

# ***COMPLEJO MAYOR DE HISTOCOMPATIBILIDAD***

Dra. Flora Calzadilla Lugo

***Laboratorio de Genética Molecular***



# POLIMORFISMO GENETICO

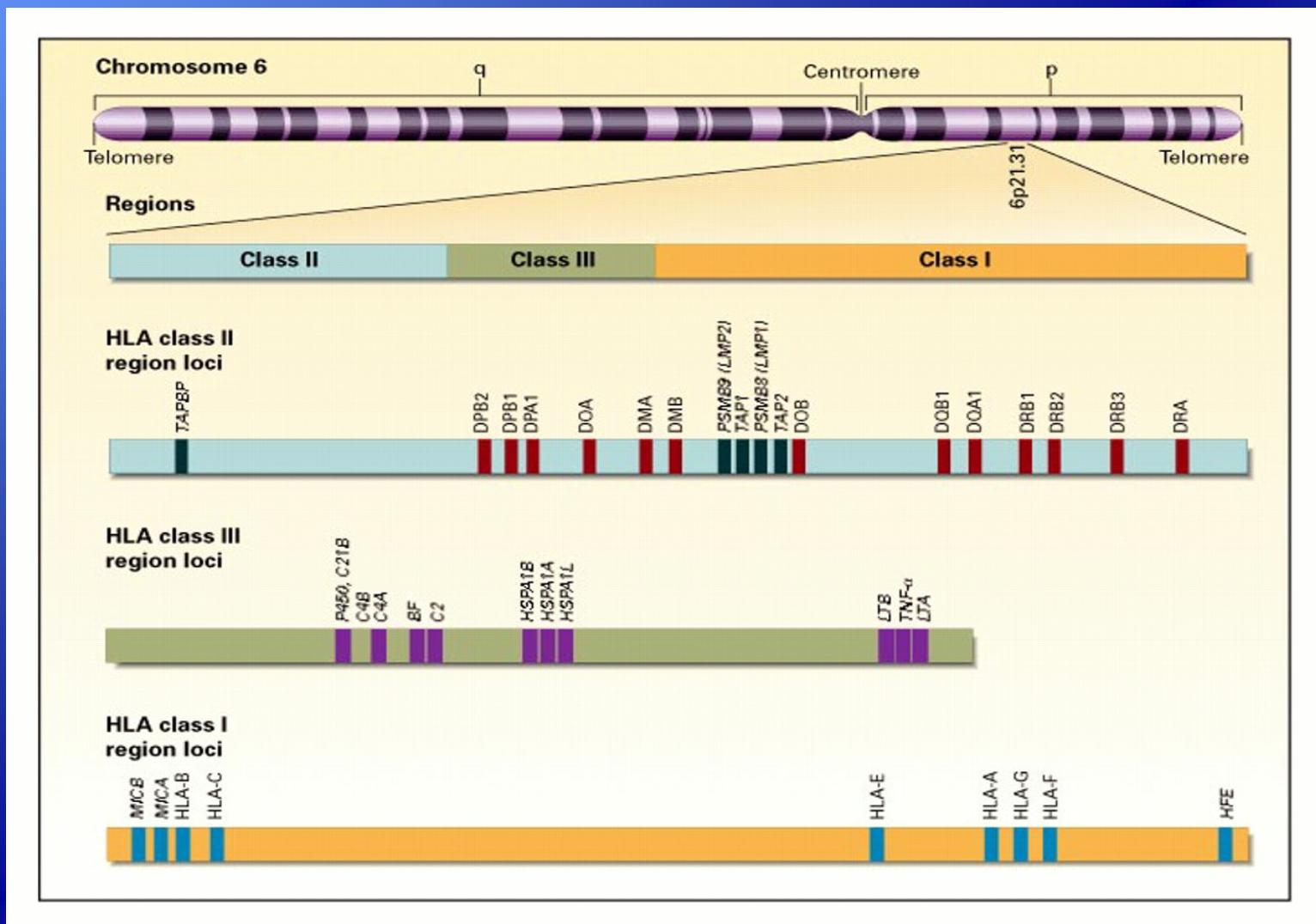
---

**Presencia en una población de múltiples alelos de un gen y que debe estar presente en el 1%.**

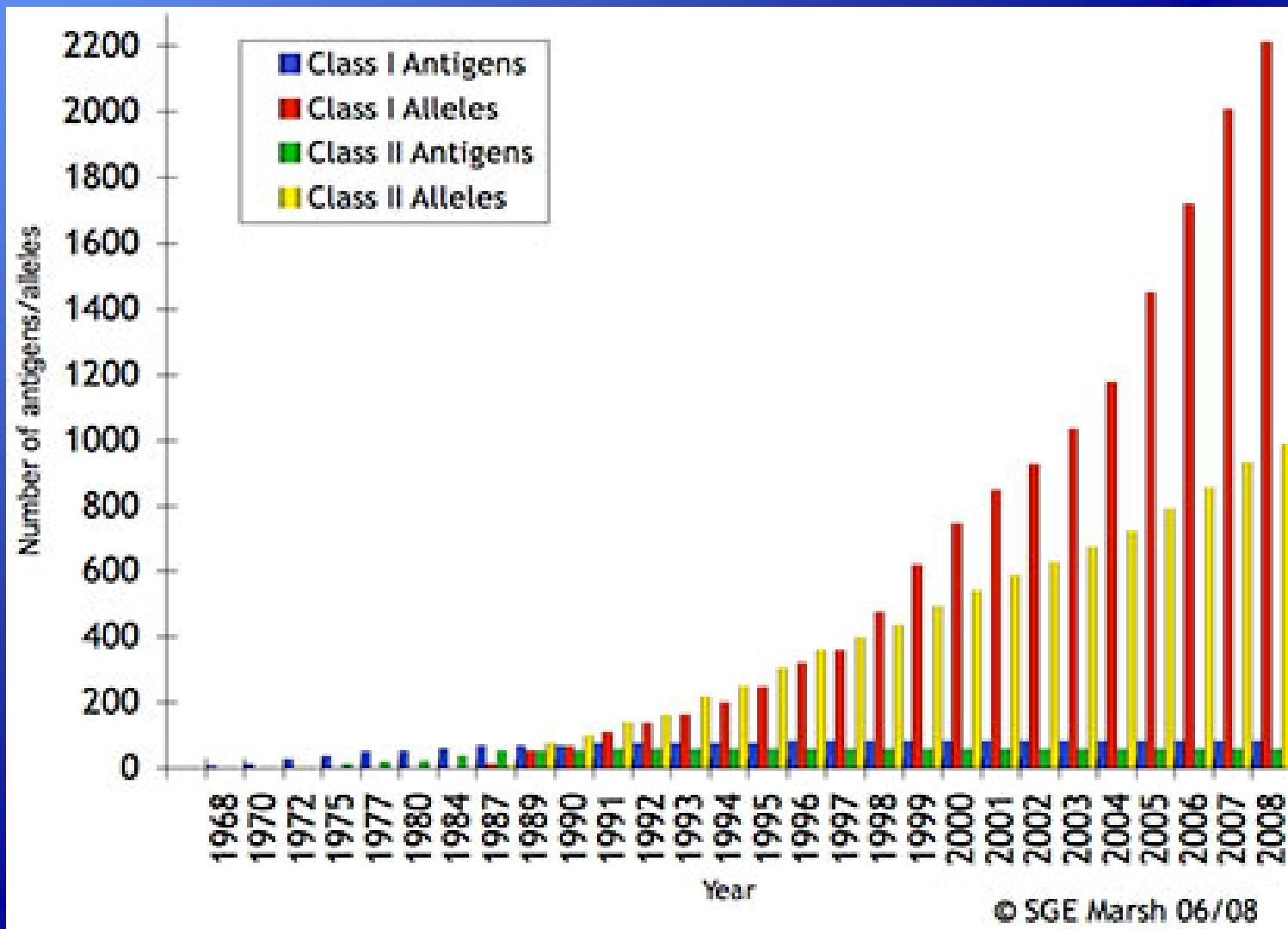
Variación en la secuencia en un sitio determinado del ADN entre los individuos de una población. Aquellos polimorfismos que afectan a la secuencia codificante o reguladora, y que producen cambios importantes en la estructura de la proteína o en el mecanismo de regulación de la expresión, pueden traducirse en diferentes fenotipos.

Un polimorfismo puede consistir en la sustitución de una simple base nitrogenada o puede ser más complejo (por ejemplo, la repetición de una secuencia determinada de ADN, donde un porcentaje de individuos tenga un determinado número de copias de dicha secuencia).

# POLIMORFISMO



# POLIMORFISMO



© SGE Marsh 06/08

# POLIMORFISMO



Número de alelos HLA Clase I: 2351

Locus	A	B	C	E	F	G	H	J	K	L	P	T	U	V	W	X
Alelos	<b>733</b>	<b>1115</b>	<b>392</b>	9	21	42	12	9	6	5	4	0	0	3	0	0
Proteína	573	942	307	3	4	14	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
Nulos	48	39	9	0	0	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0

# POLIMORFISMO



Número de alelos HLA-DR: 1020

Locus	β1	β 2	β 3	β 4	β 5	β 6	β 7	β 8	β 9
Alelos	<b>608</b>	1	50	13	18	3	2	1	1
Proteína	497	0	40	7	15	0	0	0	0
Nulos	3	0	0	3	2	0	0	0	0

# POLIMORFISMO



## Número de alelos no-HLA

Locus	MICA	MICA	TAP1	TAP2
Alelos	<b>65</b>	<b>30</b>	<b>7</b>	4
Proteína	55	19	5	4
Nulos	0	2	1	0

