	1.87	1.45
9	20.50	4.75	1.45	1.56
10	45.22	8.00	2.99	1.90

Cuadro 3.2 Niveles De Significancia (0.01) De % Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula Y Longitud De Radícula En Semillas De Zacate Buffel (*Cenchrus Ciliaris* L.).

% Germinación			Índice Velocidad Germinación.		
Nº de Orden	Nivel de Significancia. TUKEY = 8.1294		Nº de Orden	Nivel de Significancia. TUKEY = 4.4625	
6	47.0000	A	1	10.7000	A AB ABC ABC ABC ABC ABC BC CD D
10	45.2200	A	2	10.2200	
8	40.0000	AB	3	9.0000	
7	39.8000	AB	7	8.4400	
4	35.6600	B	4	8.0100	
3	33.2000	B	10	8.0000	
2	32.0000	B	6	7.3700	
9	20.5000	C	8	5.7700	
1	20.0000	C	9	4.7500	
5	19.7000	C	5	1.0000	
Longitud de Plúmula			Longitud de Radícula.		
Nº de Orden	Nivel de Significancia. TUKEY = 1.8124		Nº de Orden	Nivel de Significancia. TUKEY = 1.1457	
6	4.6700	A	1	2.9900	A
10	2.9900	AB	6	2.9900	A
1	2.9200	AB	4	2.8900	A
4	2.7700	B	2	2.0000	AB
7	2.3300	B	3	1.9900	AB
2	2.1200	B	10	1.9000	AB
8	1.8700	B	7	1.8900	AB
3	1.5100	B	9	1.5600	B
9	1.4500	B	8	1.4500	B
5	1.4400	B	5	0.9900	B

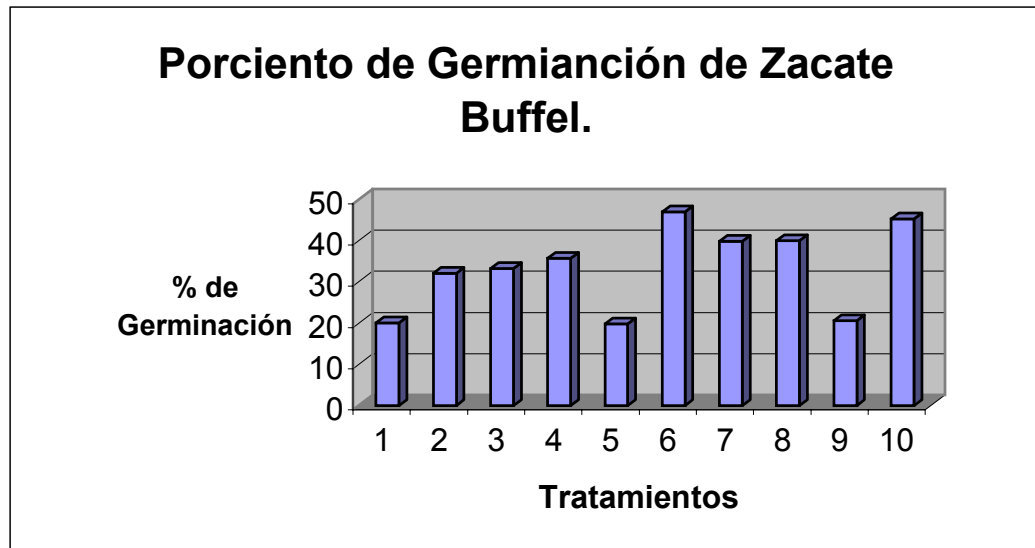


Gráfico 3.3 Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Germinación En Zacate Buffel Bajo Condiciones De Invernadero.

% De Germinación.

De Acuerdo a el Análisis de Varianza y a la prueba de Tukey al (0.01), que se muestra en el cuadro 6.1 y Cuadro 3.2. se puede observar que el tratamiento 6 y 10 respectivamente son similares con 47.0 y 45.22 por ciento, seguidos de los tratamientos 8 y 7 con 40 y 39.6 por ciento como segundo grupo y los tratamientos 9, 1 y 5 como el tercer grupo significativo. Siendo esto también apreciable en la grafica .3.3.

Donde se puede constatar el efecto positivo del producto GBM-044, así como la combinación de temperaturas alternas en el aceleramiento de los procesos fisiológicos necesarios para la germinación de la planta.

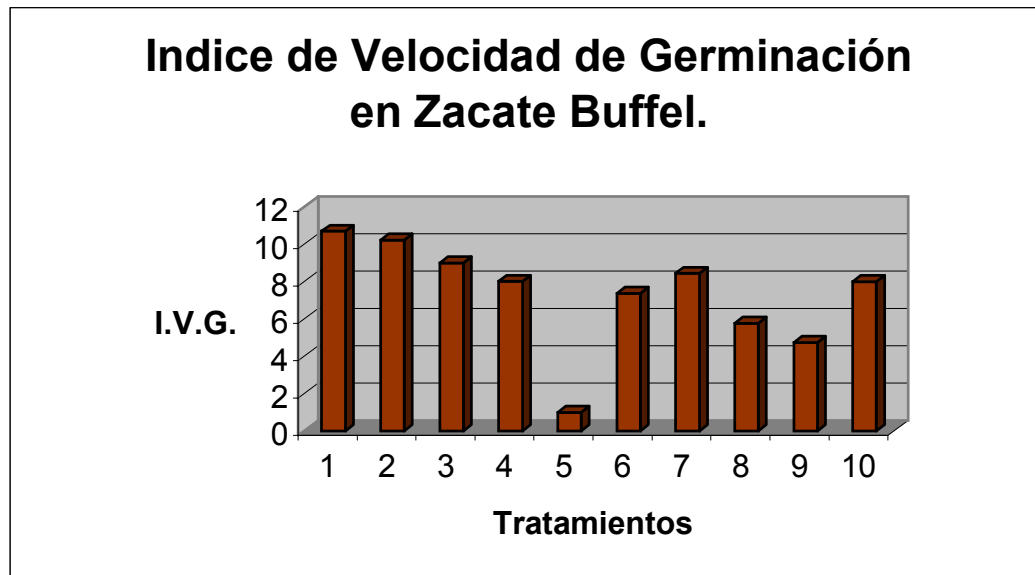


Gráfico 3.4 Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes Del Índice de Velocidad de Germinación En Zacate Buffel Bajo Condiciones De Invernadero.

Índice de Velocidad de Germinación.

En lo correspondiente a este parámetro, se observa también que el tratamiento que funcionó más rápido fue el número 1, siendo este el testigo, en segundo lugar el 2 (temperaturas alternas) y un tercer grupo el cual lo ocuparon los tratamientos 3, 7, 4, 10 y 6 respectivamente como se observa en el Cuadro 6.1, Cuadro 3.2. y Gráfico 3.4.

Se puede apreciar que la aplicación de temperaturas alternas ayudaron a obtener plántulas en un tiempo aceptable pero con la ventaja de un mejor desarrollo y crecimiento como se observa en los resultados de las demás variables (Cuadro 3.2, 4.2 y 5.2).

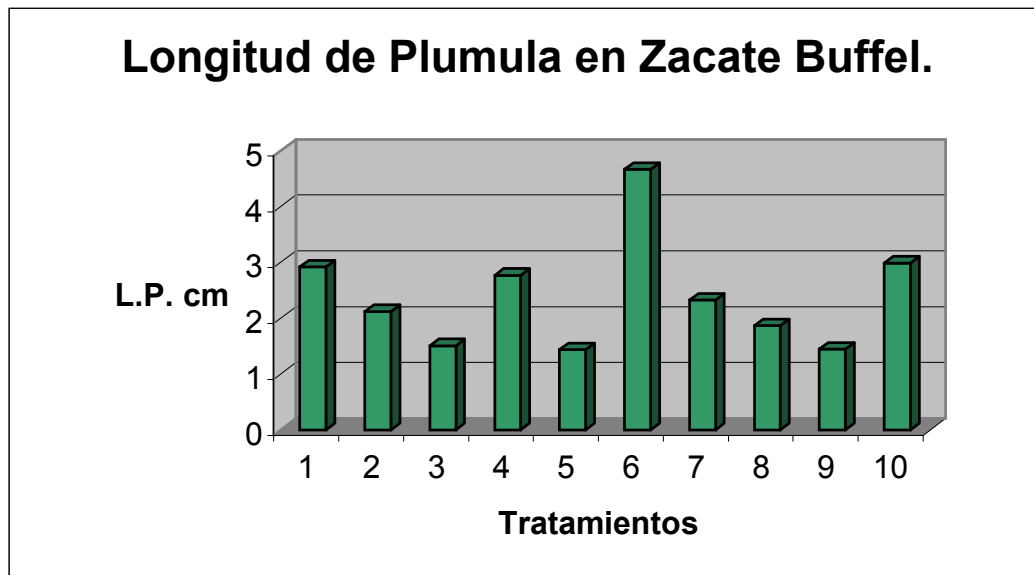


Gráfico 3.5. Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Longitud de Plúmula En Zacate Buffel Bajo Condiciones De Invernadero.

Longitud de Plúmula.

Con respecto a este parámetro el tratamiento 6 fue el que tuvo una mayor longitud de plúmula fue el producto GBM-044 (Grafico 3.5), seguido del tratamiento 10 y uno que es la combinación de temperaturas alternas con Ac. Giberelico GBM-044 y el testigo respectivamente en el segundo grupo de respuesta y como tercer lugar estan el resto de los tratamietos como se aprecia en el cuadro 3.2 y 6.1

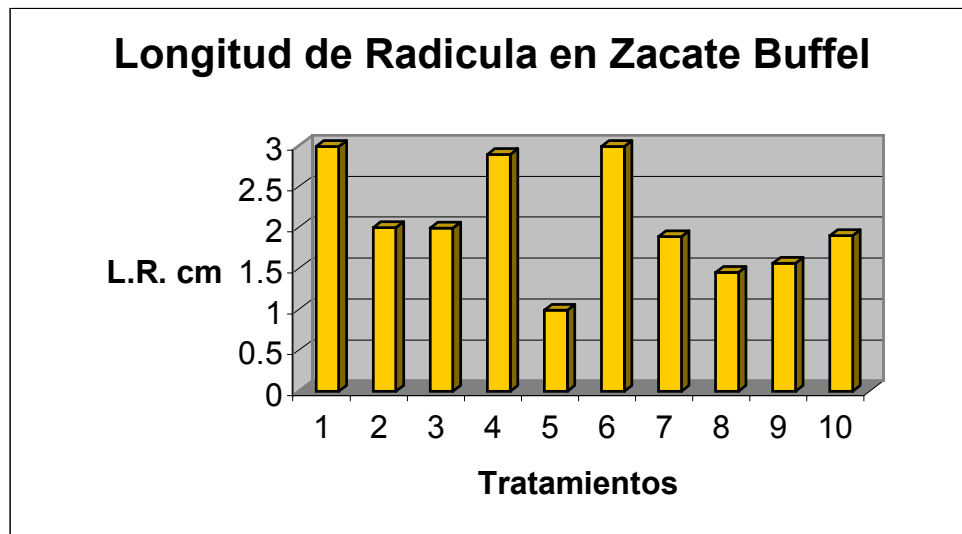


Gráfico 3.6. Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Longitud De Radícula En Zacate Buffel Bajo Condiciones De Invernadero.

