

Appendix 1
List of primers and PCR conditions

***CRB1* gene**

Primer	Sequence	Product (kb)	PCR Mix	PCR Conditions
exon11_1F	ACCAATGTATTCAACAGGGACC	183	3mM MgCl ₂	58
exon11_1R	TTACGTCCACCTCGCAGC			
exon11_2F	TCTGTGCCAGGACTTACTC	279	3mM MgCl ₂	58
exon11_2R	CAGAGATCTAAAATGAATCAAG			

***C2ORF71* gene**

Primer	Sequence	Product (kb)	PCR Mix	PCR Conditions
exon 1_1 F	TGAAAATTGCCTGGATGGAC	566bp	1,5mM MgCl ₂	58
exon 1_1 R	GACGTGTGACATTTTGTCTGTC			
exon 1_2 F	CCAAAACCTCTTCATCCCAG	524bp	1,5mM MgCl ₂	55
exon 1_2 R	CAGCTGTTGCAGGAGATTTG			
exon 1_3 F	GCTTTGAGGAGATCAGCCAG	475bp	1,5mM MgCl ₂	58
exon 1_3 R	ACCGACTTCCATTCTTCGG			
exon 1_4 F	GCATTGGTGCTGACAATGAG	462bp	1,5mM MgCl ₂	55
exon 1_4 R	AGGCACACAGACTCATGCTG			
exon 1_5 F	CTGTGGAACCACACCTTTCC	486bp	1,5mM MgCl ₂	55
exon 1_5 R	ATGCCTCCAGCTTCTGACTG			
exon 1_6 F	CCAGTCAGAGTCGTGTCTCC	481bp	1,5mM MgCl ₂	58
exon 1_6 R	CCCAGCGTCCTTAGAGTCC			
exon 1_7 F	CACAGACTGGAATGTCAGAGG	486bp	1,5mM MgCl ₂	58
exon 1_7 R	GAAGCCCATGTTCTCCTGG			
exon 1_8 F	TGGACAAATCATTGCTTCTC	470bp	1,5mM MgCl ₂	58
exon 1_8 R	AGAGGCCTTTCTGCCAC			
exon 1_9 F	ATCGCCTGGCACCCTC	485bp	1,5mM MgCl ₂	55
exon 1_9 R	GTGTTCCAGACACTTTGGC			
exon 1_10 F	CTCGATTCCCTCCCATC	493bp	1,5mM MgCl ₂	58
exon 1_10 R	AGATCTTTGGCCCATTCG			
exon 2 F	GAAGGAGCAGCAGAGGAGG	309bp	1,5mM MgCl ₂	55

exon 2 R	CTGTCACACTTGGCCTTCTG			
----------	----------------------	--	--	--

CNGA1 gene

Primer	Sequence	Product size (kb)	PCR Mix	PCR Conditions
exon 1 F	ATATGAAACTATCCATGAAG	280	1,5mM MgCl ₂	58
exon 1 rev	TTGTTAGACAAGTTATGCAGTTCC			
exon 2 F	GAGGAATGTTGCCTCTCTGC	246	3mM MgCl ₂	56
exon 2 rev	TGCAACCTTAAGCATAAATGG			
exon 3 F	TTTTCAGACCATTTCCTACC	296	1,5mM MgCl ₂	60
exon 3 R	CATTGCCATTGTATTAGATCATTG			
exon 4-5 F	AGATGGGTTTTGAGCACTGG	427	1,5mM MgCl ₂	60
exon 4-5 R	TGGAAAATCATCCCTGCATC			
exon 6 F	TTCATTAATTGTGGTTGATGGG	265	1,5mM MgCl ₂	60
exon 6 R	TTGGAAACTAGAAATGGGGTG			
exon 7 F	CAAAGAGAACTTTTACTTAAATTGGC	272	1,5mM MgCl ₂	60
exon 7 R	TTTTCTTTGAAGAATACTTGGATTAGG			
exon 8-1 F	CAGCAGAATATTTTCTACAGCC	359	1,5mM MgCl ₂	60
exon 8-1 R	ACGAGAGAACCGTAACAACC			
exon 8-2 F	TGATGTTCTGTCCTGATACC	390	1,5mM MgCl ₂	Touch Down PCR 56-60
exon 8-2 R	ACAAAGACATACTCAGAATCC			
exon 8-4 F	ATCTACCTGATAAATAAGAGC	418	2 mM MgCl ₂	Touch Down PCR 60-56
exon 8-4 R	AGCATAGTTTTGGCATCTGG			
exon 8-5 F	AAGTATTGGCTACTCAGACC	481	1,5mM MgCl ₂	60
exon 8-5 R	AATTTCCCAACTGAGTCTTCC			
exon 8b F	GGAAATGATACATGGGTCTAC	479	2mM MgCl ₂	63
exon 8b R	AGACCAGCTTCACAATCAG			
exon 8c F	AATGGTTTGACTACCTGTGG	598	2mM MgCl ₂	63
exon 8c R	TCTACTGACCCCTCCATTC			

