ÍNDICE DE CONTENIDOS

Parte introductoria

Título de la tesis	i
Hoja de legalización del proyecto	ii
Certificación del Director y Codirector	iii
Dedicatoria	iv
Agradecimientos	v
Índice de Contenidos	vi
Listado de Tablas	viii
Listado de Cuadros	xix
Listado de Figuras	xx
Listado de Anexos	xxv
Resumen	xxvi
Abstract	xxvii
Cuerpo de la tesis	
Capítulo 1 Introducción	1
1.1 Formulación del problema	1
1.2 Justificación del problema	2
1.3 Objetivos de la investigación	4
1.3.1 Objetivo general	4
1.3.2 Objetivos específicos	4
1.4 Marco teórico	5
1.4.1 Características generales de la especie en estudio	5
1.4.2 Cultivo in vitro	20
1.4.3 Tipos de propagación in vitro	20
1.4.4 Etapas de la micropropagación clonal in vitro	31
1.4.5 Factores que influyen en el cultivo in vitro	37
1.5 Sistema de hipótesis	46
Capítulo 2 Materiales y métodos	47
2.1 Ubicación geográfica de la investigación	47
2.2 Cultivo de embriones	47
2.2.1 Selección y colecta de semillas de piñón	47

2.2.2 Fase de imbibición	48
2.2.3 Fase de desinfección	49
2.2.4 Prueba de viabilidad mediante tinción con TZ	51
2.2.5 Tratamientos pregerminativos	53
2.2.6 Evaluación del desarrollo embrionario	54
2.3 Micropropagación de yemas apicales adultas de piñón	63
2.3.1 Selección y colecta del material vegetal	63
2.3.2 Fase de desinfección	64
2.3.3 Fase de inducción de brotes	69
2.3.4 Fase de multiplicación de brotes	74
Capítulo 3 Resultados	77
3.1 Cultivo de embriones	77
3.1.1 Fase de desinfección	77
3.1.2 Prueba de viabilidad mediante tinción	86
3.1.3 Tratamientos pregerminativos	87
3.1.4 Evaluación del desarrollo embrionario	88
3.2 Micropropagación de yemas apicales adultas de piñón	125
3.2.1 Fase de desinfección	125
3.2.2 Fase de inducción de brotes	138
3.2.3 Fase de multiplicación de brotes	147
Capítulo 4 Discusión	151
4.1 Cultivo de embriones	151
4.1.1 Desinfección y viabilidad	151
4.1.2 Tratamientos pregerminativos	153
4.1.3 Evaluación del desarrollo embrionario	154
4.2 Micropropagación de yemas apicales adultas de piñón	167
4.2.1 Desinfección y viabilidad	167
4.2.2 Fuente de material vegetal	169
4.2.3 Fase de inducción de brotes	170
4.2.4 Fase de multiplicación de brotes	173
Capítulo 5 Conclusiones	176
Capítulo 6 Recomendaciones	180
Capítulo 7 Bibliografía	181
ANEVOS	102

LISTADO DE TABLAS

Tabla 2.1 Diferentes tratamientos de desinfección aplicados a semillas de	
piñón antes de la extracción del embrión	19
Tabla 2.2 Escala de viabilidad establecida para la tinción con TZ de	
embriones de piñón5	52
Tabla 2.3 Tratamientos pregerminativos utilizados en el cultivo de	
embriones de piñón5	53
Tabla 2.4 Tratamientos aplicados para la evaluación del desarrollo	
embrionario de piñón5	54
Tabla 2.5 Escala establecida para evaluar la longitud del sistema radical5	57
Tabla 2.6 Tratamientos aplicados para la evaluación de reguladores de	
crecimiento en el desarrollo embrionario de piñón6	30
Tabla 2.7 Escala establecida para evaluar el grosor del tallo de las	
plántulas de piñón6	31
Tabla 2.8 Escala establecida para evaluar la formación de callo en las	
plántulas de piñón6	32
Tabla 2.9 Coordenadas geográficas de los puntos de muestreo en la vía El	
Carmen – Pedernales, provincia de Manabí y en la provincia de Santo	
Domingo de los Tsáchilas – Ecuador, 2009	34
Tabla 2.10 Diferentes tratamientos aplicados para la desinfección de	
yemas apicales de piñón colectadas de plantas de campo	37
Tabla 2.11 Escala establecida para evaluar la viabilidad de las yemas de	
piñón luego de la desinfección6	86
Tabla 2.12 Diferentes tratamientos utilizados en la inducción y desarrollo	
de brotes a partir de yemas apicales de piñón	70
Tabla 2.13 Evaluación del uso de brasinolida en los tratamientos para la	
inducción de brotes en yemas de piñón7	73
Tabla 2.14 Escala establecida para evaluar la formación de callo en yemas	
de piñón7	⁷ 4
Tabla 2.15 Tratamientos evaluados para la multiplicación de brotes en	
yemas inducidas de piñón7	75

