

**INTRODUCCIÓN**

1. Los cítricos.....	1
1.1. El género <i>Citrus</i> y su importancia económica.....	1
1.2. Desarrollo vegetativo de los cítricos .....	3
1.2.1. Aspectos generales.....	3
1.2.2. Control del desarrollo vegetativo.....	4
1.2.3. Influencia del patrón.....	5
1.3. Mejora genética en cítricos .....	6
2. Genómica funcional de plantas .....	7
2.1. Colecciones de ESTs: herramientas para la identificación de genes, el análisis de la expresión génica y el desarrollo de marcadores moleculares .....	8
2.2. Micromatrices de DNA: la revolución del análisis de la expresión génica .....	11
2.3. El Proyecto de Genómica Funcional de Cítricos (CFGP) .....	13
3. Aproximación genómico-funcional a diversos aspectos del desarrollo vegetativo en cítricos .....	15
3.1. Biosíntesis de isoprenoides y flavonoides .....	15
3.1.1. Biosíntesis de isoprenoides .....	15
3.1.2. Biosíntesis de flavonoides.....	18
3.2. Mapas de expresión génica en plantas .....	20
3.3. Control del desarrollo vegetativo: giberelinas .....	21
3.3.1. Metabolismo de giberelinas (GAs) .....	21
3.3.2. Modificación de la arquitectura de las plantas mediante cambios en los niveles de GA 20-oxidasa.....	23
3.3.3. Identificación de genes de respuesta temprana a GAs .....	25
<b>OBJETIVOS .....</b>	<b>29</b>

**MATERIALES Y MÉTODOS**

1. Material vegetal y tratamientos hormonales .....	31
1.1. Material de campo .....	31
1.2. Material de invernadero .....	32
2. Extracción de RNA y RNA poli(A <sup>+</sup> ) de plantas.....	32
2.1. Protocolo general de extracción de RNA total .....	33
2.1.1. Purificación adicional del RNA para los experimentos con micromatrices.....	33

2.1.2. Purificación adicional del RNA para los experimentos de RT-PCR.....	33
2.2. Extracción de RNA poli(A <sup>+</sup> ) .....	34
3. Construcción y manipulación de una genoteca de cDNA .....	34
3.1. Genoteca primaria .....	34
3.2. Genoteca amplificada .....	35
3.3. Escisión masiva .....	36
4. Generación de una colección de ESTs .....	36
4.1. Obtención de DNA plasmídico y secuenciación .....	36
4.1.1. Cultivos bacterianos.....	36
4.1.2. Obtención de DNA plasmídico .....	37
4.1.3. Secuenciación.....	37
4.2. Pre-procesado y ensamblaje de ESTs .....	38
4.3. Anotación funcional de los unigenes .....	39
4.3.1. Métodología para la anotación básica de los unigenes: base de datos EST2uni.....	39
4.3.2. Métodos para la anotación adicional de los unigenes .....	39
4.4. Análisis de expresión génica según la frecuencia de ESTs .....	41
5. Construcción de la micromatriz de cDNA de cítricos CIT1 .....	42
6. Experimentos de micromatrices de cDNA .....	43
6.1. Diseño de experimentos .....	44
6.2. Preparación de muestras de cDNA marcadas.....	46
6.2.1. Marcaje mediante el método indirecto .....	46
6.2.2. Caracterización de las propiedades del cDNA marcado.....	47
6.3. Hibridación de las micromatrices .....	47
6.3.1. Protocolo de hibridación A .....	48
6.3.2. Protocolo de hibridación B .....	49
6.4. Adquisición y análisis de la imagen .....	50
6.5. Pre-procesado y normalización de los datos .....	51
6.6. Evaluación de la calidad de los datos obtenidos con micromatrices .....	53
6.6.1. Parámetros de calidad de GenePix .....	53
6.6.2. Validación técnica de la micromatriz CIT1 .....	54
6.7. Identificación de los genes expresados diferencialmente.....	55
6.7.1. Test de la <i>t</i> de Student.....	55
6.7.2. Análisis SAM .....	55
6.7.3. El problema de las pruebas múltiples .....	56
6.8. Análisis de agrupamiento y análisis funcional de los datos .....	56

---

---

7. Análisis de expresión de mRNA .....	57
7.1. Análisis Northern.....	57
7.1.1. Electroforesis en gel de agarosa desnaturalizante .....	57
7.1.2. Transferencia de RNA a membranas de nylon .....	57
7.1.3. Obtención de las sondas de DNA .....	58
7.1.4. Hibridación con sondas radiactivas.....	58
7.2. RT-PCR semicuantitativa.....	59
8. Medidas de fotosíntesis .....	60