RP1gene

Primer	Sequence	Product size (kb)	PCR Mix	PCR Conditions
RP1 exon1 F	CCATGTATTGCTATGGTGC	421	1,5mM MgCl ₂ + 5µL Q. Solution	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon1 R	TGTCCAGGTCTACAGGCTGC			
RP1 exon2 F	GGCAGGCACAGCATCAC	434	1,5mM MgCl ₂ + 5µL Q. Solution	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon2 R	CACCATTTCATATCCCACACG			
RP1 exon3 F	TTCAAGCCTAGGAGGTTGTTG	357	1,5mM MgCl ₂ + 5µL Q. Solution	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon3 R	ATTGAAGCATGGATTTTGCC			
RP1 exon4_1 F	GATATTTCTAACTTCTCTGCCTTCC	595	1,5mM MgCl ₂ + 5µL Q. Solution	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon4_1 R	CCCTGGATGATATCTGTGTCC			
RP1 exon4_2 F	ATCAAGAGGGCAGTTTGGC	592	1,5mM MgCl ₂ + 5µL Q. Solution	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon4_2 R	TTGAAGTTCCTTGATACCAGTTTGG			
RP1 exon4_3 F	TCACATAATAATGGTTTGCCATC	599	3mM MgCl ₂	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon4_3 R	TTTCTATGGAAATTCCTGGAAATC			
RP1 exon4_4 F	TCCCCTTAAAGGAGGGGATAC	580	3mM MgCl ₂	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon4_4 R	AATTGAATGATGAGCAATAGCC			
RP1 exon4_5 F	GAATGGCAAAGAAGAGTTTAGTTTC	739	1,5mM MgCl ₂ + 5µL Q. Solution	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon4_5 R	ACTGAAGCTTGCAATTGGTG			
RP1 exon4_6 F	GCTTATTTGGTTCCCCTGC	678	1,5mM MgCl ₂ + 5µL Q. Solution	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon4_6 R	AGAGCAACCTCCATCCAAAG			
RP1 exon4_7 F	ACTTGAAAGCTGCTGTTGCC	659	1,5mM MgCl ₂ + 5µL Q. Solution	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon4_7 R	GCTTAAATTACTGACATTTTGATGTG			
RP1 exon4_8 F	CAATGTCTGCAATACCATTGAC	658	1,5mM MgCl ₂ + 5µL Q. Solution	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon4_8 R	TCCTTCATTGGTCTCCTTTTC			
RP1 exon4_9 F	TTAATCCAAGAAGAGGTAGAGGC	616	1,5mM MgCl ₂ + 5µL Q. Solution	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon4_9 R	CCTGGAATTCCTGCAACATAG			
RP1 exon4_10 F	TGGAATTCAGTGTTCCAGG	592	1,5mM MgCl ₂ + 5µL Q. Solution	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon4_10 R	TGATGACTACCTTCTCCTCTG			
RP1 exon4_11 F	CATGGTAGTGACTCAGAACCCTTTTC	590	1,5mM MgCl ₂ + 5µL Q. Solution	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon4_11 R	CCTTCTCCTCTAACCCCAAG			
RP1 exon4_12 F	GATAATGCCATTGGTGATATATTG	600	1,5mM MgCl ₂ + 5µL Q. Solution	Touch Down PCR 68-54
RP1 exon4_12 R	CGTATTCGTACATGTGCTTC			