Tabla 3.1 Prueba chi cuadrado para la contaminación bacteriana en
embriones de piñón con respecto a los diferentes tratamientos de
desinfección77
Tabla 3.2 Recuento de datos y porcentajes de contaminación bacteriana en
embriones de piñón con respecto a los diferentes tratamientos de
desinfección
Tabla 3.3 Prueba chi cuadrado para la contaminación bacteriana en
embriones de piñón con respecto a la concentración de hipoclorito de sodio
utilizada79
Tabla 3.4 Recuento de datos y porcentajes de descontaminación
bacteriana en embriones de piñón con respecto a la concentración de
hipoclorito de sodio y tiempos de inmersión79
Tabla 3.5 Prueba chi cuadrado para la contaminación bacteriana en
embriones de piñón con respecto a los diferentes tiempos de inmersión en
hipoclorito de sodio80
Tabla 3.6 Prueba chi cuadrado para la contaminación fúngica en
embriones de piñón con respecto a los diferentes tratamientos de
desinfección81
Tabla 3.7 Recuento de datos y porcentajes de contaminación fúngica en
embriones de piñón con respecto a los diferentes tratamientos de
desinfección81
Tabla 3.8 Prueba chi cuadrado para la contaminación fúngica en
embriones de piñón con respecto a la concentración de hipoclorito de sodio
utilizada81
Tabla 3.9 Recuento de datos y porcentajes de descontaminación fúngica
en embriones de piñón con respecto a la concentración de hipoclorito de
sodio y tiempos de inmersión82
Tabla 3.10 Prueba chi cuadrado para la contaminación fúngica en
embriones de piñón con respecto a los diferentes tiempos de inmersión en
hipoclorito de sodio82
Tabla 3.11 Prueba chi cuadrado para la viabilidad de los embriones de
piñón con respecto a los diferentes tratamientos de desinfección83
Tabla 3.12 Recuento de datos y porcentajes de viabilidad en embriones de
piñón con respecto a los diferentes tratamientos de desinfección utilizados83

Tabla 3.13 Prueba chi cuadrado para la viabilidad de los embriones de
piñón con respecto a las diferentes concentraciones de hipoclorito de sodio84
Tabla 3.14 Recuento de datos y porcentajes de viabilidad en embriones de
piñón con respecto a la concentración de hipoclorito de sodio y tiempos de
inmersión evaluados84
Tabla 3.15 Prueba chi cuadrado para la viabilidad de los embriones de
piñón con respecto a los diferentes tiempos de inmersión en hipoclorito de
sodio85
Tabla 3.16 Recuento de datos y porcentajes obtenidos en la prueba de
viabilidad de embriones de piñón con la tinción con TZ antes y después de
la desinfección86
Tabla 3.17 ADEVA para la viabilidad de los embriones antes y después de
la desinfección87
Tabla 3.18 Prueba de chi-cuadrado para la viabilidad de los embriones en
los diferentes tratamientos pregerminativos en oscuridad87
Tabla 3.19 Porcentaje de viabilidad de los embriones luego de los
diferentes tratamientos pregerminativos en oscuridad87
Tabla 3.20 ADEVA realizada en la evaluación del desarrollo del eje
embrionario para los diferentes tratamientos utilizados89
Tabla 3.21 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre agua de coco, carbón activado y azúcar en la
evaluación del desarrollo del eje embrionario89
Tabla 3.22 ADEVA realizada en la evaluación de embriones
completamente verdes para los diferentes tratamientos utilizados90
Tabla 3.23 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de agua de coco en la evaluación de embriones
completamente verdes90
Tabla 3.24 Estadísticos descriptivos en la obtención de embriones
completamente verdes, calculados para los tratamientos con azúcar91
Tabla 3.25 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre agua de coco y azúcar en la evaluación de la obtención
de embriones completamente verdes91