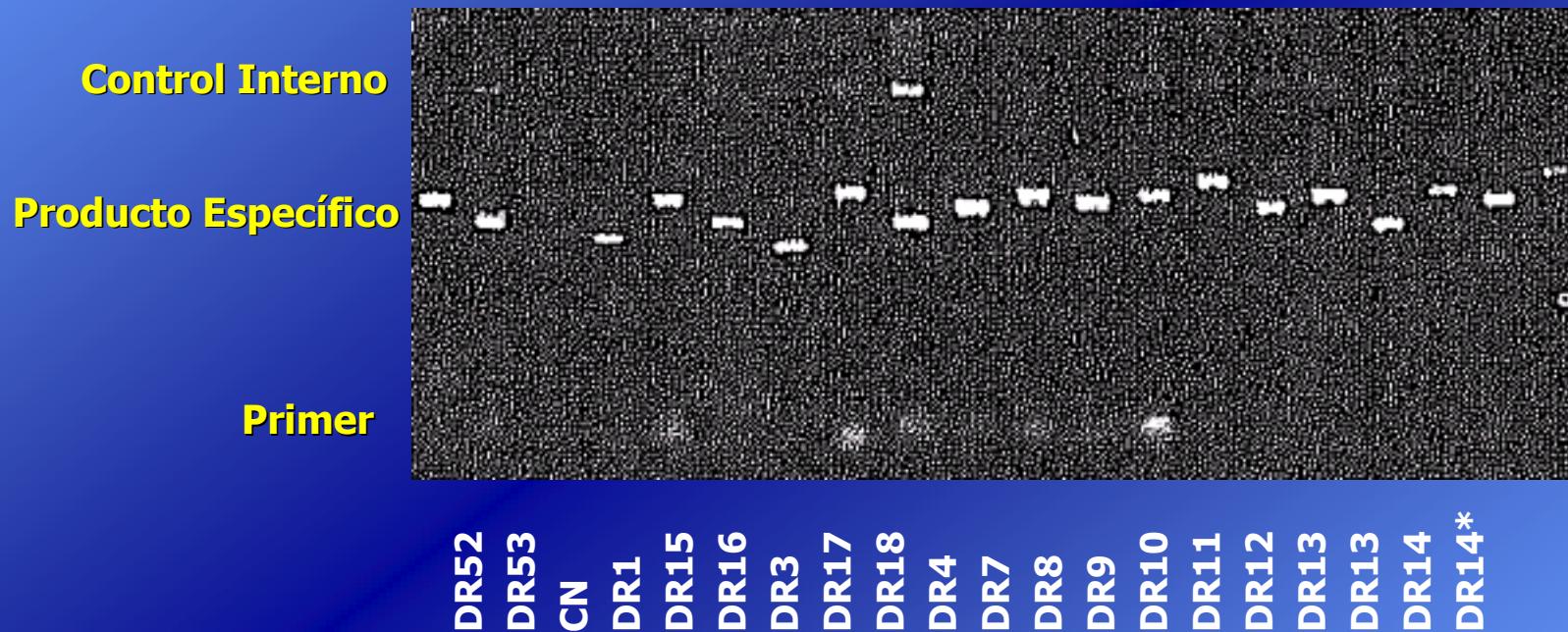
# **Formas para evitar y tratar el rechazo**

---

- **Mayor Compatibilidad**
- **Citoquinas**
- **Tratamientos inmunosupresores**

# Compatibilidad HLA

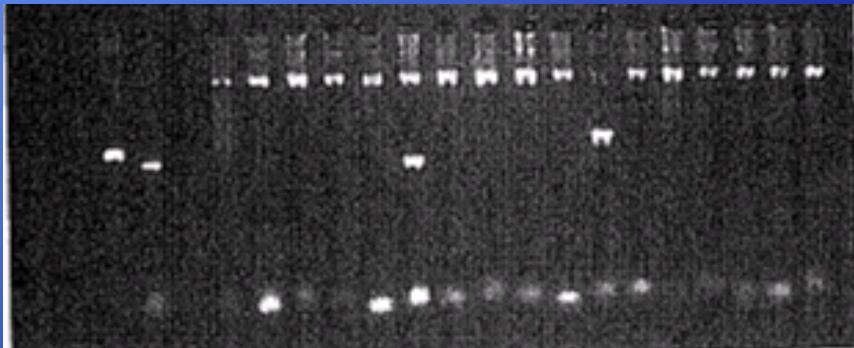
## • Técnicas serológicas versus moleculares



Olerup, H. Zetterquist. HLA typing by PCR amplification with sequence-specific primers (PCR-SSP) in 2 hours: An alternative to serological DR typing in clinical practice including donor-recipient matching in cadaveric transplantations. *Tissue Antigens* 1992; 39: 225-235.