RPE65 gene

Primer	Sequence	Product size(kb)	PCR Mix	PCR Conditions
Exon1_F	CAACTTCTGTTCCCCCTCCCTCAG	251	3mM MgCl ₂	56
Exon1_R	CTCTTCAGGAGCCCTTGAAATAGC			
Exon2_F	TCTATCTCTGCGGACTTTGAGCAT	207	3mM MgCl ₂	Touch Down PCR 60
Exon2_R	ATAGGAAGCCAGAGAAGAGAGACT			
Exon3_F	CCCAAGGCAGGGATAAGAAGCAAT	248	3mM MgCl ₂	Touch Down PCR 60
Exon3_R	AAGCTAGGCCCTACTTTGAGGAGG			
Exon4_F	ACATGGGCTGTACGGATTGCTCCT	225	3mM MgCl ₂	Touch Down PCR 56
Exon4_R	GAGAGAAAAAGGGCTAATATAAAA			
Exon5_F	ATGGCTTGAAAATTACTGGACTGA	250	3mM MgCl ₂	Touch Down PCR 56
Exon5_R	TGGTGAATTAATTTAAGTTCCAA			
Exon6_F	AGGTATAATGTATCTTCTCTCTCT	280	3mM MgCl ₂	Touch Down PCR 56
Exon6_R	TTATCTTTTCACAATACAGTAAC			
Exon7_F	CTGTTCTAAATGCTTTGTATTA	218	3mM MgCl ₂	56
Exon7_R	TAGGCCAAGCCAATCTTTAACTT			
Exon8_F	TGTGGCTTGAGAATCAGCCCTTTC	250	3mM MgCl ₂	Touch Down PCR 56
Exon8_R	GTGTACATTATTAACACATCTTC			
Exon9_F	GTACACTTTTTCTTTTTAAATG	250	3mM MgCl ₂	Touch Down PCR 56
Exon9_R	ACCCCGTAATTTCCAGGAACAATG			
Exon10_F	AGAATCATCTCTCTAAAATTATTT	249	3mM MgCl ₂	Touch Down PCR 56
Exon10_R	CTGAGAGAGATGAAACATTCTGGT			
Exon11_F	GAATTCTTCTGCTCACTGAGGT	244	3mM MgCl ₂	Touch Down PCR 60
Exon11_R	GAGCACATGCTTAGGAAACTCTT			
Exon12_F	ACTTCACACGGGAGTGAACAAATG	240	3mM MgCl ₂	Touch Down PCR
Exon12_R	GTCAATATGCTTTACTTGACTAGC			

				60
Exon13_F	GCTAGTCAAGTAAAGCATATTGAC	224	3mM MgCl ₂	Touch Down PCR 60
Exon13_R	CATACAGAGCTGCAGTAAGAAGAG			
Exon14_F	TGACACTCAATCTATAGCTTCGGC	282	3mM MgCl ₂	59
Exon14_R	GATTGCAGACCTGAAGCTGATTTT			

BBS1 gene

Gene/fragment	Sequence	Product size (kb)	PCR Mix	PCR Conditions
BBS1 ex 1-2 F	GTGCTCGGGCACTATTGG	550	1,5mM MgCl ₂	58
BBS1 ex1-2 rev	CATTGTCTGACTCCCCATCC			
BBS1 ex3 F	CCTGTAGTGAAGCCTCTGGG	169	1,5mM MgCl ₂	58
BBS1 ex3 rev	TTTTCAGCCGTCAGGAAATC			
BBS1 ex4 F	AGGCAAGAAGAGGGTCAGTG	409	1,5mM MgCl ₂	58
BBS1 ex4 rev	CAGCCCTCTTCACCCAGTG			
BBS1 ex 5-7 F	TAGACATTGGGTTTCCTGCC	584	1,5mM MgCl ₂	58
BBS1 ex 5-7 rev	GCATGGCTGGAAGGGATATAG			
BBS1 ex 8 F	CATTCTGGGAGTATCTTGGGG	271	1,5mM MgCl ₂	58
BBS1 ex 8 rev	ACTAACTGTGGAGCATGGGG			
BBS1 ex 9 F	GAGTTACTGACAGGGCAGGG	236	1,5Mm MgCl ₂	58
BBS1 ex 9 rev	TGAAGCCACCAGTTTTCTGAG			
BBS1 ex 10-11 F	CAGAGGAGGGTCAGCCATAG	562	1,5mM MgCl ₂	58
BBS1 ex 10-11 rev	AGAAGCCCCAGAGGTGAGAC			
BBS1 ex 12 F	CCTGTCTTGCTTTCTCTCC	206	1,5mM MgCl ₂	58
BBS1 ex 12 rev	TCCTCCTCTTTCCCAGAAG			
BBS1 ex 13 F	GGAATGTGGGTAGAACTGGG	271	1,5mM MgCl ₂	58
BBS1 ex 13 rev	TTGCTGTGTAGGAGCAGTGG			
BBS1 exon 14 F	CACACCAACCTGAGCAGGAG	306	1,5mM MgCl ₂	58
BBS1 exon 14 rev	GCTTAGCTGTGTGGCAGAGG			
BBS1 ex 15 F	TACTCCGTGCCCAAGGC	262	1,5mM MgCl ₂	58
BBS1 ex 15 rev	TGTGGGCATCTCATCAGG			
BBS1 ex 16-17 F	GGAATATGCCAAACTGGC	502	1,5mM MgCl ₂	58
BBS1 ex 16-17 rev	ACTAAACCCGCCAGTTCTC			