Tabla 3.26 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes	
interacciones entre agua de coco, carbón activado y azúcar en la obtención	
de embriones completamente verdes9	2
Tabla 3.27 Estadísticos descriptivos de la obtención de embriones	
completamente verdes, calculados para el tratamiento adicional y el diseño	
factorial evaluado9	2
Tabla 3.28 ADEVA realizada para la evaluación del área foliar cotiledonar	
de los embriones con respecto a los tratamientos utilizados para su	
desarrollo9	3
Tabla 3.29 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes	
concentraciones de agua de coco en relación al área foliar cotiledonar9	3
Tabla 3.30 Estadísticos descriptivos del área foliar cotiledonar calculados	
para las diferentes concentraciones de azúcar en el medio9	3
Tabla 3.31 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes	
interacciones entre agua de coco y carbón activado en la evaluación del	
área foliar cotiledonar9	4
Tabla 3.32 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes	
interacciones entre agua de coco y azúcar en la evaluación del área foliar	
cotiledonar9	4
Tabla 3.33 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes	
interacciones entre carbón activado y azúcar en la evaluación del área	
foliar cotiledonar9	5
Tabla 3.34 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes	
interacciones entre agua de coco, carbón activado y azúcar en la	
evaluación del área foliar cotiledonar9	5
Tabla 3.35 Estadísticos descriptivos del área foliar cotiledonar calculados	
para el tratamiento adicional y el arreglo factorial evaluado9	6
Tabla 3.36 ADEVA realizada para la evaluación de la longitud del tallo en	
los embriones de piñón con respecto a los tratamientos utilizados para su	
desarrollo9	6
Tabla 3.37 Estadísticos descriptivos del área foliar cotiledonar calculados	
para las diferentes concentraciones de azúcar en el medio9	6

Tabla 3.38 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre agua de coco y carbón activado en la evaluación de la
longitud del tallo
Tabla 3.39 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre agua de coco y azúcar en la evaluación de la longitud
del tallo97
Tabla 3.40 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre carbón activado y azúcar en la evaluación de la longitud
del tallo98
Tabla 3.41 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre agua de coco, carbón activado y azúcar en la
evaluación de la longitud del tallo98
Tabla 3.42 ADEVA realizada en la evaluación del desarrollo del sistema
radical para los diferentes tratamientos utilizados99
Tabla 3.43 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de agua de coco en la evaluación del desarrollo del
sistema radicular99
Tabla 3.44 Estadísticos descriptivos del desarrollo del sistema radicular
calculados para las diferentes concentraciones de carbón activado en el
medio99
Tabla 3.45 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre agua de coco y azúcar en la evaluación del desarrollo
del sistema radicular
Tabla 3.46 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre carbón activado y azúcar en la evaluación del desarrollo
del sistema radicular
Tabla 3.47 ADEVA realizada en la evaluación de la longitud del sistema
radicular para los diferentes tratamientos utilizados101
Tabla 3.48 Estadísticos descriptivos de la longitud del sistema radicular
calculados para las diferentes concentraciones de carbón activado en el
medio101
Tabla 3.49 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre agua de coco y azúcar en la evaluación del desarrollo
del sistema radicular 102