# Mayor resolución

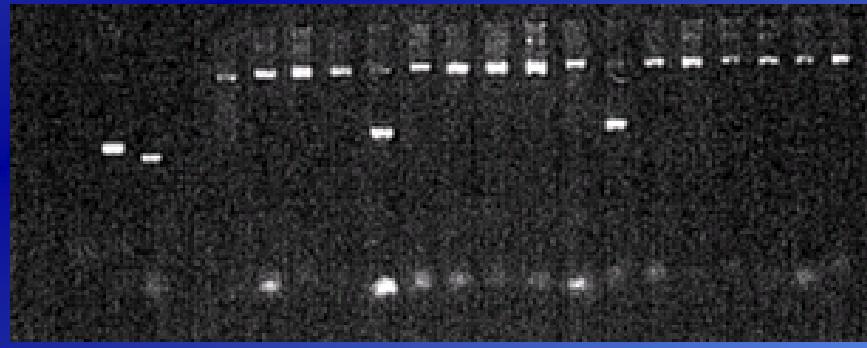
DR1  
DR15  
DR16  
DR17  
DR18  
DR4  
DR7  
DR9  
DR10  
DR11  
DR12  
DR13  
DR14\*  
DR15  
DR16  
DR17  
DR18  
DR4  
DR7  
DR9  
DR10  
DR11  
DR12  
DR13  
DR14\*  
DR15  
DR16  
DR17  
DR18  
DR4  
DR7  
DR9  
DR10  
DR11  
DR12  
DR13  
DR14\*  
DR15  
DR16  
DR17  
DR18  
DR4  
DR7  
DR9  
DR10  
CN



Receptor

*1: Control interno*

DR1  
DR15  
DR16  
DR17  
DR18  
DR4  
DR7  
DR9  
DR10  
DR11  
DR12  
DR13  
DR14\*  
DR15  
DR16  
DR17  
DR18  
DR4  
DR7  
DR9  
DR10  
CN



Donante

*2: Fragmento esperado*

*3: Cebadores*

O. Olerup, H. Zetterquist. HLA typing by PCR amplification with sequence-specific primers (PCR-SSP) in 2 hours: An alternative to serological DR typing in clinical practice including donor-recipient matching in cadaveric transplantations. *Tissue Antigens* 1992; 39; 225-235.

# Homocigótico y Confiabilidad

DR1  
DR15  
DR16  
DR17  
DR18  
DR4  
DR1  
DR11  
DR12  
DR10  
DR9  
DR7  
DR8  
DR1  
DR13  
DR14  
DR14\*

DR15  
DR16  
DR17  
DR18  
DR4  
DR1  
DR11  
DR12  
DR10  
DR9  
DR7  
DR8  
DR1  
DR13  
DR14  
DR14\*

CN

DR1  
DR15  
DR16  
DR17  
DR18  
DR4  
DR1  
DR11  
DR12  
DR10  
DR9  
DR7  
DR8  
DR1  
DR13  
DR14  
DR14\*

DR13  
DR52  
DR53  
CN



**Receptor**

*1: Control interno    2: Fragmento esperado    3: Cebadores*

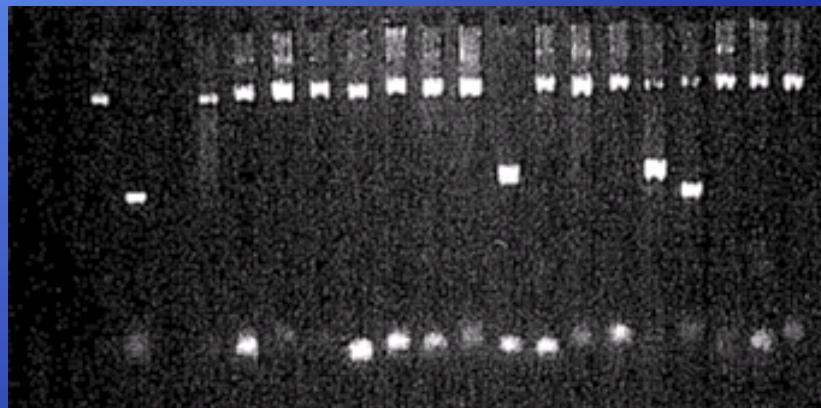


**Donante**

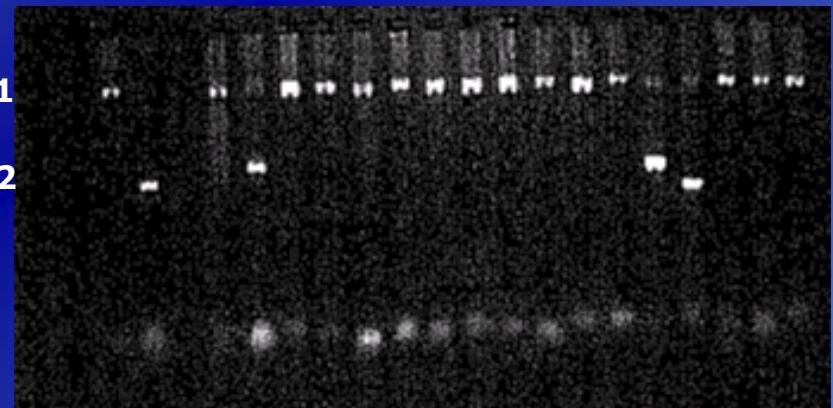
O. Olerup, H. Zetterquist. *HLA typing by PCR amplification with sequence-specific primers (PCR-SSP) in 2 hours: An alternative to serological DR typing in clinical practice including donor-recipient matching in cadaveric transplantations.* *Tissue Antigens* 1992; 39; 225-235.