ARMS PCR primers

Mutation	Primers	Sequence
PDE6A c.1675C>A (p.Y558)	<i>PDE6A</i> ex 13 ARMS wildtype F	CTGAGTAAGGGCTACCGCAAGATCACCTGC
	<i>PDE6A</i> ex 13 ARMS mutant F	CTGAGTAAGGGCTACCGCAAGATCACCTGA
	<i>PDE6A</i> ex 13 ARMS R	TATTCTTGAATCCTTTTACACTAAGCCCG
MERTK c.2487-2A>G (Altered splicing)	<i>MERTK</i> ex 19 ARMS wildtype F	TGGGAGACAATCCACTTCTTTTTAACTTTTA
	<i>MERTK</i> ex 19 ARMS mutant F	TGGGAGACAATCCACTTCTTTTTAACTTTTG
	<i>MERTK</i> ex 19 ARMS R	TAGAGTCAGGGTCGATGTTCAAGTCCAGTG
MERTK Complex rearrangement (exon 15 absent; p.G654AfsX41)	<i>MERTK_int14.0_for</i>	ACACTTCGTATAACCCCAACA
	<i>MERTK_int15.1.1_rev</i>	TGGTTAATAGTTTGTGAGTGAGTCC
EYS c.9082G>T (p.D3028Y)	<i>EYS</i> ex 44 ARMS wildtype F	GGATGGGAATAGCTCAAAATGAAGAAAACG
	<i>EYS</i> ex 44 ARMS mutant F	GGATGGGAATAGCTCAAAATGAAGAAAAC
	<i>EYS</i> ex 44 ARMS R	GTTTAGAGCCACAAAGTTTTTATGTGGATC

II. PCR Recipe and Conditions

Universal PCR recipe

Agent	Volume (µl)
H2O	16
Buffer (without Mg ²⁺)	2,5
MgCl ₂	2
dNTPs	0,5
Primers	0,5/0,5
Polymerase	0,5
DNA	2,5
Total Volume	25

PCR recipe with Q-Solution

Agent	Volume (µl)
H2O	13
Buffer	2,5
MgCl ₂	1,5
dNTPs	0,5
Primers	0,5/0,5
Q-Solution	5
Polymerase	0,5
DNA	2,5
Total Volume	25

Universal PCR Condition

Temperature	Time	Cycles
94°C	5'	
94°C	1'	35
58°C	30"	
72°C	1'	
72°C	6"	
16°C	~	

Touch down PCR 63-56

Temperature	Time	Cycles
95°C	5'	
95°C	30"	15
63°C -0,5°C per cycle down to 56°C	30"	
72°C	30"	
95°C	30"	25
56°C	30"	
72°C	30"	
72°C	5'	
16°C	~	

Touch down PCR 68-54

Temperature	Time	Cycles
95°C	5'	
95°C	20"	28
68°C -0,5°C per cycle down to 54°C	30"	
72°C	45"	
95°C	20"	25
54°C	45"	
72°C	2:45"	
72°C	5'	
16°C	~	