Tabla 3.50 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre agua de coco, carbón activado y azúcar en la
evaluación de la longitud del sistema radicular102
Tabla 3.51 Estadísticos descriptivos del área foliar cotiledonar calculados
para el tratamiento adicional y el diseño factorial evaluado103
Tabla 3.52 ADEVA realizada en la evaluación del aparecimiento de la
yema apical para los diferentes tratamientos utilizados103
Tabla 3.53 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de agua de coco en la evaluación del aparecimiento de la
yema apical104
Tabla 3.54 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre agua de coco y azúcar en la evaluación del
aparecimiento de la yema apical104
Tabla 3.55 ADEVA para el aparecimiento de las cuatro primeras hojas no
cotiledonares en embriones germinados de piñón para los diferentes
tratamientos utilizados105
Tabla 3.56 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de agua de coco en la evaluación del aparecimiento de las
cuatro primeras hojas no cotiledonares105
Tabla 3.57 Estadísticos descriptivos del aparecimiento de las hojas
cotiledonares, calculados para las diferentes concentraciones de carbón
activado en el medio
Tabla 3.58 Estadísticos descriptivos calculados en el desarrollo de las
hojas no cotiledonares para las concentraciones de azúcar
Tabla 3.59 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre agua de coco y carbón activado en la evaluación del
aparecimiento de las cuatro primeras hojas106
Tabla 3.60 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre agua de coco y azúcar en la evaluación del
aparecimiento de las primeras cuatro hojas107
Tabla 3.61 Prueba DHS de Tukey realizada para la interacción carbón
activado y azúcar en la evaluación del aparecimiento de las hojas no
cotiledonares 107

Tabla 3.62 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
interacciones entre agua de coco, carbón activado y azúcar en la
evaluación de la aparición de las cuatro primeras hojas108
Tabla 3.63 ADEVA realizada para los distintos reguladores utilizados en la
germinación y desarrollo inicial embrionario de piñón109
Tabla 3.64 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de BAP en la germinación y desarrollo inicial embrionario109
Tabla 3.65 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de AIB en la germinación y desarrollo inicial embrionario110
Tabla 3.66 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de GA_3 en la germinación y desarrollo inicial embrionario111
Tabla 3.67 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de brasinolida en la germinación y desarrollo inicial
embrionario112
Tabla 3.68 ADEVA realizada para los distintos tratamientos con
reguladores de crecimiento utilizados en la germinación y desarrollo inicial
embrionario112
Tabla 3.69 Prueba DHS de Tukey realizada para los diferentes
tratamientos con reguladores de crecimiento en la evaluación de la
germinación y desarrollo inicial embrionario113
Tabla 3.70 ADEVA realizada para los distintos reguladores utilizados en el
desarrollo del sistema radical en embriones de piñón114
Tabla 3.71 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de BAP en la evaluación del desarrollo del sistema radical. 114
Tabla 3.72 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de AIB en la evaluación del desarrollo del sistema radical115
Tabla 3.73 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de brasinolida en la evaluación del desarrollo del sistema
radical
Tabla 3.74 ADEVA realizada para los distintos tratamientos con
reguladores de crecimiento utilizados en la evaluación del desarrollo del
sistema radical116

Tabla 3.75 Prueba DHS de Tukey realizada para los diferentes
tratamientos con reguladores de crecimiento utilizados en la evaluación del
desarrollo del sistema radical117
Tabla 3.76 ADEVA realizada para los distintos reguladores utilizados en el
desarrollo apical y foliar en embriones germinados de piñón117
Tabla 3.77 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de BAP en la evaluación del desarrollo apical y foliar en
embriones germinados de piñón118
Tabla 3.78 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de AIB en la evaluación del desarrollo apical y foliar en
embriones germinados de piñón119
Tabla 3.79 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de GA3 en la evaluación del desarrollo apical y foliar en
embriones germinados de piñón119
Tabla 3.80 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de brasinolida en la evaluación del desarrollo apical y
foliar en embriones germinados de piñón120
Tabla 3.81 ADEVA realizada para los distintos tratamientos con
reguladores de crecimiento utilizados en el desarrollo apical y foliar en
embriones germinados de piñón120
Tabla 3.82 Prueba DHS de Tukey realizada para los tratamientos con
reguladores de crecimiento en la evaluación del aparecimiento de las
primeras cuatro hojas no cotiledonares121
Tabla 3.83 ADEVA realizada para los distintos reguladores utilizados para
la formación callosa en embriones de piñón121
Tabla 3.84 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de BAP en la evaluación de la formación callosa122
Tabla 3.85 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de AIB en la evaluación de la formación callosa123
Tabla 3.86 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de GA ₃ en la evaluación de la formación callosa123
Tabla 3.87 Prueba DHS de Tukey realizada para las diferentes
concentraciones de brasinolida en la evaluación de la formación callosa124