Longitud de Radícula.

En esta variable los tratamientos sobresalientes fueron el uno, seis y cuatro respectivamente; en segundo lugar los tratamientos 2, 3, 10 y 7 y en tercer lugar al resto de los tratamientos 9, 8 y 5. Como se puede observar en el cuadro 3.2 y 6.1. y grafico.3.6.

Es importante recalcar que el Acido Fúlvico no tuvo respuesta en ninguno de los parámetros evaluados sin embargo se observo un fuerte desarrollo radicular en todos los casos.

ZACATE KLEIN

Cuadro 4.1 Concentrado De Resultados Finales Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes Del % De Germinación, Índice de Velocidad de Germinación, Longitud De Plúmula y Longitud De Radícula En Zacate Klein Bajo Condiciones De Invernadero.

TRATAMIENTO KLEIN	PORCIENTO DE GERMINACION	INDICE DE VELOCIDAD DE GERMINACION	LONG. DE PLUMULA (CM)	LONG. DE RADICULA (CM)
1	38.00	17.50	1.97	1.66
2	39.20	17.12	1.93	1.96
3	34.60	8.62	1.88	1.95
4	35.44	16.25	1.94	1.45
5	17.50	1.00	1.76	1.55
6	63.00	16.50	2.64	1.99
7	39.00	3.25	1.99	1.11
8	40.00	22.75	2.72	2.14
9	19.50	0.37	1.12	1.98
10	54.22	19.25	3.00	1.85

Cuadro 4.2. Niveles De Significancia (0.01) De % Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula Y Longitud De Radícula En Semillas De Zacate Klein (*Panicum Coloratum* L.)

% Germinación			Índice Velocidad Germinación.		
Nº de Orden	Nivel de Significancia. TUKEY = 10.9918		Nº de Orden	Nivel de Significancia. TUKEY = 3.5386	
6	63.0000	A	8	22.7500	A
10	54.2200	A	10	19.2500	AB
8	40.0000	B	1	17.5000	B
2	39.2000	B	2	17.1200	B
7	39.0000	B	6	16.5000	B
1	38.0000	B	4	16.2500	B
4	35.4400	B	3	8.6200	C
3	34.6000	B	7	3.2500	D
9	19.5000	C	5	1.0000	D
5	17.5000	C	9	0.3700	D
Longitud de Plúmula			Longitud de Radícula.		
Nº de Orden	Nivel de Significancia. TUKEY = 0.9825		Nº de Orden	Nivel de Significancia. TUKEY =	
10	3.0000	A	8	2.1400	A
8	2.7200	AB	6	1.9900	AB
6	2.6400	AB	9	1.9800	AB
7	1.9900	BC	2	1.9600	AB
1	1.9700	BC	3	1.9500	AB
4	1.9400	BC	10	1.8500	ABC
2	1.9300	BC	1	1.6600	BCD
3	1.8800	BC	5	1.5500	CD
5	1.7600	BC	4	1.4500	DE
9	1.1200	C	7	1.1100	E

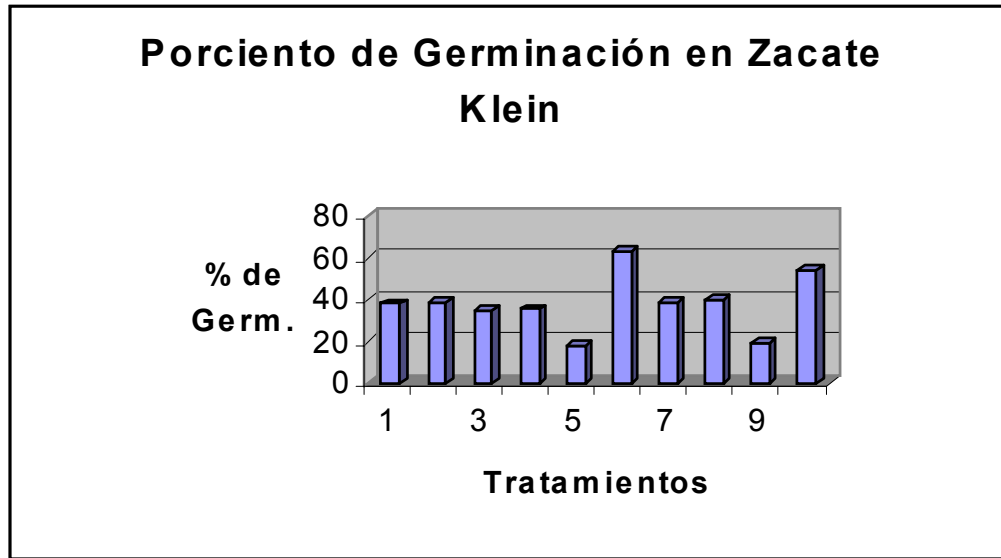


Gráfico 4.3. Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Germinación En Zacate Klein Bajo Condiciones De Invernadero.

% Germinación.

En esta variable se obtuvieron 3 grupos de Significancia donde el tratamiento seis y el 10 fueron los mas altos con un 63.00 y 54.22 por ciento respectivamente; en segundo grupo se encontraron los tratamientos ocho, dos, siete, uno, cuatro y tres; y en tercer grupo los tratamientos nueve y cinco en los cuales se uso Acido Fúlvico siendo estos los mas bajos con 19.5 y 17.5 por ciento respectivamente como se observa en los Cuadros 6.2 y 4.2. ; y en el Grafico 4.3.

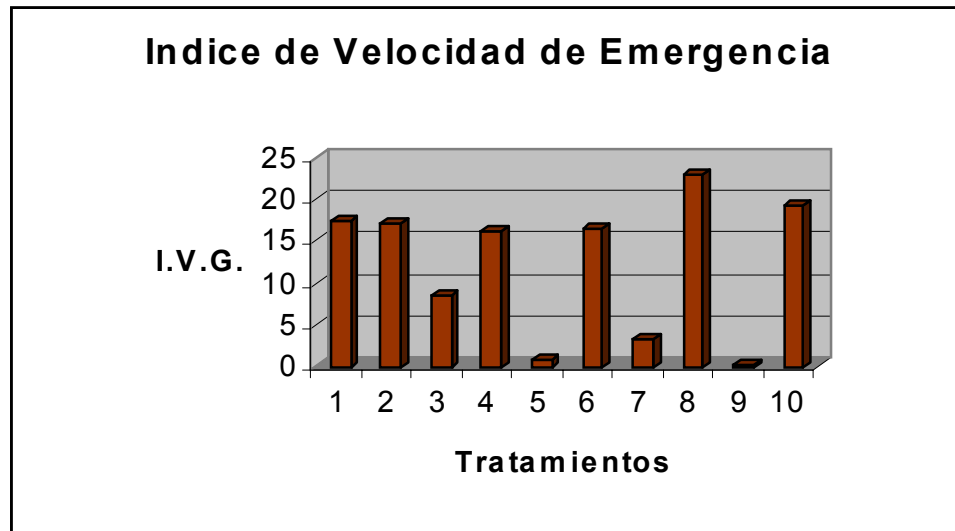


Gráfico 4.4 Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes Del Índice de Velocidad de Germinación En Zacate Klein Bajo Condiciones De Invernadero.

Índice de Velocidad de Germinación.

Como se observa en los Cuadros 6.2 y 4.2; y Grafica 4.4. El tratamiento mas representativo fue el GBM-044 con temperaturas alternas, numero ocho el cual esta compuesto de la combinación de temperaturas alternas y la aplicación de Biozyme pp.; asi mismo el tratamiento 10 se ubico en el segundo lugar aunque es comparativamente igual al tratamiento ocho y base para el tercer grupo el cual consto de los tratamientos uno, dos, seis y cuatro.

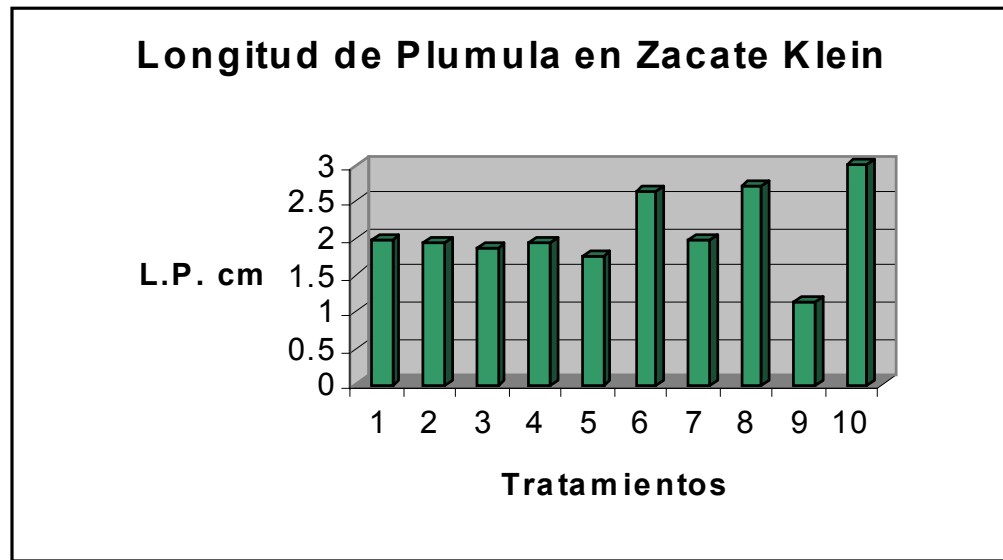


Gráfico 4.5 Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Longitud de Plúmula En Zacate Klein Bajo Condiciones De Invernadero.