Appendix 2

Laboratory Method: DNA Isolation

DNA was isolated with a salt saturation method as follow:

EDTA frozen blood was transferred into a 50 mL tube. NH₄CL 5-10 ml lysis buffer was added to the tube and incubated for 10 - 30 minutes at room temperature. Then the tube was centrifuged for 5 minutes at 3000 -3500 RPM, the supernatant was removed and NH₄CL lysis buffer was added again. These steps were repeated three times. Two milliliters of TE lysis buffer, Proteinase-K 10 mg/mL and 100 ul 10% SDS were added and mixed gently into a white pellet and then incubated at 50 degree Celsius for 24 hours. Subsequently NaCl 6M approximately one third volume of the tube was added to the suspension and centrifuged at 4000 RPM for 10 minutes. New tubes were used for the supernatant and absolute ethanol twice volume supernatant was added. DNA that looked like white substance was removed by fine needle. After that, DNA was rinsed with 70% ethanol and transferred into a 1,5 ml tube. Excess ethanol was evaporated by leaving the tube open for at least 1 hour. Then the DNA was dissolved into TE buffer

Appendix 3

DATA PEMERIKSAAN PASIEN

I. IDENTITAS PASIEN

No. Registrasi :
 Nama Lengkap :
 Jenis Kelamin :
 Tempat/Tanggal Lahir:
 Pekerjaan :
 Alamat :
 Telp. :
 Tanggal pemeriksaan :
 Tanggal pengambilan sampel darah :

II. ANAMNESIS

1. Apakah keluhan yang dirasakan pasien saat ini?

2. Keluhan apakah yang muncul pertama kali? Sejak kapan keluhan tersebut muncul?

3. Sejak kapan mulai muncul rabun senja?

4. Kapan mulai muncul penurunan tajam penglihatan?

5. Kapan mulai muncul penyempitan lapangan pandang?

6. Sejak kapan didiagnosis menderita RP?













7. Terapi apa yang sudah didapatkan selama ini?

-
8. Apakah ada anggota keluarga lain yang menderita RP/ mempunyai keluhan yang sama?
-
9. Apakah terdapat pernikahan antar saudara dalam keluarga pasien?
-
10. Apakah pasien/ orang tua pasien tinggal di daerah dimana banyak penduduknya yang masih berhubungan saudara jauh dan antar penduduk menikah satu sama lain?
-

III. PEDIGREE

(mohon mencantumkan setidaknya 3 generasi dalam keluarga pasien: kakek-nenek; orang tua; pasien)

Keterangan :

			Unaffected (Laki-laki/ perempuan)		Consanguinity/ terdapat perkawinan dengan anggota keluarga lain
			Affected (Laki-laki/ perempuan)		Anak
			Proband		Kembar (dizygous/ monozygous)
			Meninggal		

Lingkari anggota keluarga yang diambil sampel darahnya, kemudian tulis nama dan tempat tanggal lahirnya pada pedigree

IV. PEMERIKSAAN FISIK

1. Apakah ditemukan dismorfologi pada pasien? Sebutkan
-

2. Apakah terdapat gangguan pendengaran?

.....

3. Apakah ditemukan adanya mental retardasi?

.....

4. Apakah terdapat gejala yang mengarah ke kelainan ginjal?

.....

5. Lain-lain :

.....

PEMERIKSAAN OFTALMOLOGI

OD		OS
	Visus	
	Segmen Anterior	
	Funduscopy	

PEMERIKSAAN PENUNJANG *

- Pemeriksaan Lapangan Pandang

.....

.....

- Foto Fundus

.....

.....

- Lain-lain

.....
....

* Hasil pemeriksaan penunjang mohon dilampirkan bersama form ini

Appendix 4
Informed consent form

JUDUL PENELITIAN :
**MOLECULAR GENETIC ANALYSIS OF NON SYNDROMIC
RETINITIS PIGMENTOSA IN INDONESIA USING HIGH
RESOLUTION HOMOZYGOSITY MAPPING**

INSTANSI PELAKSANA :
**PROGRAM MAGISTER ILMU BIOMEDIK
KONSENTRASI KONSELING GENETIK
FAKULTAS KEDOKTERAN UNIVERSITAS DIPONEGORO**

Persetujuan setelah penjelasan
(INFORMED CONSENT)

Berikut ini naskah yang akan dibacakan pada responden berisi mengenai penjelasan apa yang akan dialami oleh responden.