Tabla 3.88 ADEVA realizada para los distintos tratamientos con
reguladores de crecimiento utilizados en la formación callosa de embriones
de piñón124
Tabla 3.89 Prueba DHS de Tukey realizada para los diferentes
tratamientos con reguladores de crecimiento en la evaluación de la
formación callosa
Tabla 3.90 ADEVA realizada para la evaluación de la viabilidad de las
yemas de piñón con respecto a los tratamientos de desinfección utilizados
en el arreglo factorial126
Tabla 3.91 Estadísticos descriptivos de viabilidad de las yemas para el
tratamiento adicional y el diseño factorial evaluado en la desinfección128
Tabla 3.92 Prueba chi cuadrado para la contaminación bacteriana en
yemas de piñón con respecto a la concentración de hipoclorito de sodio
utilizada128
Tabla 3.93 Prueba chi cuadrado para la contaminación bacteriana en
yemas de piñón con respecto al tiempo de inmersión en hipoclorito de
sodio129
Tabla 3.94 Prueba chi cuadrado para la contaminación bacteriana en
yemas de piñón con respecto al uso de ampicilina como lavado final130
Tabla 3.95 Recuento de datos y porcentajes de contaminación bacteriana
en yemas de piñón con respecto al uso de ampicilina como lavado final130
Tabla 3.96 Prueba chi cuadrado para la contaminación bacteriana en
yemas de piñón con respecto a los diferentes tratamientos de desinfección131
Tabla 3.97 Recuento de datos y porcentajes de contaminación bacteriana
en yemas de piñón con respecto a los diferentes tratamientos de
desinfección
Tabla 3.98 Prueba chi cuadrado para la contaminación fúngica en yemas
de piñón con respecto a la concentración de hipoclorito de sodio utilizada132
Tabla 3.99 Recuento de datos y porcentajes de contaminación fúngica en
yemas de piñón con respecto a la concentración de hipoclorito de sodio
utilizada132
Tabla 3.100 Prueba chi cuadrado para la contaminación bacteriana en
yemas de piñón con respecto al tiempo de inmersión en hipoclorito de
sodio

Tabla 3.101 Recuento de datos y porcentajes de contaminación fúngica en
yemas de piñón con respecto al tiempo de inmersión en hipoclorito de
sodio133
Tabla 3.102 Prueba chi cuadrado para la contaminación fúngica en yemas
de piñón con respecto al uso de ampicilina como lavado final133
Tabla 3.103 Recuento de datos y porcentajes de contaminación fúngica en
yemas de piñón con respecto al uso de ampicilina como lavado final133
Tabla 3.104 Prueba chi cuadrado para la contaminación bacteriana en
yemas de piñón con respecto a los diferentes tratamientos de desinfección134
Tabla 3.105 Recuento de datos y porcentajes de contaminación bacteriana
en yemas de piñón con respecto a los diferentes tratamientos de
desinfección
Tabla 3.106 ADEVA realizada para la viabilidad de las yemas de piñón en
la evaluación de la fuente del material vegetal136
Tabla 3.107 Recuento de datos y porcentajes de viabilidad en yemas de
piñón en la evaluación de la fuente de material vegetal136
Tabla 3.108 Prueba chi cuadrado para la contaminación bacteriana en
yemas de piñón en la evaluación de la fuente de material vegetal137
Tabla 3.109 Recuento de datos y porcentajes de contaminación bacteriana
de yemas de piñón en la evaluación de la fuente de material vegetal137
Tabla 3.110 Prueba chi cuadrado para la contaminación fúngica en yemas
de piñón en la evaluación de la fuente de material vegetal138
Tabla 3.111 Recuento de datos y porcentajes de contaminación fúngica en
yemas de piñón para la evaluación de la fuente de material vegetal138
Tabla 3.112 Prueba chi cuadrado para la inducción de brotes en yemas de
piñón con respecto a los diferentes tratamientos139
Tabla 3.113 Recuento de datos y porcentajes de inducción de brotes en
yemas de piñón para la evaluación de los diferentes tratamientos139
Tabla 3.114 Prueba chi cuadrado para la inducción de brotes en yemas de
piñón con respecto a las diferentes concentraciones de BAP140
Tabla 3.115 Recuento de datos y porcentajes de inducción de brote en
yemas de piñón con respecto a la concentración de BAP y AIB en el medio .141
Tabla 3.116 Prueba chi cuadrado para la inducción de brotes en yemas de
piñón con respecto a las diferentes concentraciones de AIB142