Longitud de Plúmula.

En esta variable se observa que el tratamiento 10, GBM-044 con temperaturas alternas, obtuvo la mayor longitud seguido del tratamiento ocho y seis en segundo lugar y en tercer lugar los tratamientos siete, uno, cuatro, dos, tres y cinco como se puede apreciar en los Cuadros.6.2 y 4.2.; y Grafico..4.5.

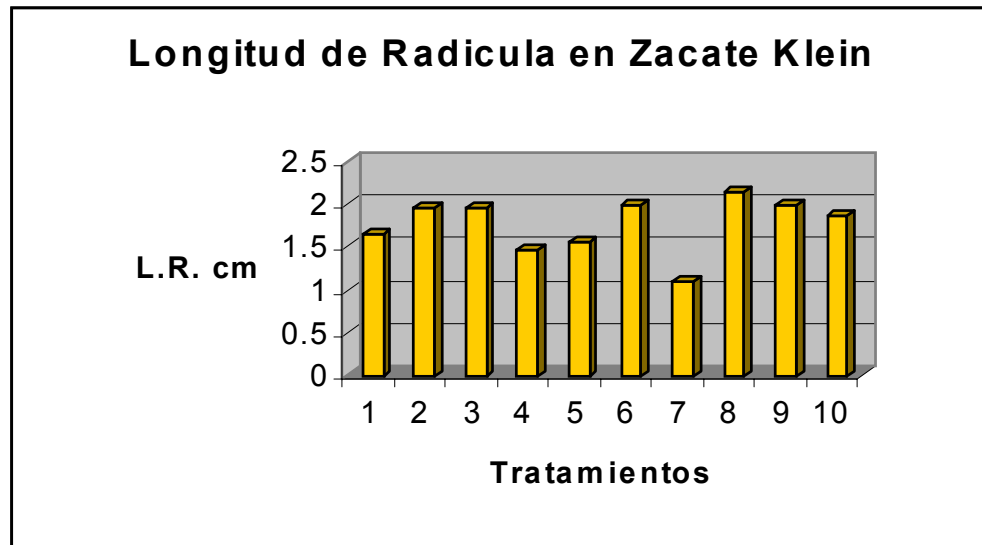


Gráfico 4.6. Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Longitud de Radícula En Zacate Buffel Bajo Condiciones De Invernadero.

Longitud de Radícula.

Como se ve en los Cuadros 6.2 , 4.2. y Grafico 4.6. el tratamiento ocho se encuentra en el primer lugar en el que se uso Biozyme pp., y temperaturas alternas, asi mismo en segundo lugar se encuentran los tratamientos seis, nueve, dos y tres; y en tercer lugar el tratamiento 10. estos grupos son comparativamente iguales al tener la misma letra en sus variables de comparación.

ZACATE RHODES.

Cuadro 5.1 Concentrado De Resultados Finales Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes Del % De Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula y Longitud De Radícula En Zacate Rhodes Bajo Condiciones De Invernadero.

TRATAMIENTO RHODES	PORCIENTO DE GERMINACION	INDICE DE VELOCIDAD DE GERMINACION	LONG. DE PLUMULA (CM)	LONG. DE RADICULA (CM)
1	20.5	6.00	1.39	1.32
2	37.0	8.00	1.19	1.00
3	38.5	7.50	1.83	1.24
4	30.0	6.90	1.72	1.46
5	36.0	6.80	1.80	1.40
6	64.9	6.00	1.96	1.30
7	35.0	5.95	1.99	1.80
8	39.0	6.66	2.00	1.88
9	39.0	5.50	1.88	1.74
10	45.0	3.62	0.77	1.46

Cuadro 5.2. Niveles De Significancia Al (0.01) De Porciento De Germinación, Índice De Velocidad De Germinación, Longitud De Plúmula Y Longitud De Radícula En Semillas De Zacate Rhodes (Chloris Gayana L.).

% Germinación			Índice Velocidad Germinación.		
Nº de Orden	Nivel de Significancia. TUKEY = 8.3697		Nº de Orden	Nivel de Significancia. TUKEY = 4.4147	
6	64.9000	A	2	8.0000	A
10	45.0000	B	3	7.5000	A
9	39.0000	BC	4	6.9000	A
8	39.0000	BC	5	6.8000	A
3	38.5000	BC	8	6.6600	A
2	37.0000	BCD	6	6.0000	A
5	36.0000	CD	1	6.0000	A
7	35.0000	CD	7	5.9500	A
4	30.0000	D	9	5.5000	A
1	20.5000	E	10	3.6200	A
Longitud de Plúmula			Longitud de Radícula.		
Nº de Orden	Nivel de Significancia. TUKEY = 1.3643		Nº de Orden	Nivel de Significancia. TUKEY = 0.9972	
8	2.0000	A	8	1.8800	A
7	1.9900	A	7	1.8000	A
6	1.9600	A	9	1.7400	A
9	1.8800	A	4	1.4600	A
3	1.8300	A	10	1.4600	A
5	1.8000	A	5	1.4000	A
4	1.7200	A	1	1.3200	A
1	1.3900	A	6	1.3000	A
2	1.1900	A	3	1.2400	A
10	0.7700	A	2	1.0000	A

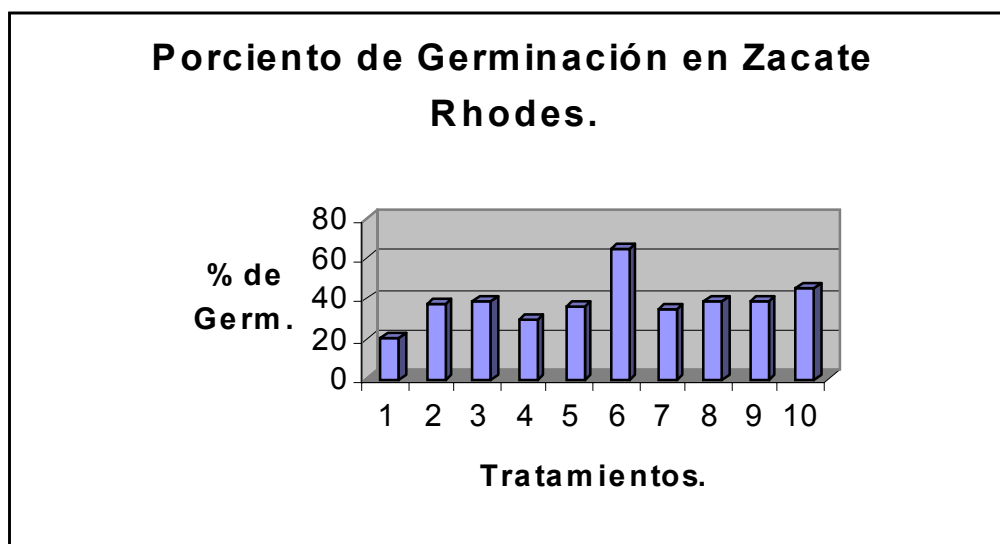


Gráfico 5.3. Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes Del Porcentaje De Germinación En Zacate Rhodes Bajo Condiciones De Invernadero.

% Germinación.

En esta variable el tratamiento seis fue el que destaco de los demas con un 64.9 porciento seguido en segundo lugar el tratamiento 10 con 45 porciento y en tercer lugar los tratamientos nueve, ocho y tres donde se observa el efecto positivo del GBM-044 para incrementar el porciento de germinación, como se observa en los Cuadros 6.3, 5.2. y Grafico 5.3.

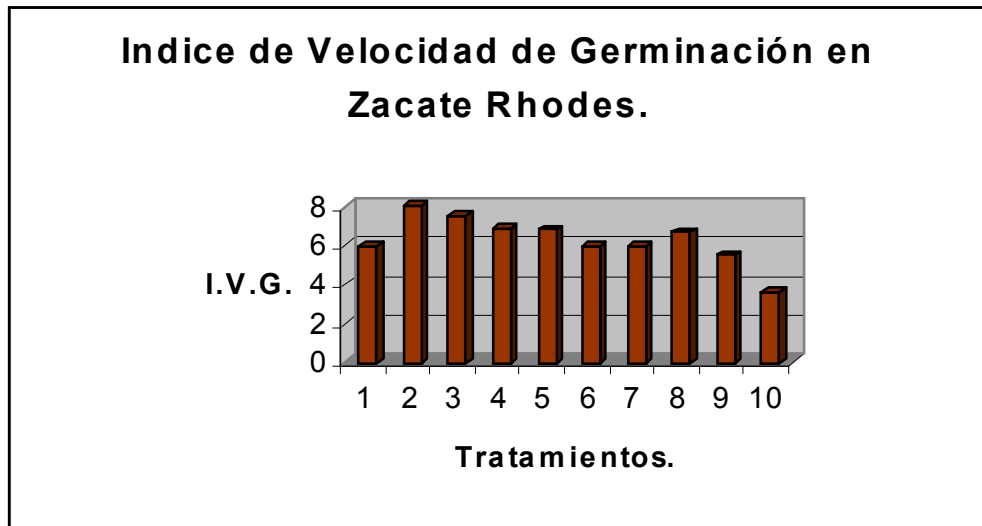


Gráfico 5.4. Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes Del Índice De Velocidad De Germinación En Zacate Rhodes Bajo Condiciones De Invernadero.

Índice de Velocidad de Germinación.

En esta variable no se mostró Significancia en la prueba de Tukey al 0.01 sin embargo se ve diferencia en los tratamientos seis y diez con respecto al resto de los tratamientos por lo que se considera que le producto GBM-044 y combinado con temperaturas alternas manifiesta una respuesta lineal, (cuadros 6.3, 5.2. y Grafico 5.4.).