Bapak/Ibu Yth :.....

Tujuan

Mengetahui latar belakang penyebab genetik dari penyakit Retinitis Pigmentosa yang diderita pasien

Manfaat

- Dengan mengikuti penelitian ini, pasien akan mengetahui penyebab genetik dari penyakit yang dideritanya
- Dengan mengikuti penelitian ini, pasien dan keluarga dapat mengetahui kemungkinan/ resiko munculnya penyakit ini pada anggota keluarga lain/ keturunan selanjutnya, sehingga dapat dilakukan pencegahan secara lebih dini
- Dengan mengetahui penyebab genetik dari penyakit ini, diharapkan dapat dipergunakan untuk menentukan penatalaksanaan/ pengelolaan penyakit ini secara lebih baik
- Hasil penelitian ini dapat bermanfaat dalam perkembangan penelitian mengenai terapi untuk RP, meskipun saat ini masih terbatas pada mutasi gen tertentu

Prosedur Umum

- Dokter akan mencatat identitas secara lengkap, dan mengajukan beberapa pertanyaan dalam kuesioner yang harus dijawab secara jujur dan terbuka. Pertanyaan-pertanyaannya meliputi riwayat keluarga, keluhan, tanda dan gejala yang dirasakan pasien
- Bapak/ Ibu/ Sdr akan diperiksa oleh dokter spesialis mata kemudian akan dilakukan pemeriksaan dasar dan pemeriksaan penunjang antara lain, pemeriksaan lapangan pandang (untuk mengetahui ada/ tidaknya penyempitan lapangan pandang) dan dilakukan foto fundus (untuk mengetahui gambaran retina pasien)
- Bapak/Ibu/Sdr akan diambil darah lewat pembuluh darah balik sebanyak sekitar 5 cc oleh tenaga medis yang berkompeten. Darah akan disimpan dalam tabung steril dengan pelarut EDTA dan dikirim ke laboratorium Center for Biomedical Research (CEBIOR) FK UNDIP untuk dilakukan pemeriksaan mutasi gen penyebab Retinitis Pigmentosa.

Akibat yang dapat muncul

Pemeriksaan dan pengambilan darah pada dasarnya tidak berbahaya dan dilakukan tenaga profesional, namun pada kondisi tertentu atau pada pasien anak-anak kadang dapat menyebabkan rasa takut pada saat pengambilan darah, oleh karena itu, tindakan yang perlu dilakukan sebagai pencegahan adalah sbb:

- Pengambilan darah dilakukan setelah diberikan penjelasan kepada pasien dan keluarga mengenai manfaat, dan bagaimana proses pengambilan darah akan dilakukan
- Pengambilan darah diambil di tempat yang nyaman bagi pasien, dan keadaan yang tenang
- Pengambilan darah dilakukan oleh tenaga profesional (dokter, perawat, analis) dengan didampingi oleh dokter

Kerahasiaan

Data mengenai hasil pemeriksaan pasien akan dirahasiakan, dan hanya boleh diketahui oleh pasien dan dokter yang bersangkutan

Peneliti selalu tunduk dan berpegang pada Peraturan Menteri Kesehatan RI No. 657/MENKES/Per/VII/2009 tentang pengiriman dan penggunaan spesimen klinik, materi biologik dan muatan informasinya.

Hasil diagnosis dan analisis akan diserahkan kepada peneliti dan akan diinformasikan kepada Bapak/Ibu/Sdr secara tertutup dan rahasia.

Bapak/Ibu/Sdr tidak dilakukan intervensi pengobatan apapun, sehingga tidak mempengaruhi prosedur standar terapi.

Terimakasih atas kerjasama Bapak/Ibu/Sdr.

Setelah mendengar dan memahami penjelasan Penelitian, dengan ini saya menyatakan:

SETUJU / TIDAK SETUJU

Untuk ikut sebagai responden/sampel penelitian

....., tanggal bulan tahun

Saksi

Peneliti

Yang membuat pernyataan

.....

dr. Galuh Dyah Nur
Astuti

.....