Tabla 3.117 Prueba chi cuadrado para la inducción de callo en yemas de
piñón con respecto a los diferentes tratamientos142
Tabla 3.118 Recuento de datos y porcentajes de inducción de callo en
yemas de piñón para la evaluación de los diferentes tratamientos143
Tabla 3.119 Prueba chi cuadrado para la inducción de callo en yemas de
piñón con respecto a las diferentes concentraciones de BAP144
Tabla 3.120 Recuento de datos y porcentajes de inducción de brote en
yemas de piñón con respecto a la concentración de BAP y AIB en el medio .144
Tabla 3.121 Prueba chi cuadrado para la inducción de callo en yemas de
piñón con respecto a las diferentes concentraciones de AIB145
Tabla 3.122 ADEVA realizados para la evaluación de distintas variables en
la inducción de brotes con el uso de brasinolida145
Tabla 3.123 Prueba DHS de Tukey realizada para los diferentes
tratamientos con brasinolida en la evaluación del número de brotes
obtenidos por explante146
Tabla 3.124 Prueba DHS de Tukey realizada para los diferentes
tratamientos con brasinolida en la evaluación de la longitud de brotes
obtenidos146
Tabla 3.125 Prueba DHS de Tukey realizada para los diferentes
tratamientos con brasinolida en la evaluación de la inducción de callo147
Tabla 3.126 ADEVA realizados para la evaluación de distintas variables en
la multiplicación de brotes de piñón147
Tabla 3.127 Prueba DHS de Tukey realizada para el número de brotes de
piñón obtenidos en la evaluación de los tratamientos de multiplicación de
brotes
Tabla 3.128 Prueba DHS de Tukey realizada para la evaluación de la
inducción de callo en los tratamientos de multiplicación de brotes149
Tabla 3.129 Prueba chi cuadrado para el rompimiento de dominancia
apical con respecto a los tratamientos de multiplicación de brotes en yemas
de piñón150
Tabla 3.130 Recuento de datos y porcentaje de brotes con rompimiento de
dominancia apical con respecto a los tratamientos de multiplicación de
brotes en yemas de piñón

LISTADO DE CUADROS

Cuadro '	1.1 Co	omparación d	e las propied	ades/	espec	cificacione	s estándar	de
aceite de	Jatro	oha curcas y o	diesel fósil (To	omad	o de A	Aguhob, 20	006)	16
Cuadro	1.2 P	ropiedades fí	sicas y quím	icas	de <i>J</i> a	atropha cu	urcas y die:	sel
(Tomado	de Ag	juhob, 2006) .						16
Cuadro	1.3	Elementos	contenidos	en	los	medios	nutritivos	у
concentra	acione	s necesarias	(Tomado de E	Evans	et al.	, 2003)		41