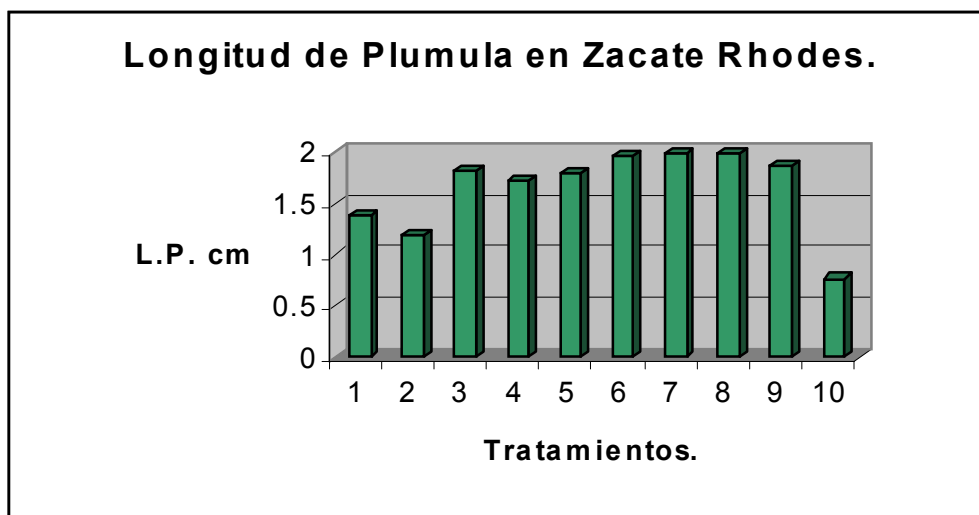


Gráfico 5.5 Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Longitud De Plúmula En Zacate Rhodes Bajo Condiciones De Invernadero.

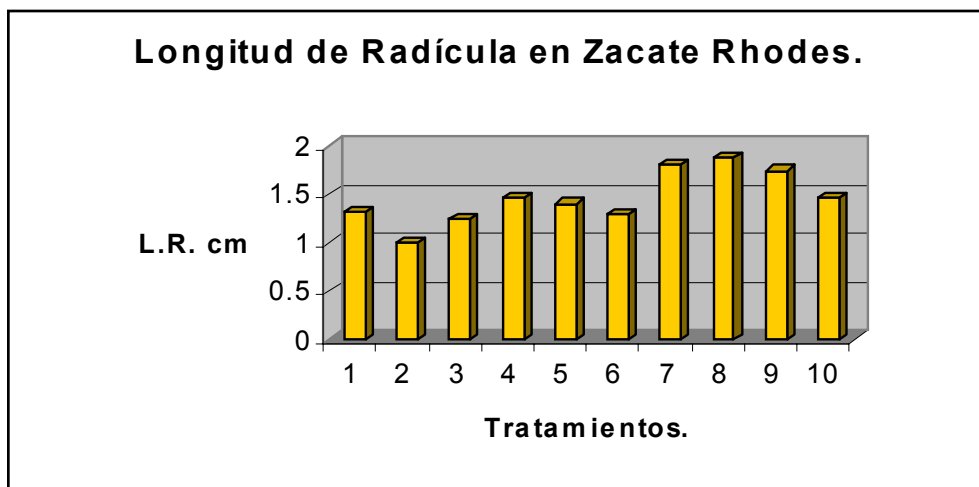


Gráfico 5.6 Resultado Final Del Efecto De Productos Biorreguladores Coayudantes De La Longitud De Radícula En Zacate Rhodes Bajo Condiciones De Invernadero.

Longitud de Plúmula y Longitud de Radícula.

Lo mismo sucedió con los parámetros **Longitud de Plúmula** y **Longitud de Radícula** respectivamente solo que en estos casos los tratamientos ocho y siete

los cuales son Biozyme pp y Biozyme TS combinados con temperaturas alternas (Cuadros 6.3, 5.2 y Graficos 5.5 y 5.6).

CONCLUSIONES

En base a los resultados obtenidos y a las condiciones bajo las cuales se realizó el presente trabajo se concluye lo siguiente:

- Para todas las especies **estudiadas (Buffel, Klein y Rhodes)**, se observo que en lo correspondiente a germinación, el tratamiento 6 en el cual se utilizo **GBM – 44** fue el que obtuvo los mejores resultados. Por otra parte la combinación de GMB – 44 y Temperaturas alternas de 3⁰ C y 35⁰ C por 24 horas, siempre estuvo en segundo lugar, manifestándose en tercer sitio la aplicación de Biozyme pp. asociado a temperaturas alternas de 3⁰ C y 35⁰ C por 24 horas.
- Para el caso del parámetro Índice de Velocidad de Germinación (I.V.G.) los tratamientos GBM – 44, GBM – 44 y temperaturas alternas de 3⁰ C y 35⁰ C por 24 horas. Estuvieron siempre en primero y segundo sitio respectivamente, seguido por el tratamiento 1 (Solo limpieza) y 2 temperaturas alternas de 3⁰ C y 35⁰ C. Para todas las especies estudiadas.

- Para el caso del parámetro de Longitud de Plúmula (L.P.)el tratamiento 10, Combinación de Temperaturas alternas con el producto GBM – 44,obtuvo el mejor resultado seguido del tratamiento 8 aplicación de temperaturas alternas con la Combinación del producto Biozyme PP
- En lo que corresponde al parámetro Longitud de ridícula (L.R.)los tratamientos 6,8,9 y 10 tuvieron los mejores resultados para cada una de las especies estudiadas.

LITERATURA CITADA

- Allen, P. S., S. E. Meyer And J. Beckstead. 1995. Patterns Of Seed After Ripening In *Bromus Tectorum*. *J. Of Experimental Botany*. 46: 292, 1737-1744, USA.
- Andrews, T. S., C. E. Jones And R. D. Whalley. 1997. Factors Affecting The Germination Of Giant Parramatta Grass. *Australian J. Of Experimental Agriculture*. 37:4, 439-446. Australia.
- Antuna G. M R. Metodos Para Rompimiento De Latencia En Semilla De Zacate Navajita Azul (*Boutelova gracilis*). Tesis De Maestria En Tecnología De Semillas. UAAAN. Del 2000
- Bernal, L. I. 1981. Aspectos Bioquímicos De La Germinación Y El Deterioro. Departamento De Bioquímica Vegetal. Facultad De Química De La UNAM. México. P.P. 16.
- Bilbao, B. Y C. Matías. 1979. Efecto De Las Temperaturas Alternas En La Germinación De Las Semillas De *Cenchrus Ciliaris*. *Pastos Y Forrajes*. Matanzas, Cuba, P. 411-419.
- Bioenzimas S.A. De C.V. E Inifap. 1989. Reporte De Los Resultados De La Aplicación De Biozyme T.S. Y Biozyme P.P. En Semillas De Maíz, Frijol Y Trigo. México. Mayo-Junio De 1989.
- Bogdan A.V. 1997. *Pastos Tropicales Y Plantas De Forraje*. Traducción. México. Ed. Agt Editor. P. 460.
- Bradbeer, J. W. 1988. Seed Dormancy And Germination. *British Library Cataloguing In Publication Data King's College London*, P. 39-39.
- Bustamante, L. 1982. *Semillas: Control Y Evaluación De Su Calidad*. Memorias Del Curso De Actualización De Tecnología De Semillas. UAAAN-AMSAC. Saltillo, Coah. México, P. 99-106.
- Carmona, R. And A. J. Murdoch. 1996. Interactions Of Temperature And Dormancy Relieving Compounds On Weed Seed Germination. *Revista Brasileira De Sementes*. Brasil. 18: 1, 88-97.
- Camacho M., F. 1994. *Dormición De Semillas, Causas Y Tratamientos*. Primera Edición. Editorial Trillas, S.A. De C.V. México, P.P. 125.

- Castro, C. R., W. L. Carvalho; F. P. Reis And J. M. Braga. 1996. Overcoming Seed Coat Dormancy In Seeds Of *Brachiaria Decumbens*. *Revista Ceres*. 42: 245, 65-75. Brazil.
- Centro Internacional De Agricultura Tropical (Ciat). 1991. Elementos Esenciales Para El Éxito De Un Programa De Semillas. Guía De Estudio Para Ser Usada Como Complemento De La Unidad Audiotutorial Sobre El Mismo Tema. Cali. Colombia. P. 7-9.
- Clements, F. E. 1929. *Plant Succession: Analysis Of The Development Of Vegetation*. Carn. Inst. Wash. Publ. 242: 1-512. U.S.A.
- Copeland, L.O. 1976. Principles Of Seed Vigor. *Seed Sci. And Tech.* 1. 73-88. The Netherlands.
- Copeland, L. O. And M. B. Mcdonald. 1985. *Principles Of Seed Science And Technology*. 2a. De Burgess Publishing Company. Minneapolis, Minnesota. USA..
- Cordero, M. J., Y M. Oliveros. 1983. Evaluación De Temperatura Y Tiempo Para Conducir Pruebas De Germinación En Semilla De *Andropogon Gayanus*. *Agronomía Tropical*. Maracay, Venezuela. 33(1-6): 357-366.
- Crocker, W. 1916. Mechanics Of Dormancy In Seeds. *Ann J. Bot.* 3.P. 99-120. USA.
- Don, R. 1979. The Use Of Chemicals, Particulary Gibberelic Acid, For Breaking Cereal Seed Dormancy. *Seed Science And Technology*. Vol. 7:355-367. The Netherlands.
- Ede, R. 1970. *Producción De Semillas Pretenses*. Manual De Técnica Agropecuaria. Editorial Acribia. Zaragoza España. P. 159.
- Febles, G. 1975. Factores Que Afectan La Germinación. I. Factores Ocurrentes. Antes De La Siembra. *Revista Cubana De Ciencia Agrícola*. 9 (1) : 77-99. Cuba.
- Felfoldi, M. E. 1983. *Manual De Definiciones De Semilla Pura*. Instituto De Semillas Y Plantas En Vivero. Madrid, España.
- Ferguson, E. J. 1990. Desarrollo De Suministro De Semillas De Especies Forrajeras Tropicales. Conferencia Para El Taller Sobre Avances En El Desarrollo De Pasturas Y Suministro De Semillas Forrajeras Tropicales En México. 20 De Septiembre – 3 De Octubre De 1990. Cuernavaca, Mor. México. P.P. 1-12.