### **RESULTADOS Y DISCUSIÓN I: Análisis funcional de ESTs de cítricos**

1. Genes implicados en el desarrollo vegetativo en cítricos.....	61
1.1. Obtención de una genoteca de tejidos vegetativos .....	61
1.2. Colección de ESTs: secuenciación y agrupamiento.....	62
1.3. Anotación funcional de los unigenes .....	64
1.4. Ontologías génicas enriquecidas en Veg1 .....	65
1.4.1. Fotosíntesis.....	69
1.4.2. Fotosíntesis: proteínas de la antena .....	70
1.4.3. Fijación de carbono.....	73
2. Genes implicados en el metabolismo de isoprenoides y flavonoides en cítricos .....	74
2.1. Biosíntesis de isoprenoides .....	75
2.1.1. Biosíntesis de isopentenil difosfato y dimetilalil difosfato .....	75
2.1.2. Prenildifosfatos: precursores de los distintos tipos de terpenoides .....	79
2.1.3. Biosíntesis de monoterpenos y sesquiterpenos: aceites esenciales .....	83
2.1.4. Biosíntesis de triterpenos: brasinosteroides y limonoides .....	88
2.1.5. Biosíntesis de diterpenos: giberelinas.....	92
2.2. Biosíntesis de flavonoides .....	94

### **RESULTADOS Y DISCUSIÓN II: Mapas transcripcionales en cítricos**

1. Caracterización de la micromatriz de cDNA de cítricos, CIT1, generada en el CFGP .....	99
1.1. Caracterización técnica de la micromatriz CIT1 .....	99
1.1.1. Rango dinámico y niveles de sensibilidad .....	100
1.1.2. Reproducibilidad <i>intra-array</i> .....	101
1.1.3. Reproducibilidad <i>inter-array</i> .....	103

1.2. Validación de la micromatriz CIT1 como herramienta para identificar cambios en la expresión génica en cítricos .....	104
2. Caracterización de diferentes tejidos de cítricos mediante el análisis global de la expresión génica.....	108
2.1. Identificación de los genes comúnmente expresados en diversos tejidos de cítricos.....	108
2.2. Relación entre los tejidos estudiados según los perfiles de expresión génica .....	110
2.3. Identificación de los genes preferentemente expresados en la raíz.....	111
2.4. Identificación de los genes preferentemente expresados en los tejidos reproductivos .....	114
2.5. Identificación de los genes preferentemente expresados en los tejidos vegetativos.....	118

***RESULTADOS Y DISCUSIÓN III: Regulación del transcriptoma de cítricos por giberelinas***

1. Cambios en la expresión génica de entrenudos de plantas transgénicas de cítricos que sobre-expresan una GA 20-oxidasa .....	121
1.1. La sobre-expresión en sentido y en antisentido del gen CcGA20ox1 modifica los niveles de transcritos endógenos de CcGA20ox1 .....	121
1.2. La sobre-expresión en sentido del gen CcGA20ox1 causa un remodelado substancial del transcriptoma .....	122
1.3. La sobre-expresión en sentido del gen CcGA20ox implica la sobre-representación de diversas ontologías génicas.....	127
1.3.1. Fotosíntesis y Utilización de Carbono.....	129
1.3.2. Biosíntesis de Proteínas .....	131
1.4. La activación transcripcional de los genes relacionados con la fotosíntesis conduce a un aumento en la capacidad fotosintética de las plantas CcGA20ox.....	132
1.5. La sobre-expresión en sentido del gen CcGA20ox1 provoca cambios en los niveles de expresión de genes específicos.....	134
1.5.1. Metabolismo de GAs.....	134
1.5.2. Biosíntesis y modificación de la pared celular .....	134
1.5.3. Biosíntesis de lignina .....	136
1.5.4. Estrés de origen abiótico.....	137
1.5.5. Estrés de origen biótico.....	140

1.5.6. Factores de transcripción.....	140
2. Cambios en la expresión génica de entrenudos de explantes tratados con GA <sub>3</sub> ... 2.1. La aplicación de GA <sub>3</sub> a tiempos cortos altera el transcriptoma de los entrenudos de explantes de cítricos .....	142
<b>CONCLUSIONES.....</b>	<b>147</b>
<b>BIBLIOGRAFÍA.....</b>	<b>149</b>
 <b>ANEJOS</b>	
Anejo I.....	173
Anejo II.....	193
Anejo III.....	201