# Mayor confiabilidad

DR1 DR15  
DR18 DR16  
**DR17** DR3  
DR9 DR8  
DR7 DR4  
DR10 DR11  
DR12 DR13  
DR13 DR13  
**DR14** DR14\*  
DR52 DR53 CN



Receptor



Donante

*1: Control interno*

*2: Fragmento esperado*

*3: Cebadores*

O. Olerup, H. Zetterquist. *HLA typing by PCR amplification with sequence-specific primers (PCR-SSP) in 2 hours: An alternative to serological DR typing in clinical practice including donor-recipient matching in cadaveric transplantations.* *Tissue Antigens* 1992; 39; 225-235.

# **Ventajas de las técnicas moleculares vs serológicas**

---

## **INHERENTES AL TIPAJE**

**Homocigóticos**  
**Mayor resolución**  
**Confiabilidad**

## **PRACTICAS**

**Mayor número de muestras**  
**Intercambio con diferentes laboratorios**  
**Volumen de la muestra**  
**Estudios retrospectivos**

## **ECONOMICAS SOCIALES**

# Técnicas moleculares para el tipaje HLA

Método	Resolución	Tiempo
PCR-RFLP	> Serología	4-10 días
PCR-ASO	Alta	1-2 días
PCR-SSP	Baja-media	3-4 horas
Secuenciación	Definición de alelo	2 días

# Selección

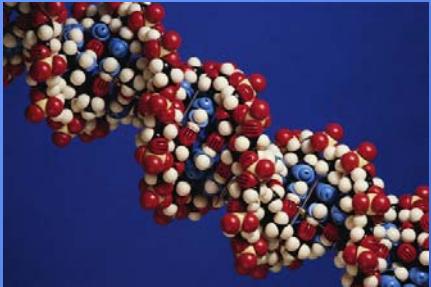
---

- En función de la relación al tiempo
- Resolución requerida.
- Posibilidad de combinar distintas técnicas

# Evaluación de la histocompatibilidad donante-receptor en trasplantes

---

- Sistema de genotipaje de HLA Clase II compatible con los requerimientos de trasplantes de médula ósea y renal (resolución vs tiempo)
- Método seleccionado: *Bunce* (1999) (modificado según recomendaciones del *National Blood Service, London*)
- Basado en un sistema PCR-SSP para el genotipaje de baja-media resolución



## Genotipaje por PCR-SSP

**Extracción de ADN leucocitario por el método  
de “Salting out”**



**Reacción en cadena de la Polimerasa (PCR)  
con cebadores específicos alelos HLA**



**Electroforesis en gel de agarosa al 2% y tinción con  
bromuro de etidio**

# Denaturalización de las Cadenas de DNA

---

3' GTACTAACTGTTCCCTACGGTCGTATAAAGCCTGTATG 5'  
5' CATGATTGACAAGGGATGCCAGCATATTCGGACATAC 3'

95°C  DENATURALIZACION

3' GTACTAACTGTTCCCTACGGTCGTATAAAGCCTGTATG 5'  
5' CATGATTGACAAGGGATGCCAGCATATTCGGACATAC 3'

## Hibridación de los cebadores a la cadena de ADN

---

---

3' GTACTAACTGTTCCCTACGGTCGTATAAAGCCTGTATG 5'

5'GACAAGGA 3'

3'AAAGCCT 5'

5' CATGATTGACAAGGATGCCAGCATATTCGGACATAC 3'



## Tercer Paso. Elongación de los cebadores

---

5' GTACTAACTGTTCCCTACGGTCGTATAAAGCCTGTATG 3'  
• CATGATT → GACAAGGATGCCAGCATATTTCGGACATAC 5'

5' GTACTAACTGTTCCCTACGGTCGTATAAAGC CTGTATG  
3' CATGATTGACAAGGATGCCAGCATATTTCGGACATAC 5'

Pool de  
dNTPs  
dNTPs

# Tecnología del PCR

---

**$m^n$**  donde: m es No. de Moléculas de DNA  
n es No. de ciclos del PCR



**$2^{30}$**  Amplificación de  $1 \times 10^9$  mil millones de veces

# PCR-SSP

3' GTACTAACTGTTCCCTACGGTCGTATAAAGCCTGTATG 5'  
5' CATGATT 3'

3' TTGTATG 5'  
5' CATGATTGACAAGGATGCCAGCATATTCGGACATAC 3'



3' GTACTAACTGTTCCCTACGGTCGTATAAAGCTTGTATG 5'  
5' CATGATT 3'