- Flores, V. Z. 1996. Efecto Del Almacenamiento Sobre La Calidad De Semilla De *Brachiaria Dictyonuera*. *Zootecnia Tropical*. 14: 2, 113-131. Venezuela.
- Franke, L. B., And C. Nabinger. 1996. Assessment Of Germination Of Seeds Of Six *Paspalum Notatum* Flugge Accessions From Rio Grande Do Sul. *Revista-Brasileira-De-Sementes*. 18:1, 102-107. Brasil.
- Fresnillo, F. D., O. A. Fernández And C. A. Busso. 1994. Factores En La Germinación De Dos Especies Anuales Forrajeras De La Region Semiárida Argentina. *Turrialba*. 44:2, 95-100. Argentina.
- Gonzales, Y. Y F. Mendoza. 1995. Efecto Del Agua Caliente En La Germinación De *Leucaena Leucocephala*. *Pastos Y Forrajes.*, 18:1, 59-65. Cuba.
- Gould, F. W. 1975. *The Grasses Of Texas*. Press Texas A & M University. United State Of America P.P. 653.
- Harty, R. L. Y J. E. Butler. 1975. Temperature Requeriments For Germination Of Green Panic, *Panicum Maximum* During After Ripening Period. *Seed Science And Techonology*. Vol. 3(2): 529-536. The Netherlands.
- Hartman, H.T., D. E. Kester And F. T. Davies. 1990. *Plant Propagation. Principales And Practices*. Fifth Ed. Prentice Hall N. J. USA.
- Hartman, H. T. Y K. E. Dale. 1982. *Propagación De Plantas, Principios Y Practicas*. México, D. F. Editorial Cecsca. P.P. 162.
- Hatterman., H. Valenti; I. A. Bello And M. D. Owen. 1996. Physiological Basis Of Seed Dormancy In Woolly Cupgrass (*Eriochloa villosa*). *Weed Science*. 44: 1, 87-90.
- Haynes, J. G., W.G. Pill And T. A. Evans. 1997. Seed Treatments Improve The Germination And Seedling Emergence Of Switchgrass (*Panicum virgatum*). *Hortscience*. 32:7, 1222-1226. Usa.
- Herrera, C.F. 1995. Efecto De Diferentes Métodos Para Romper Latencia De Semillas En Cuatro Especies De Gramíneas Forrajeras. Tesis De Maestría En Tecnología De Semillas. UAAAN. Buenavista; Saltillo, Coah. México.
- Herrera, J. 1994. Effect Of Several Treatments For Breaking Dormancy In Pasture Sedes *Brachiaria Decumbens*. *Agronomía Costarricense*. 18:1, 75-85. Costa Rica.
- Hitchcok, A. S. 1950. *Manual Of Grasses Of The United States*. U.S.D.A. Misc. Pub. No. 200. 1040 Pp., Rev. Ed. By Agnes Chase. 1950, 1051 Pp. USA.

- Humphreys, L. R. 1980a. A Guide To Better Pastures For The Tropics And Subtropics. Wright Stephenson And Co. New South Wales, Australia. Pp. 95.
- Humphreys, L. R. 1980b. Tropical Pastures And Fodder Crops. Longman Group Limited. London Pp. 135.
- International Seed Testing Association (Ista) 1985. International Rules For Seed Testing Seed Sci. And Tech. 4:1-177 Netherlands.
- Instituto Nacional De Investigaciones Forestales Agrícolas Y Pecuarias (Inifap). 1997. Establecimiento, Manejo Y Producción De Cuatro Especies De Gramíneas Forrajeras Para Coahuila. Folleto Para Productores No. 5 México Pp. 27.
- Jantawinyurag, R. And R. Suwanketnikom. 1996. Factors Influencing Seed Germination Of Itchgrass. Kasetsart Journal Natural Sciences. 30:4, 419-428. Thailand.
- Jimenez M., A. 1990. Semillas Forrajeras Para Siembra. UACH. Editorial Celsa Colosio Ruíz. México Pp. 84.
- Johnston, M. E. And R. L. Harty. 1981. Report Of The Germination Committee Working Group On Tropical And Subtropical Seed 1977-1980. Seed Science And Technology. International Seed Testing Association (ISTA.). Nineteenth International Seed Testing Congress. Vol. 9 Pp. 136-140. The Netherlands.
- Khan, A. A. 1977. The Physiology And Biochemistry Of Seed Dormancy And Germination. The Sevier/North Holland Biomedical Press. Pp. 30-50. USA.
- Lebgue, T. A. Valerio. 1986. Manual Para Identificar Las Gramíneas De Chihuahua. Primera Edición. Talleres Graficos Del Estado De Chihuahua. Pp. 3-17 México.
- Le Page, D.M. 1990. Role Des Gibberellines Et De L's Acide Absissique Dans La Germination Et La Dormance Des Semences: Pour Une Approche Dynamique. Seed Science And Tecnonolgy. Vol. 18: 345-356. The Netherlands.
- Lima, V.L., And V. J. Cardoso. 1996. On The Germination And Dormancy Of Dispersal Units Of *Brachiaria Decumbens* Stapf. Arquivos De Biologia E Tecnologia. 39:3, 359-606; 24, USA.
- Low, H. 1985 Analisis De Semilla, Departamento De Industrias Primarias De Queensland, Meirs Road, Indooroopilly, Brisbane, Qld., Australia. 4068.

- Ludwing, H. 1971. La Dormanes De Semences Des Graminnees Et Les Problemes
Qui En Resultent Por Les Essais De Semences Surtout En Ce Qui
Concerne l'aplicatiu D'acide Gibberellin. Proc. Int. Seed Test. Assoc. Vol
32(2):303. The Netherlands.
- Manjarrez, S. M. 1996. Escarificación De Semillas Como Medio De Romper
Latencia
En Especies De Gramíneas Forrajeras Tropicales. Tesis De Maestria En
Tecnología De Semillas. UAAAN. Saltillo, Coah. México.
- Marroquin, T.A., M. Sánchez Y J. Chacon. 1981. Consideraciones Para La
Obtención Y Control De Calidad En Semillas De Pastos Tropicales. Primer
Curso Avanzado En Protección Y Control De Calidad En Semillas. Oct. 28
Nov 25 Ciat. Colombia.
- Martinkova Z., And A. Honek. 1995. Seasonal Changes In The Occurrence Of
Seed
Dormancy In Caryopses Of The Barnyard Grass, *Echinochloa crus.*
Ochrana rostlin. 1995, 31:4, 249-256.
- Mc Intyre G. I., A. J. Cessna And A. I. Hsiao. 1996. Seed Dormancy In *Avena*
Fatua:
Interacting Effects Of Nitrate, Water And Seed Coat Injury. *Physiologia*
Plantarum. 97:2, 291-302. USA.
- Merino, A. R., G. Pánfilo Y G. G. Manual. 1969. Semillas Tercera Reimpresión Ed.
Continental, S. A. México, D. F. Pp. 190-209.
- Metcalf, S. D. 1976. The Botany Of Grasses And Legumes. The Iowa State
University Press/Ames, Iowa, USA. Pp. 190-290.
- Miller, C. E. 1938. Plant Physiology. 2a. Ed. McGraw Hill-Book Company. N. Y.
Usa.
- Moreno, M. E. 1984. Análisis Físico Y Biológico De Semillas Agrícolas. Instituto
De
Biología UNAM. México D. F. Pp. 383.
- Mott, J. J. And G. M. McKean. 1979. Effect Of Heat Treatment In Breaking
Hardseedendness In Four Species Of *Stylosanthes*. *Seed Sc. And Tech.*
Vol. 7, Pp. 12-25. The Netherlands.
- Murdoch, A. J. E. H. Roberts; R. H. Ellis And M. Black. 1997. Temperature And
The

- Rate Of Germination Of Dormant Seeds Of *Chenopodium album*. Current Plant Science And Biotechnology In Agriculture No. 30 USA.
- Pelag, L. 1971. Germination, Internal And External Factors. Australian Seed Res. Conference. Canberra, Australia.
- Perez-Garcia, F. And Duran J. M .1990. The Effect Of Gibberelic Acid On Germination Of *Onopordum Nervosum*. Seeds. Seed Science And Technology Vol. 18: 83-88. The Netherlands.
- Pill-Sevilla, E. 1987. Germination And Tetrazolium Testing. Seed Science And Technology Vol. 15: 691-698. The Netherlands.
- Plumen, A. P. 1943. The Germination And Early Seed Of Twelve Rango Grasses. Journal Of The America Society Of Agronomy No. 35: 19-24. USA.
- Ponzio, K. J. 1998. Effects Of Various Tratmentes On The Germination Of Sawgrass, *Cladium Jamaicense* Seeds. Wetlands. 1998, 18: 1, 51-58. USA.
- Previero, C. A., L. Martins; R. L. Fonseca And D. T. Groth. 1996. Effect Of Storage Of Guinea Grass (*Panicum Maximun*) On Treatments To Break Seed Dormancy. Revista Brasileira De Sementes. 18: 1, 143-148. Brasil.
- Potts, H.E. 1977. Semillas, Desarrollo, Estructura Y Funcion. Curso Sobre Producción De Semillas. Centro Internacional De Agricultura Tropical. Cali, Colombia.
- Rai, B., R. Khanal And R. P. Dhungana. 1996. Method Of Breaking Dormancy Caused By Hard Seed Coat In White Clover (*Trifolium Repens*). Working Paper Pakhribas Agricultural Center. No. 141. USA.
- Ramirez, A., E. Salazar Y J. I. Roa 1988. Técnicas De Multiplicación Por Semilla De Especies Forrajeras. Prgrama De Pastos Tropicales. Centro Internacional De Agricultura Tropical (Ciat). Cali, Colombia. Pp. 40.
- Ramos, N. A. Y C. Romero. 1976. Efecto Del Almacenamiento Y La Escarificación En La Germinación Del Pasto *Brachiaria Decumbens*. En Seminario Sobre Producción De Semillas Forrajeras. Maracay, Venezuela. IICA. Serie Informes De Conferencias, Cursos Y Reuniones. No. 99 Pp. 66-81.
- Rodríguez, C., J. A. Gonzales Y F. Hernández. 1983. Evaluación De Diferentes Metodos Practicos De Escarificación En Semillas De *Leucaena*, En Condiciones De Tropico Semi-Seco. Reunion De La Asociación Mexicana De Producción Animal (Ampa). Ags., Ags. México Pp. 10.