LISTADO DE FIGURAS

Figura 1.1 Distribución mundial de Jatropha curcas y centros de diversidad
propuestos por Munch en 1986 (Tomado de Heller, 1996)7
Figura 1.2 Partes importantes del piñón: A. Rama con inflorescencia, B.
Corteza, C. Nervaduras de la hoja, D. Flor con pistilo, E. Flor estaminada,
F. Corte transversal de fruto inmaduro, G. Frutos, H. Corte longitudinal del
fruto I. Semilla; A - C y F - H tomados de Aponte 1978; D y E tomados de
Dehgan 1984 (Tomado de Heller, 1996)9
Figura 1.3 Inflorescencia de piñón (Jatropha curcas) (Tomado de Nunes,
2007, p. 11)10
Figura 1.4 Semilla de piñón. A. Semilla con tegumento, B. Semilla sin
tegumento. (te: tegumento, ca: carúncula) (Laboratorio de Cultivo de tejidos
– ESPE, Sangolquí – Ecuador, 2009)12
Figura 1.5 Aspecto morfológico del fruto y semilla de Jatropha curcas. A.
Detalle del fruto, B. Corte longitudinal del fruto (en: endocarpo; ep:
epicarpo; me, mesocarpo), C. Corte transversal del fruto (lo: lóculos), D.
Detalle de la semilla (ca: carúncula, te, tegumento), E. Detalle de la semilla
mostrando el embrión (en: endosperma, co: cotiledón, e: eje embrionario).
Ilustración botánica: Dalilhia Nazaré dos Santos (Tomado de Nunes et al.,
2009, p. 209)13
Figura 1.6 Representación esquemática del método de explantes nodales,
para la propagación vegetativa de plantas (Pierik, 1990)24
Figura 1.7 Mecanismo de reacción del cloruro de 2,3,5 trifenil tetrazolio
(incoloro), reducido por la deshidrogenasa, en formazan (color rojo)
(Tomado de Patil & Dadlani, 1993)29
Figura 2.1 Selección de semillas de piñón. A. Semilla sana con tegumento
seleccionada, B. Semilla sana sin tegumento seleccionada, C y D. Semillas
sin tegumento no seleccionadas. (Laboratorio de Cultivo de tejidos - ESPE,
Sangolquí – Ecuador, 2009)48

Figura 2.2 Observación de la viabilidad del embrión a los 7 días de la
siembra. A. Embrión viable, completamente verde, B. Embrión viable con
raicillas formadas, y C. Embriones no viables por coloración parcial de
hojas cotiledonares y ausencia de raicillas50
Figura 2.3 Inicio del desarrollo del eje embrionario donde se observa el
crecimiento del hipocótilo a los dos días de la siembra55
Figura 2.4 Embrión de piñón completamente verde debido a la actividad
fotosintética al quinto día de la siembra55
Figura 2.5 Forma elíptica de las hojas cotiledonares de piñón, donde "a" es
la mitad del valor del largo de la hoja y "b" es la mitad del ancho56
Figura 2.6 Medición de la longitud del tallo de un embrión desarrollado a
los 30 días de la siembra56
Figura 2.7 Desarrollo del sistema radical en un embrión de piñón a los
nueve días de la siembra57
Figura 2.8 Diferentes niveles de enraizamiento en los embriones de piñón.
La ausencia de raíces está referida al nivel cero58
Figura 2.9 Diferenciación de la yema apical en un embrión de piñón en el
día58
Figura 2.10 Aparecimiento de las primeras hojas no cotiledonares en
embriones de piñón59
Figura 2.11 Niveles de grosor de tallo evaluados en embriones
desarrollados de piñón a los 30 días de la siembra61
Figura 2.12 Niveles de formación de callo evaluados en embriones
desarrollados de piñón62
Figura 2.13 Cerca viva de piñón en la vía El Carmen – Pedernales,
provincia de Manabí – Ecuador, 200963
Figura 2.14 Recorte de los explantes recolectados para obtener yemas
apicales listas para el proceso de desinfección (Laboratorio de Cultivo de
Tejidos, ESPE – Sangolquí, 2009)65
Figura 2.15 Diferentes pasos en el proceso de desinfección de yemas
apicales de piñón. A. Lavado en detergente comercial al 2%, B. Lavado en
Tween 20 al 0.2%, C. Lavado en carbendazim al 0.5%, y D. Lavado en
sulfato de cobre al 0.24%66