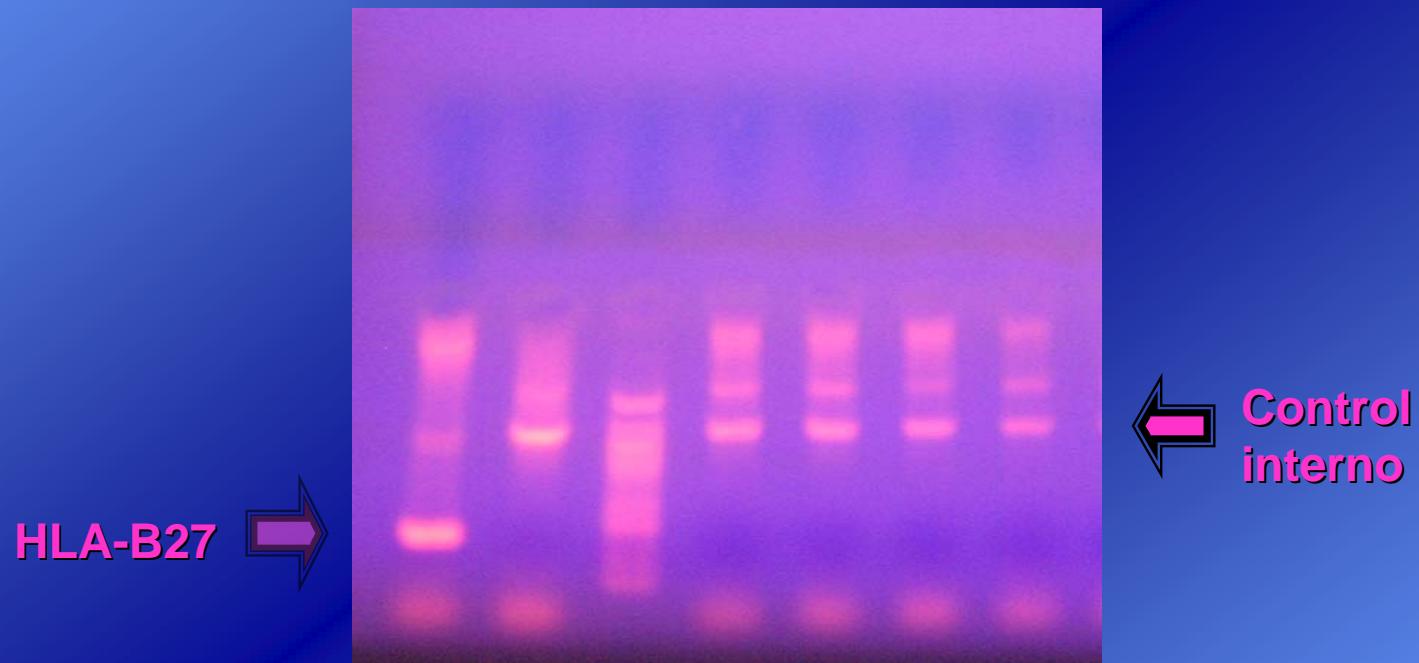
3' TTGTATG 5'  
5' CATGATTGACAAGGATGCCAGCATATTCGAACATAC 3'