- Rojas, G. M. Y H. R. Ramírez. 1987. Control Hormonal Del Desarrollo De Las Plantas. Ed. Limusa. México, D. F. Pp. 849-852.
- Rosenstein S. R. (1999). Diccionario De Especialidades Agroquimicas. Ed. P.L.M. S.A. De C.V. México Pp. 761.
- Santos, S. J., R. J. Valdes Y R. A. Vasquez 1981. Gramíneas Del Rancho Los Angeles. Identificación Por Sus Características Vegetativas. UAAAN. México. P. 29-30.
- Smith, C.J. 1971 Seed Dormancy On Baby Panicum. Proc. Int. Seed Test. Ass. Vol. 36(1): 81-97. The Netherlands.
- Steel, R.G.D. And J. M. Torrie. 1988. Principles And Procedures Of Statistics. Second Edition. Ed. Mcgraw Hill, 622 Pp. 49 USA.
- Strickland, R.W., C. Siro And C. Brisbane. 1976. Seed Production And Testing Problems In Tropical And Subtropical Pasture Species. Proc. Int. Seed Test. Ass. Vol. 36(1): 189-199. The Netherlands.
- Thomson, J. R. 1979. Introduccion A La Tecnologia De Semillas. Editorial Acribia Zaragoza, España. Pp. 30.
- Trask, M. M. And D. A. Pyke 1988. Variability In Seed Dormancy Of Three Pacific Northwestern Grasses. Seed Science And Technology 26: 1, 179-191. USA.
- Valdéz O. A. 1998^a Manual De Producción De Semillas Forrajeras. UAAAN. México.
- Valdez O. A. 1998^b La Latencia En Semillas Forrajeras. Memoria Para El Curso De Producción De Semillas Forrajeras UAAAN México.
- Valdez O. A. 1993 Establecimiento Y Manejo Del Zacate Klein Bajo Condiciones De Riego En El Sur Y Centro De Coahuila. Centro Investigación Regional Del Noreste. Campo Experimental "Sierra De Arteaga". Sarh-Inifap
- Valdez O. A. 1993 Establecimiento Y Manejo Del Zacate Rhodes Bajo Condiciones De Riego En El Sur Y Centro De Coahuila. Centro Investigación Regional Del Noreste. Campo Experimental "Sierra De Arteaga". Sarh-Inifap

- Valdez O. A. 1993 Establecimiento, Manejo Y Producción De Cuatro Especies De Gramíneas Forrajeras Para Coahuila. Centro Investigación Regional Del Noreste. Campo Experimental "Saltillo". Inifap
- Van Overbeck, J. 1970. The Control Of Plant Growth. Plant Agriculture, Freeman, San Francisco, Cal. USA.
- Vasquez A. R. Villareal, Q. J. A. Y Valdez R. K. 1999. Las Plantas De Pastizales Del Norte De México. Texto Elaboración UAAAN. Departamento De Recursos Naturales Renovables. México.
- Villa, V. J. 1975 Factores Que Afectan La Distribución Geográfica Y Ecológica De *Bouteloua gracilis*. En El Estado De San Luis Potosí. Tesis De Postgrado. Universidad Autónoma De Chapingo. México Pp. 95.
- Villers, T. A. 1974. Seed Dormancy, In Seed Biology Kozlowski, T. De. London, New York Academic Press. Vol. 11 Pp. 220-282. London.
- Voigt, P. W. And C. R. Tischler 1997. Effect Of Seed Treatment On Germination And Emergence Of 3 Warm Season Grasses. J. Of Range Management. 50: 2, 170-174. USA.
- Voll, E., D.L. Gazziero; E. Quina And F. C. Krzyzanowski. 1996. Evaluation Of Seed Physiology Of *Brachiaria plantaginea* With Dormancy Breaking Procedures. Revista Brasileira De Sementes 18: 2, 186-192. Brasil.
- Watkinson, J. L. And W. G. Pill. 1998. Gibberellic Acid And Presowing Chilling Increase Seed Germination Of Indiangrass (*Sorghastrum nutans*). Hortscience. 33: 5, 849-851. USA.
- Zhao, X., J. R. Chen; Y. Ju.; X. H. Zhao; J. R. Chen And Y. Ju. 1995 Study On Suitable Germination Conditions For *Festuca rubra* Seeds. Grasland Of China No. 2, 62-64, China.
-

A P E N D I C E .

LITERATURA CITADA

- Allen, P. S., S. E. Meyer And J. Beckstead. 1995. Patterns Of Seed After Ripening In *Bromus Tectorum*. *J. Of Experimental Botany*. 46: 292, 1737-1744, Usa.
- Andrews, T. S., C. E. Jones And R. D. Whalley. 1997. Factors Affecting The Germination Of Giant Parramatta Grass. *Australian J. Of Experimental Agriculture*. 37:4, 439-446. Australia.
- Antuna G. M R. Metodos Para Rompimiento De Latencia En Semilla De Zacate Navajita Azul (*Boutelova Gracilis*). Tesis De Maestria En Tecnología De Semillas. Uaaan. Del 2000
- Bernal, L. I. 1981. Aspectos Bioquímicos De La Germinación Y El Deterioro. Departamento De Bioquímica Vegetal. Facultad De Química De La Unam. México. P.P. 16.
- Bilbao, B. Y C. Matías. 1979. Efecto De Las Temperaturas Alternas En La Germinación De Las Semillas De *Cenchrus Ciliaris*. *Pastos Y Forrajes*. Matanzas, Cuba, P. 411-419.
- Bioenzimas S.A. De C.V. E Inifap. 1989. Reporte De Los Resultados De La Aplicación De Biozyme T.S. Y Biozyme P.P. En Semillas De Maíz, Frijol Y Trigo. México. Mayo-Junio De 1989.
- Bogdan A.V. 1997. *Pastos Tropicales Y Plantas De Forraje*. Traducción. México. Ed. Agt Editor. P. 460.
- Bradbeer, J. W. 1988. Seed Dormancy And Germination. *British Library Cataloguing In Publication Data King's College London*, P. 39-39.
- Bustamante, L. 1982. Semillas: Control Y Evaluación De Su Calidad. *Memorias Del Curso De Actualización De Tecnología De Semillas*. Uaaan-Amsac. Saltillo, Coah. México, P. 99-106.
- Carmona, R. And A. J. Murdoch. 1996. Interactions Of Temperature And Dormancy Relieving Compounds On Weed Seed Germination. *Revista Brasileira De Sementes*. Brasil. 18: 1, 88-97.
- Camacho M., F. 1994. *Dormición De Semillas, Causas Y Tratamientos*. Primera Edición. Editorial Trillas, S.A. De C.V. México, P.P. 125.
- Castro, C. R., W. L. Carvalho; F. P. Reis And J. M. Braga. 1996. Overcoming Seed Coat Dormancy In *Seeds Of Brachiaria Decumbens*. *Revista Ceres*. 42: 245, 65-75. Brazil.

- Centro Internacional De Agricultura Tropical (Ciat). 1991. Elementos Esenciales Para El Éxito De Un Programa De Semillas. Guía De Estudio Para Ser Usada Como Complemento De La Unidad Audiotutorial Sobre El Mismo Tema. Cali. Colombia. P. 7-9.
- Clements, F. E. 1929. Plant Succession: Analysis Of The Development Of Vegetation. Carn. Inst. Wash. Publ. 242: 1-512. U.S.A.
- Copeland, L.O. 1976. Principles Of Seed Vigor. Seed Sci. And Tech. 1. 73-88. The Netherlands.
- Copeland, L. O. And M. B. Mcdonald. 1985. Principles Of Seed Science And Tecnology. 2a. De Burgess Publishing Company. Minneapolis, Minnesota. USA..
- Cordero, M. J., Y M. Oliveros. 1983. Evaluación De Temperatura Y Tiempo Para Conducir Pruebas De Germinación En Semilla De Andropogon Gayanus. Agronomia Tropical. Maracay, Venezuela. 33(1-6): 357-366.
- Crocker, W. 1916. Mechanics Of Dormancy In Sedes. Ann J. Bot. 3.P. 99-120. USA.
- Don, R. 1979. The Use Of Chemicals, Particulary Gibberelic Acid, For Breaking Cereal Seed Dormancy. Seed Science And Technology. Vol. 7:355-367. The Netherlands.
- Ede, R. 1970. Producción De Semillas Pretenses. Manual De Técnica Agropecuaria. Editorial Acribia. Zaragoza España. P. 159.
- Febles, G. 1975. Factores Que Afectan La Germinación. I. Factores Ocurrentes. Antes De La Siembra. Revista Cubana De Ciencia Agrícola. 9 (1) : 77-99. Cuba.
- Felfoldi, M. E. 1983. Manual De Definiciones De Semilla Pura. Instituto De Semillas Y Plantas En Vivero. Madrid, España.
- Ferguson, E. J. 1990. Desarrollo De Suministro De Semillas De Especies Forrajeras Tropicales. Conferencia Para El Taller Sobre Avances En El Desarrollo De Pasturas Y Suministro De Semillas Forrajeras Tropicales En México. 20 De Septiembre – 3 De Octubre De 1990. Cuernavaca, Mor. México. P.P. 1-12.
- Flores, V. Z. 1996. Efecto Del Almacenamiento Sobre La Calidad De Semilla De Brachiaria Dictyonuera. Zootecnia Tropical. 14: 2, 113-131. Venezuela.
- Franke, L. B., And C. Nabinger. 1996. Assessment Of Germination Of Seeds Of