**SURAT PERNYATAAN PERSETUJUAN PESERTA PENELITIAN
(INFORMED CONSENT)**

No./.....(romawi)/2010

Saya yang bertanda-tangan di bawah ini:

Nama :

Jenis kelamin/umur :/.....

Alamat :

RT..... RW..... Desa.....

Kec./ Kota :

Telp./ HP :

Pekerjaan :

Setelah memperoleh penjelasan dan mengerti serta memahami maksud dan tujuan, manfaat serta risiko yang mungkin timbul dalam ikut serta pada program penelitian yang berjudul:

**MOLECULAR GENETIC ANALYSIS OF NON SYNDROMIC
RETINITIS PIGMENTOSA IN INDONESIA USING HIGH
RESOLUTION HOMOZYGOSITY MAPPING**

menyatakan **SETUJU** untuk ikut serta dalam penelitian ini.

Demikian Surat Pernyataan Persetujuan ini dibuat dengan penuh kesadaran, atas dasar sukarela dan tanpa paksaan, untuk dipergunakan sebagaimana mestinya.

....., tanggal bulan tahun.....

Saksi

Peneliti

Yang membuat pernyataan

..... dr. Galuh Dyah Nur

Astuti

Appendix 5
Filled Informed consent form

SURAT PERNYATAAN PERSETUJUAN PESERTA PENELITIAN
(INFORMED CONSENT)

No./.....(romawi)/2010

Saya yang bertanda-tangan di bawah ini:

Nama : BENNY DEWANTO
 Jenis kelamin/umur : PRIA /.....
 Alamat : KANFER IX / 7 BATANG
 RT..... RW..... Desa. BATANG
 Kec./ Kota : BATANG
 Telp./ HP : 08 0285 7904599
 Pekerjaan : SWASTA


Setelah memperoleh penjelasan dan mengerti serta memahami maksud dan tujuan, manfaat serta risiko yang mungkin timbul dalam ikut serta pada program penelitian yang berjudul:

GENETIC ANALYSIS OF AUTOSOMAL RECESSIVE RETINITIS PIGMENTOSA
IN INDONESIAN POPULATION

menyatakan **SETUJU** untuk ikut serta dalam penelitian ini.

Demikian Surat Pernyataan Persetujuan ini dibuat dengan penuh kesadaran, atas dasar sukarela dan tanpa paksaan, untuk dipergunakan sebagaimana mestinya.

Semarang, tanggal bulan tahun 2010

Saksi


 Diana Kurniawati

Peneliti
 dr. Galuh Dyah Nur Astuti

Yang membuat pernyataan


 BENNY DEWANTO

EDTA dan dikirim ke laboratorium Center for Biomedical Research (CEBIOR) FK UNDIP untuk dilakukan pemeriksaan mutasi gen penyebab Retinitis Pigmentosa dengan pola pewarisan autosomal resesif.

Peneliti selalu tunduk dan berpegang pada Peraturan Menteri Kesehatan RI No. 657/MENKES/Per/VII/2009 tentang pengiriman dan penggunaan spesimen klinik, materi biologik dan muatan informasinya.

Hasil diagnosis dan analisis akan diserahkan kepada peneliti dan akan diinformasikan kepada Bapak/Ibu/Sdr secara tertutup dan rahasisa.

Bapak/Ibu/Sdr tidak dilakukan intervensi pengobatan apapun, sehingga tidak mempengaruhi prosedur standar terapi.

Terimakasih atas kerjasama Bapak/Ibu/Sdr.

Setelah mendengar dan memahami penjelasan Penelitian, dengan ini saya menyatakan;

~~SETUJU / TAK SETUJU~~

Untuk ikut sebagai responden/sampel penelitian

Semarang, tanggal²²..... bulan¹¹..... tahun 2010

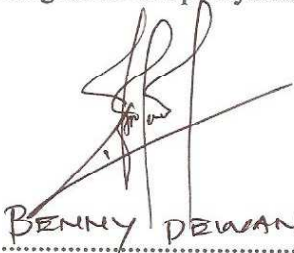
Saksi

Peneliti

Yang membuat pernyataan


.....Diana Kurniawati.....

dr. Galuh Dyah Nur Astuti


.....BENNY DEWANTO.....