NO AMPLIFICA  
SI AMPLIFICA

# PCR-SSP

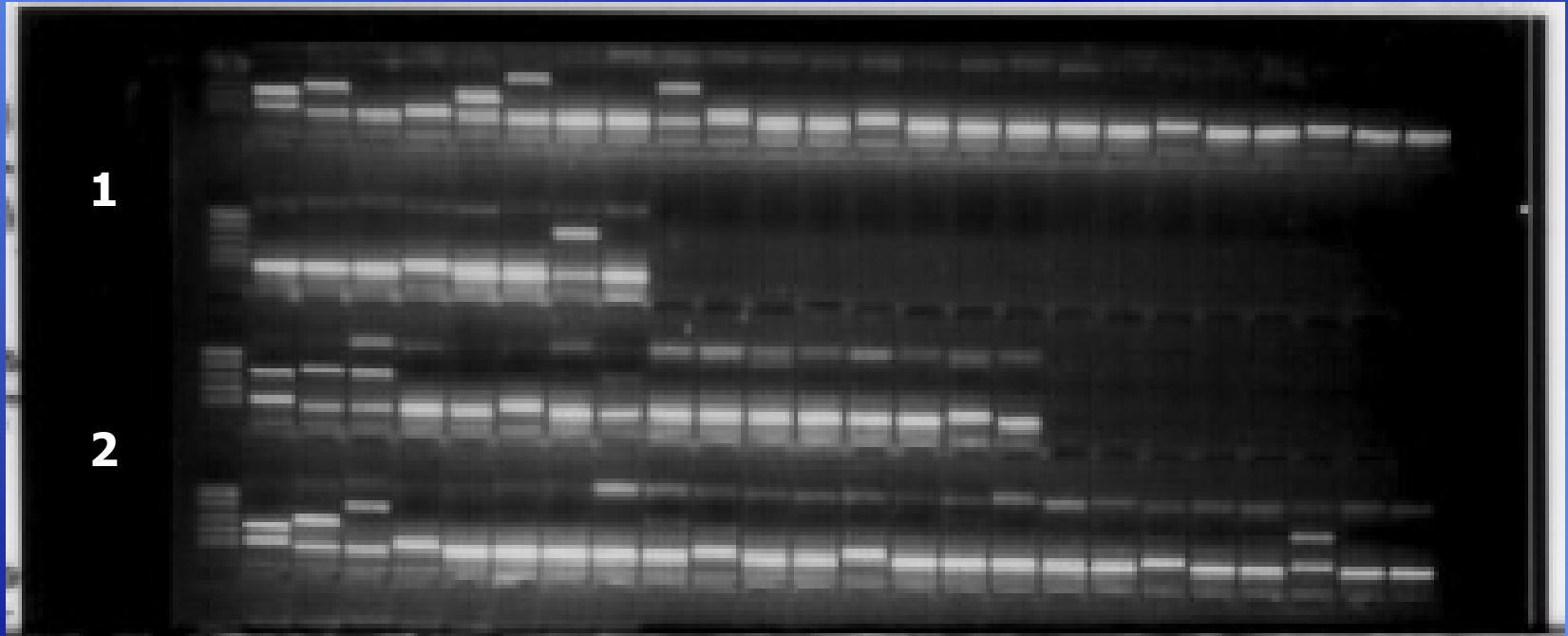
## Interpretación de resultados



Gel de agarosa al 2% marcado con Bromuro de etidio

# PCR-SSP

Tipaje HLA Clase II para trasplante de médula ósea



# Ventajas del PCR-SSP

Mayor flexibilidad  
respecto al nivel de  
resolución deseado

Mayor confiabilidad  
en la detección de  
homocigóticos

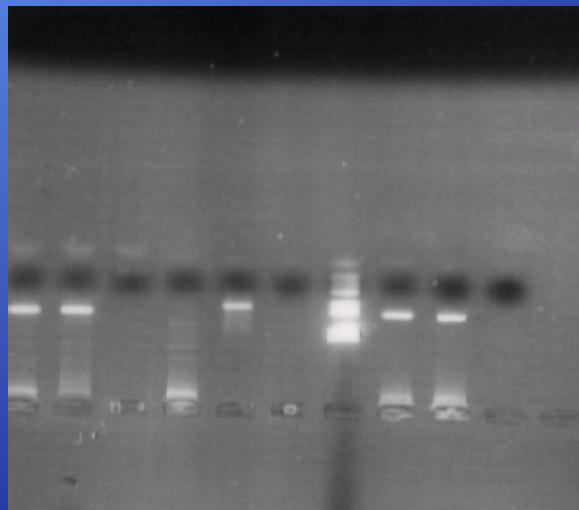
Menor tiempo de  
ejecución

Menor costo

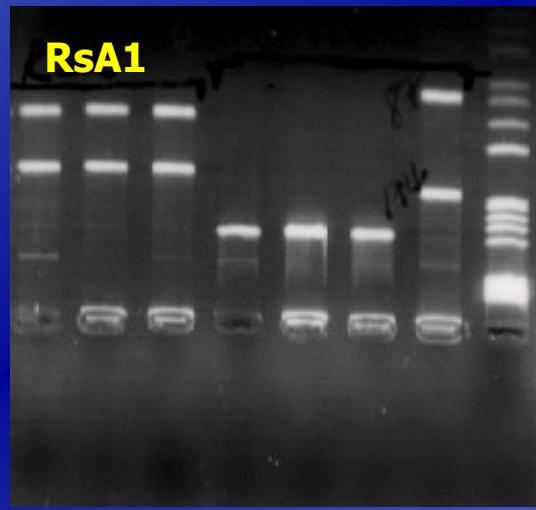
# Combinación de distintas técnicas



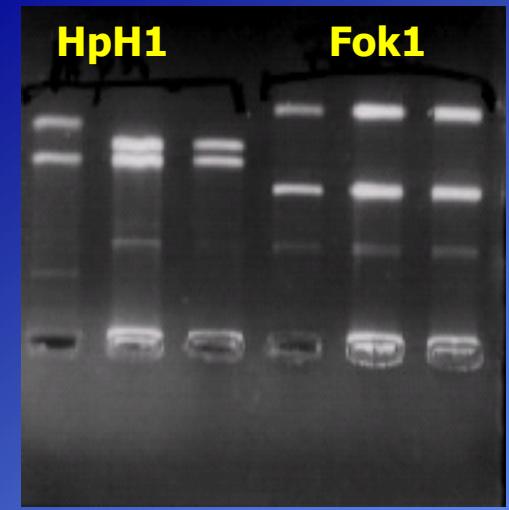
# PCR-SSP combinado con PCR-RFLP



**DR $\beta$ 1\*02**



**DR $\beta$ 1\*02**



# Tabla de interpretación

: 9/23

bleau d'interprétation n°1

1501 ou 1503  
1502 / 1508

DR2 PL 2/13 + PR DR/88 (1501-08 ; 1601-05 ; 1607-08)

Rsa I	Ava II	HpH I	Fok I	BssH II
157	261	261	261	261
104	174	138	163	192
39	87	123	98	69
X		109		
		14		
1501	1507	1501	1504	1501
1502	1601	1502	1505	1502
1503	16021	1503	1501	16021
1504	16022	1504	1601	1503
1505	1602	1505	16021	1605
1506	1603	1506	16022	1504
1508	1604	1507	1603	1607
	1605	1508	1604	1505
X	1607	X	1605	1608
	1608	1601	1603	1507
		1603	1604	1506
		1604	1605	1507
		1605	1606	1608
		1607	1607	16012
			1608	16022
			X	1603
				1604