- Six *Paspalum Notatum* Flugge Accessions From Rio Grande Do Sul. *Revista-Brasileira-De-Sementes*. 18:1, 102-107. Brasil.
- Fresnillo, F. D., O. A. Fernández And C. A. Busso. 1994. Factores En La Germinación De Dos Especies Anuales Forrajeras De La Region Semiárida Argentina. *Turrialba*. 44:2, 95-100. Argentina.
- Gonzales, Y. Y F. Mendoza. 1995. Efecto Del Agua Caliente En La Germinación De *Leucaena Leucocephala*. *Pastos Y Forrajes.*, 18:1, 59-65. Cuba.
- Gould, F. W. 1975. *The Grasses Of Texas*. Press Texas A & M University. United State Of America P.P. 653.
- Harty, R. L. Y J. E. Butler. 1975. Temperature Requeriments For Germination Of Green Panic, *Panicum Maximum* During After Ripening Period. *Seed Science And Techonology*. Vol. 3(2): 529-536. The Netherlands.
- Hartman, H.T., D. E. Kester And F. T. Davies. 1990. *Plant Propagation. Principales And Practices*. Fifth Ed. Prentice Hall N. J. Usa.
- Hartman, H. T. Y K. E. Dale. 1982. *Propagacion De Plantas, Principios Y Practices*. México, D. F. Editorial Cecsca. P.P. 162.
- Hatterman., H. Valenti; I. A. Bello And M. D. Owen. 1996. Physiological Basis Of Seed Dormancy In Woolly Cupgrass (*Eriochloa Villosa*). *Weed Science*. 44: 1, 87-90.
- Haynes, J. G., W.G. Pill And T. A. Evans. 1997. Seed Treatments Improve The Germination And Seedling Emergence Of Switchgrass (*Panicum Virgatum*). *Hortscience*. 32:7, 1222-1226. Usa.
- Herrera, C.F. 1995. Efecto De Difererntes Metodos Para Romper Latencia De Semillas En Cuatro Especies De Gramíneas Forrajeras. Tesis De Maestria En Tecnología De Semillas. Uaaan. Buenavista; Saltillo, Coah. México.
- Herrera, J. 1994. Effect Of Several Treatments For Breaking Dormancy In Pasture Sedes *Brachiaria Decumbens*. *Agronomia Costarricense*. 18:1, 75-85. Costa Rica.
- Hitchcok, A. S. 1950. *Manual Of Grasses Of The United States*. U.S.D.A. Misc. Pub. No. 200. 1040 Pp., Rev. Ed. By Agnes Chase. 1950, 1051 Pp. Usa.
- Humphreys, L. R. 1980a. *A Guide To Better Pastures For The Tropics Ans Subtropics*. Wright Stepenson And Co. New South Wales, Australia. Pp. 95.
- Humphreys, L. R. 1980b. *Tropical Pastures And Fodder Crops*. Longman Group Limited. London Pp. 135.

- International Seed Testing Association (Ista) 1985. International Rules For Seed Testing Seed Sci. And Tech. 4:1-177 Netherlands.
- Instituto Nacional De Investigaciones Forestales Agrícolas Y Pecuarias (Inifap). 1997. Establecimiento, Manejo Y Producción De Cuatro Especies De Gramíneas Forrajeras Para Coahuila. Folleto Para Productores No. 5 México Pp. 27.
- Jantawinyurag, R. And R. Suwanketnikom. 1996. Factors Influencing Seed Germination Of Itchgrass. Kasetsart Journal Natural Sciences. 30:4, 419-428. Thailand.
- Jimenez M., A. 1990. Semillas Forrajeras Para Siembra. Uach. Editorial Celsa Colosio Ruíz. México Pp. 84.
- Johnston, M. E. And R. L. Harty. 1981. Report Of The Germination Committee Working Group On Tropical And Subtropical Seed 1977-1980. Seed Science And Technology. International Seed Testing Association (Ista). Nineteenth International Seed Testing Congress. Vol. 9 Pp. 136-140. The Netherlands.
- Khan, A. A. 1977. The Physiology And Biochemistry Of Seed Dormancy And Germination. The Sevier/North Holland Biomedical Press. Pp. 30-50. Usa.
- Lebgue, T. A. Valerio. 1986. Manual Para Identificar Las Gramíneas De Chihuahua. Primera Edición. Talleres Graficos Del Estado De Chihuahua. Pp. 3-17 México.
- Le Page, D.M. 1990. Role Des Gibberellines Et De L's Acide Absissique Dans La Germination Et La Dormanes Des Semences: Pour Une Approche Dynamique. Seed Science And Tecnonolgy. Vol. 18: 345-356. The Netherlands.
- Lima, V.L., And V. J. Cardoso. 1996. On The Germination And Dormancy Of Dispersal Units Of Brachiaria Decumbens Stapf. Arquivos De Biologia E Tecnologia. 39:3, 359-606; 24, Usa.
- Low, H. 1985 Analisis De Semilla, Departamento De Industrias Primarias De Queensland, Meirs Road, Indooroopilly, Brisbane, Qld., Australia. 4068.
- Ludwing, H. 1971. La Dormanes De Semences Des Graminnees Et Les Problemes Qui En Resultent Por Les Essais De Semences Surtout En Ce Qui Concerne l'aplicatiu D'acide Gibberellin. Proc. Int. Seed Test. Assoc. Vol 32(2):303. The Netherlands.

Manjarrez, S. M. 1996. Escarificación De Semillas Como Medio De Romper Latencia En Especies De Gramíneas Forrajeras Tropicales. Tesis De Maestria En Tecnología De Semillas. Uaaan. Saltillo, Coah. México.

Marroquin, T.A., M. Sánchez Y J. Chacon. 1981. Consideraciones Para La Obtención Y Control De Calidad En Semillas De Pastos Tropicales. Primer Curso Avanzado En Protección Y Control De Calidad En Semillas. Oct. 28 Nov 25 Ciat. Colombia.

Martinkova Z., And A. Honek. 1995. Seasonal Changes In The Occurrence Of Seed Dormancy In Caryopses Of The Barnyard Grass, *Echinochloa Crus*. *Ochrana Rostlin*. 1995, 31:4, 249-256.

Mc Intyre G. I., A. J. Cessna And A. I. Hsiao. 1996. Seed Dormancy In *Avena Fatua*: Interacting Effects Of Nitrate, Water And Seed Coat Injury. *Physiologia Plantarum*. 97:2, 291-302. Usa.

Merino, A. R., G. Pánfilo Y G. G. Mael. 1969. Semillas Tercera Reimpresión Ed. Continental, S. A. México, D. F. Pp. 190-209.

Metcalfe, S. D. 1976. The Botany Of Grasses And Legumes. The Iowa State University Press/Ames, Iowa, Usa. Pp. 190-290.

Miller, C. E. 1938. Plant Physiology. 2a. Ed. Mcgraw Hill-Book Company. N. Y. Usa.

Moreno, M. E. 1984. Analisis Fisico Y Bilogico De Semillas Agrícolas. Instituto De Biología Unam. México D. F. Pp. 383.

Mott, J. J. And G. M. Mckean. 1979. Effect Of Heat Treatment In Breaking Hardseedendness In Four Species Of *Stylosanthes*. *Seed Sc. And Tech*. Vol. 7, Pp. 12-25. The Netherlands.

Murdoch, A. J. E. H. Roberts; R. H. Ellis And M. Black. 1997. Temperature And The Rate Of Germination Of Dormant Seeds Of *Chenoposium Album*. *Current Plant Science And Biotechnology In Agriculture* No. 30 Usa.

Pelag, L. 1971. Germination, Internal And External Factors. Australian Seed Res. Conference. Camberra, Australia.

Perez-Garcia, F. And Duran J. M .1990. The Effect Of Gibberelic Acid On Germination Of *Onopodorum Nervosum*. *Seeds. Seed Science And Technology* Vol. 18: 83-88. The Netherlands.

Pill-Sevilla, E. 1987. Germination And Tetrazolium Testing. *Seed Science And Technology* Vol. 15: 691-698. The Netherlands.

- Plumen, A. P. 1943. The Germination And Early Seed Of Twelve Rango Grasses. Journal Of The America Society Of Agronomy No. 35: 19-24. Usa.
- Ponzio, K. J. 1998. Effects Of Various Tratmentes On The Germination Of Sawgrass, Cladium Jamaicense Seeds. Wetlands. 1998, 18: 1, 51-58. Usa.
- Previero, C. A., L. Martins; R. L. Fonseca And D. T. Groth. 1996. Effect Of Storage Of Guinea Grass (Panicum Maximun) On Treatments To Bread Seed Dormancy. Revista Brasileira De Sementes. 18: 1, 143-148. Brasil.
- Potts, H.E. 1977. Semillas, Desarrollo, Estructura Y Funcion. Curso Sobre Producción De Semillas. Centro Internacional De Agricultura Tropical. Cali, Colombia.
- Rai, B., R. Khanal And R. P. Dhungana. 1996. Method Of Breaking Dormancy Caused By Hard Seed Coat In White Clover (Trifolium Repens). Working Paper Pakhribas Agricultural Center. No. 141. Usa.
- Ramirez, A., E. Salazar Y J. I. Roa 1988. Técnicas De Multiplicación Por Semilla De Especies Forrajeras. Prgrama De Pastos Tropicales. Centro Internacional De Agricultura Tropical (Ciat). Cali, Colombia. Pp. 40.
- Ramos, N. A. Y C. Romero. 1976. Efecto Del Almacenamiento Y La Escarificación En La Germinación Del Pasto Brachiaria Decumbens. En Seminario Sobre Producción De Semillas Forrajeras. Maracay, Venezuela. Ilica. Serie Informes De Conferencias, Cursos Y Reuniones. No. 99 Pp. 66-81.
- Rodríguez, C., J. A. Gonzales Y F. Hernández. 1983. Evaluación De Diferentes Metodos Practicos De Escarificación En Semillas De Leucaena, En Condiciones De Tropico Semi-Seco. Reunion De La Asociación Mexicana De Producción Animal (Ampa). Ags., Ags. México Pp. 10.
- Rojas, G. M. Y H. R. Ramírez. 1987. Control Hormonal Del Desarrollo De Las Plantas. Ed. Limusa. México, D. F. Pp. 849-852.
- Rosenstein S. R. (1999). Diccionario De Especialidades Agroquimicas. Ed. P.L.M. S.A. De C.V. México Pp. 761.
- Santos, S. J., R. J. Valdes Y R. A. Vasquez 1981. Gramíneas Del Rancho Los Angeles. Identificación Por Sus Características Vegetativas. Uaaan. México. P. 29-30.
- Smith, C.J. 1971 Seed Dormancy On Baby Panicum. Prc. Int. Seed Test. Ass. Vol. 36(1): 81-97. The Netherlands.
- Steel, R.G.D. And J. M. Torrie. 1988. Principles And Procedures Of Statistics. Second Edition. Ed. Mcgraw Hill, 622 Pp. 49 Usa.