Figura 2.16 Diferentes niveles de viabilidad evaluados en yemas de piñón
a las dos semanas de la siembra68
Figura 2.17 Estacas de piñón aclimatadas en invernadero (ESPE -
Sangolquí, 2009)69
Figura 2.18 Inducción de brote en yemas de piñón a las tres semanas de la
siembra71
Figura 2.19 Inducción de brotes en yemas de piñón a las tres semanas de
la siembra72
Figura 2.20 Diferentes niveles de callo evaluados en tratamientos de
inducción de brotes con el uso de brasinolida74
Figura 3.1 Gráfico de porcentajes de contaminación bacteriana
encontrados mediante la utilización de diferentes tratamientos de
desinfección en embriones78
Figura 3.2 Gráfico de porcentajes de contaminación bacteriana
encontrados mediante la utilización de diferentes concentraciones
hipoclorito de sodio en embriones79
Figura 3.3 Gráfico de porcentajes de contaminación bacteriana
encontrados mediante la utilización de diferentes tiempos de inmersión en
hipoclorito de sodio en embriones80
Figura 3.4 Gráfico de porcentajes de viabilidad del embrión encontrados
mediante la utilización de diferentes tratamientos de desinfección83
Figura 3.5 Gráfico de porcentajes de viabilidad del embrión encontrados
mediante la utilización de diferentes concentraciones de hipoclorito de
sodio85
Figura 3.6 Gráfico de porcentajes de viabilidad del embrión encontrados
mediante la utilización de diferentes tiempos de inmersión en hipoclorito de
sodio85
Figura 3.7 Tinción con TZ de embriones de piñón. A. Antes de la
desinfección, y B. Después de la desinfección86
Figura 3.8 Gráfico de porcentajes de embriones viables y no viables en los
diferentes tratamientos pregerminativos en oscuridad88
Figura 3.9 Gráfico de porcentajes para la viabilidad de las yemas con
respecto a la concentración de hipoclorito de sodio utilizado en la desinfección
176

Figura 3.10 Gráfico de porcentajes para la viabilidad de las yemas con
respecto a la concentración de hipoclorito de sodio utilizado en la
desinfección
Figura 3.11 Gráfico de porcentajes de contaminación bacteriana
encontrados mediante la utilización de diferentes concentraciones
hipoclorito de sodio en yemas128
Figura 3.12 Gráfico de porcentajes de contaminación bacteriana
encontrados mediante la utilización de diferentes concentraciones
hipoclorito de sodio en yemas129
Figura 3.13 Gráfico de porcentajes de contaminación bacteriana
encontrados mediante la utilización de diferentes tratamientos de
desinfección en yemas de piñón131
Figura 3.14 Gráfico de porcentajes de contaminación fúngica encontrados
mediante la utilización de diferentes tratamientos de desinfección en yemas
de piñón135
Figura 3.15 Gráfico de porcentajes de viabilidad en yemas de piñón
evaluados con respecto a la fuente de material vegetal136
Figura 3.16 Gráfico de porcentajes de contaminación bacteriana
encontrados mediante la utilización de diferentes concentraciones
hipoclorito de sodio en yemas137
Figura 3.17 Gráfico de porcentajes de inducción de brotes en yemas
encontrados mediante la utilización de diferentes tratamientos con
reguladores de crecimiento140
Figura 3.18 Gráfico de porcentajes de inducción de brotes en yemas
encontrados mediante la utilización de diferentes concentraciones de BAP141
Figura 3.19 Gráfico de porcentajes de inducción de brotes en yemas
encontrados mediante la utilización de diferentes concentraciones de AIB142
Figura 3.20 Gráfico de porcentajes de inducción de callo en yemas
encontrados mediante la utilización de diferentes tratamientos con
reguladores de crecimiento143
Figura 3.21 Gráfico de porcentajes de inducción de callo en yemas
encontrados mediante la utilización de diferentes concentraciones de BAP144
Figura 3.22 Inducción de múltiples brotes en yemas de piñón luego del tres
semanas del traspaso a nuevos medios

Figura	3.23	Gráfico	de	porcentajes	encontrados	en	la	variable	de
domina	ncia a _l	oical med	liante	e la utilización	de diferentes	trat	ami	entos para	a la
multiplic	cación	de brotes	S						150

LISTADO DE ANEXOS

ANEXO A Medio de cultivo Murashige y Skoog (1962), receta por Stocks
(SABIT, 2006)
ANEXO B Recuento de datos y porcentajes de viabilidad de yemas con
respecto a la concentración de hipoclorito de sodio utilizada
ANEXO C Recuento de datos y porcentajes de viabilidad de yemas con
respecto al tiempo de inmersión en hipoclorito de sodio
ANEXO D Recuento de datos y porcentajes de contaminación bacteriana
en yemas con respecto a la concentración de hipoclorito de sodio utilizada . 193
ANEXO E Recuento de datos y porcentajes de contaminación bacteriana
en yemas con respecto al tiempo de inmersión en hipoclorito de sodio 194