15011 = 15012 (différenciable par Dde)

15021 = 15022 = 15023

1501 = 1503

se différencient par Ampli spécifique

1502 = 1508

1504 = 1505

1601 = 1608 (différenciable par Hinfl)

1603 = 1604

1605 = 1607

# Tabla de interpretación

Fok I				Ksp I			
86*gT		86*Tg		86*gT		86*Tg	
258	166 92	258	166 92	258	203 55	258	203 55
0401	0414	0403	0402	0407	0401	0403	0402
0405		0404	0412	0417	0405	0406	0404
0407		0406		0420	0408	0411	0410
0408		0410		0431	0409	0412	0413
0409		0411			0414	0418	0415
0416		0413			0416	0422	0423
0417		0415			0419	0425	0432
0419		0418			0421	0427	
0420		0422			0424		
0421		0423			0426		
0424		0425			0428		
0426		0427			0429		
0428		0432			0430		
0429					0433		
0430							
0431							
0433							

# PCR-ASO

DQ A1

	10	20	30	40	50	60	70	80	
DQAI1+0101	DHYASCGVNL	YQFYGP	SQYTHF	FDGMEF	YV	LERKETAVR	WEEFSKF	GGFPDQGALR	NHAYAKHN
DQAI1+0102					Q				KINIKINIR
DQAI1+0103									RYNSTAAT
DQAI1+0201	-	-	-	-	-	-	-	-	
DQAI1+0301	-	-	-	-	V-XL	E-IRLR*	-	-	
DQAI1+0401	-	-	-	-	V-OL	E-RR-RR	F-T-I-L-	L-S	
DQAI1+0501	-	-	-	-	G-	V-CL-VLRQ-R*	F-T-I-T-	L-S	
DQAI1+0601	-	-	-	-	C-	V-CL-VLRQ-R*	F-T-I-L-	SL-S	

DQ B1

	10	20	30	40	50	60	70	80	90
DQ81+0501	DFVYQFRGLCYFTNGT	RVRGVERIL	YMRF	EVYRFIDSDVGVYRAYT	GURFVAEYMKSQ	EVLEGARASGYDRVCRHN	EVAYRGIGOR		
DQ81+0502					S-				
DQ81+0503					-D				
DQ81+0601	--L--AH-		Y--Y	-D		-D	DI--RT--EL-T		
DQ81+0602	--F--H-		L--T	-A		D	T--EL-T	F-	
DQ81+0603			L	A		D	T--EL-T		
DQ81+0604		H-	L	A			RT--EL-T	C	
DQ81+0201		H	L-S-S	I	-EF-	SL-L-A	DI--RK-A	QLEL-TT	
DQ81+0301		AH	Y-Y	A	E	L-F-D	RT--EL-T	QLEL-TT	
DQ81+0302		H	L-Y	A		L-F-A	RT--EL-T	QLEL-TT	
DQ81+0303		H	L-Y	A		L-F-D	RT--EL-T	QLEL-TT	
DQ81+0401	F-H		L-Y	A		L-LD	DI--ED--T	QLEL-TT	
DQ81+0402	F-H		Y	A		L-LD	DI--ED--T	QLEL-TT	

## **Contenido del Kit:**

- Placas de PCR que contienen las mezclas Cebadores/dNTPs liofilizados. El punto de orientación se indica en la esquina de la placa con color negro.
- 2,5 X Mezcla (lista para el uso). Contiene rojo cresol, buffer, glicerol y detergente.
- Cubierta.
- Patrones de reacción, posición de los cebadores, indicados en la hoja de trabajo.

# Programa de PCR

<b>Ciclos</b>		<b>Temp</b>	<b>Tiempo</b>
Desnaturalización		94°C	2 min
10 ciclos	Desnaturalización	94°C	10 seg
	Hibridación /Extensión	65°C	1 min
20 ciclos	Desnaturalización	94°C	10 seg
	Hibridación	61°C	60 seg
	Extensión	72°C	30 seg
Extensión final		72°C	2 min
Espera		4°C	∞

## 6.1 Results

The interpretation should be performed with the delivered worksheet. The usage of the right version has to be observed, do not use a version older than six month. For the current version of the worksheet make application at the R.Q.S.E. Europe GmbH.

In addition to the Sequence Specific Primers (SSP) the primer mixes also contain control primers of the human globin gene at a lower concentration. They serve as an internal control for the PCR. For the HLA-A, HLA-B and HLA-C PCR the length of this fragment is 1070 bp, and for the HLA-DRB and HLA-DQ PCR it is 429 bp. The control band should be present in every successful PCR. If the SSP product is positive, the control band might be weaker or even entirely missing, because the reaction with the positive primer in the well is preferred.

### Gel Interpretation:

Reaction	positive	positive	negative	no amplification
Gel lane				
Control band	none			none
Specific band			none	none
Primer dimer				

Figure: schematic diagram of possible results of the gel analysis.