Strickland, R.W., C. Siro And C. Brisbane. 1976. Seed Production And Testing Problems In Tropical And Subtropical Pasture Species. Proc. Int. Seed Test. Ass. Vol. 36(1): 189-199. The Netherlands.

Thomson, J. R. 1979. Introduccion A La Tecnologia De Semillas. Editorial Acribia Zaragoza, España. Pp. 30.

Trask, M. M. And D. A. Pyke 1988. Variability In Seed Dormancy Of Three Pacific Northwestern Grasses. Seed Science And Technology 26: 1, 179-191. Usa.

Valdéz O. A. 1998^a Manual De Producción De Semillas Forrajeras. Uaaan. México.

Valdez O. A. 1998^b La Latencia En Semillas Forrajeras. Memoria Para El Curso De Producción De Semillas Forrajeras Uaaan México.

Valdez O. A. 1993 Establecimiento Y Manejo Del Zacate Klein Bajo Condiciones De Riego En El Sur Y Centro De Coahuila. Centro Investigación Regional Del Noreste. Campo Experimental "Sierra De Arteaga". Sarh-Inifap

Valdez O. A. 1993 Establecimiento Y Manejo Del Zacate Rhodes Bajo Condiciones De Riego En El Sur Y Centro De Coahuila. Centro Investigación Regional Del Noreste. Campo Experimental "Sierra De Arteaga". Sarh-Inifap

Valdez O. A. 1993 Establecimiento, Manejo Y Producción De Cuatro Especies De Gramíneas Forrajeras Para Coahuila. Centro Investigación Regional Del Noreste. Campo Experimental "Saltillo". Inifap

Van Overbeck, J. 1970. The Control Of Plant Growth. Plant Asciculture, Freeman, San Francisco, Cal. Usa.

Vasquez A. R. Villareal, Q. J. A. Y Valdez R. K. 1999. Las Plantas De Pastizales Del Norte De México. Texto Elaboración Uaaan. Departamento De Recursos Naturales Renovables. México.

Villa, V. J. 1975 Factores Que Afectan La Distribución Geografica Y Ecológica De Boutelova Gracilis. En El Estado De San Luis Potosí. Tesis De Postgrado. Universidad Autonoma De Chapigo. México Pp. 95.

Villers, T. A. 1974. Seed Dormancy, In Seed Biology Kozlowski, T. De. London, New York Academic Press. Vol. 11 Pp. 220-282. London.

Voigt, P. W. And C. R. Tischler 1997. Effect Of Seed Treatment On Germination And Emergence Of 3 Warm Season Grasses. J. Of Range Management. 50: 2, 170-174. Usa.

Voll, E., D.L. Gazziero; E. Quina And F. C. Krzyzanowski. 1996. Evaluation Of Seed Physiology Of *Brachiaria Plantaginea* With Dormancy Breaking Procedures. *Revista Brasileira De Sementes* 18: 2, 186-192. Brasil.

Watkinson, J. L. And W. G. Pill. 1998. Gibberellic Acid And Presowing Chilling Increase Seed Germination Of Indiangrass (*Sorghastrum Nutans*). *Hortscience*. 33: 5, 849-851. Usa.

Zhao, X., J. R. Chen; Y. Ju.; X. H. Zhao; J. R.Chen And Y. Ju. 1995 Study On Suitable Germination Conditions For *Festuca Rubra* Seeds. *Graslando Of China* No. 2, 62-64, China.

Cuadro 6.1. Análisis De Varianza de Germinación , Índice de Velocidad de Germinación, Longitud de Plúmula y Longitud de Radícula en Semilla de Zacate Buffel (Cenchrus ciliaris L.).

ANVA % GERMINACIÓN.						
<i>FV</i>	<i>G</i> <i>L</i>	<i>SC</i>	<i>CM</i>	<i>FC</i>	<i>FT</i> <i>(0.05)</i>	<i>FT</i> <i>(0.01)</i>
Tratamientos	9	3799.507813	422.1675	54.467	4.88	5.84
Bloques.	3	22.332031	42	1		
Error	27	209.273438	7.444010	0.9604		
Total	39	4031.113281	7.750868			
C V =						
8.36%						
ANVA INDICE DE VELOCIDAD DE GERMINACION.						
<i>FV</i>	<i>G</i> <i>L</i>	<i>SC</i>	<i>CM</i>	<i>FC</i>	<i>FT</i> <i>(0.05)</i>	<i>FT</i> <i>(0.01)</i>
Tratamientos	9	295.206299	32.80070	14.044	4.88	5.84
Bloques.	3	9.510986	1	1		
Error	27	63.060059	3.170329	1.357		
Total	39	367.777344	2.335558			
C V =						
20.86%						
ANVA LONGITUD DE PLUMULA.						
<i>FV</i>	<i>G</i> <i>L</i>	<i>SC</i>	<i>CM</i>	<i>FC</i>	<i>FT</i> <i>(0.05)</i>	<i>FT</i> <i>(0.01)</i>
Tratamientos	9	35.552811	3.950312	10.254	4.88	5.84
Bloques.	3	0.810318	0.270106	3**		
Error	27	10.401291	0.385233			
Total	39	46.764420		0.7011		
C V =						
25.79%						
ANVA LONGITUD DE RADICULA.						
<i>FV</i>	<i>G</i> <i>L</i>	<i>SC</i>	<i>CM</i>	<i>FC</i>	<i>FT</i> <i>(0.05)</i>	<i>FT</i> <i>(0.01)</i>
Tratamientos	9	16.993835	1.888204	12.265	4.88	5.84
Bloques.	3	0.717606	0.239202	9		
Error	27	4.156372	0.153940	1.5539		
Total	39	21.867813				
C V =						
19.00%						

Cuadro 6.2. Análisis De Varianza de Germinación , Índice de Velocidad de

Germinación, Longitud de Plúmula y Longitud de Radícula en Semilla de Zacate klein
(*Panicum coloratum* L.).

ANVA % GERMINACIÓN.						
<i>FV</i>	<i>G</i> <i>L</i>	<i>SC</i>	<i>CM</i>	<i>FC</i>	<i>FT</i> (0.05)	<i>FT</i> (0.01)
Tratamientos	9	6700.484375	744.4982	52.5405	4.88	5.84
Bloques.	3	17.062500	91	0.4014		
Error	27	382.589844	5.687500			
Total	39	7100.136719	14.16999			
C V =			4			
9.89%						
ANVA INDICE DE VELOCIDAD DE GERMINACION.						
<i>FV</i>	<i>G</i> <i>L</i>	<i>SC</i>	<i>CM</i>	<i>FC</i>	<i>FT</i> (0.05)	<i>FT</i> (0.01)
Tratamientos	9	2425.859375	269.5399	183.536	4.88	5.84
Bloques.	3	3.074707	17	9		
Error	27	39.651855	1.024902	0.6979		
Total	39	2468.585938	1.468587			
C V =						
9.88%						
ANVA LONGITUD DE PLUMULA.						
<i>FV</i>	<i>G</i> <i>L</i>	<i>SC</i>	<i>CM</i>	<i>FC</i>	<i>FT</i> (0.05)	<i>FT</i> (0.01)
Tratamientos	9	10.197172	1.197172	10.5737	4.88	5.84
Bloques.	3	0.449020	0.149673	1.3220		
Error	27	3.056976	0.113221			
Total	39	14.280548				
C V =						
16.06%						
ANVA LONGITUD DE RADICULA.						
<i>FV</i>	<i>G</i> <i>L</i>	<i>SC</i>	<i>CM</i>	<i>FC</i>	<i>FT</i> (0.05)	<i>FT</i> (0.01)
Tratamientos	9	3.609756	0.401084	24.8736	4.88	5.84
Bloques.	3	0.050255	0.016752	1.0389		
Error	27	0.435371	0.016125			
Total	39	4.095383				
C V =						
7.20%						

Cuadro 6.3. Análisis De Varianza de Germinación , Índice de Velocidad de Germinación, Longitud de Plúmula y Longitud de Radícula en Semilla de Zacate Rodees (Chloris gayana L.).

ANVA % GERMINACIÓN.						
<i>FV</i>	<i>G</i> <i>L</i>	<i>SC</i>	<i>CM</i>	<i>FC</i>	<i>FT</i> <i>(0.05)</i>	<i>FT (0.01)</i>
Tratamientos	9	4626.832031	514.0924	62.5732	4.88	5.84
Bloques.	3	8.828125	68	0.3582		
Error	27	221.828125	2.942708			
Total	39	4857.488281	8.215857			
C V =						
7.45%						
ANVA INDICE DE VELOCIDAD DE GERMINACION.						
<i>FV</i>	<i>G</i> <i>L</i>	<i>SC</i>	<i>CM</i>	<i>FC</i>	<i>FT</i> <i>(0.05)</i>	<i>FT (0.01)</i>
Tratamientos	9	52.776001	5.864000	2.5654	4.88	5.84
Bloques.	3	12.945190	4.315063	1.8878		
Error	27	61.716919	2.285812			
Total	39	127.438110				
C V =						
24.02%						
ANVA LONGITUD DE PLUMULA.						
<i>FV</i>	<i>G</i> <i>L</i>	<i>SC</i>	<i>CM</i>	<i>FC</i>	<i>FT</i> <i>(0.05)</i>	<i>FT (0.01)</i>
Tratamientos	9	6.001625	0.666847	3.0547	4.88	5.84
Bloques.	3	0.690987	0.230329	1.0551		
Error	27	5.894203	0.218304			
Total	39	12.586815				
C V =						
28.27%						
ANVA LONGITUD DE RADICULA.						
<i>FV</i>	<i>G</i> <i>L</i>	<i>SC</i>	<i>CM</i>	<i>FC</i>	<i>FT</i> <i>(0.05)</i>	<i>FT (0.01)</i>
Tratamientos	9	2.716797	0.301866	2.5884	4.88	5.84
Bloques.	3	0.681618	0.227206	1.9482		
Error	27	3.148796	0.116622			
Total	39	6.547211				
C V =						
23.39%						

