## uebung6.r

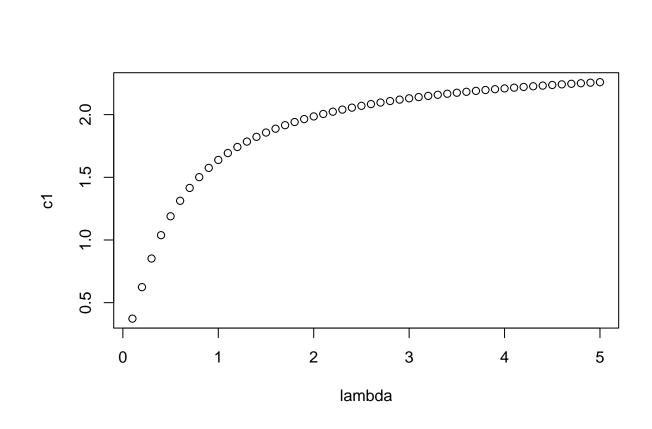
## Janina

Sun Jun 11 21:40:41 2017

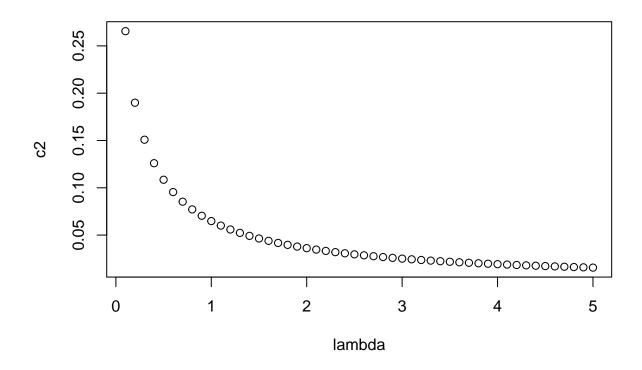
```
# Uebungsblatt 6
# Namen: Janina Schoenberger, Benjamin Weigner
# Tutorin: Gergana Stanilova
# Uebung: Mi 12-14 Uhr
library(lasso2)
## Warning: package 'lasso2' was built under R version 3.3.2
## R Package to solve regression problems while imposing
## an L1 constraint on the parameters. Based on S-plus Release 2.1
## Copyright (C) 1998, 1999
## Justin Lokhorst <jlokhors@stats.adelaide.edu.au>
## Berwin A. Turlach <bturlach@stats.adelaide.edu.au>
## Bill Venables
                    <wvenable@stats.adelaide.edu.au>
## Copyright (C) 2002
## Martin Maechler <maechler@stat.math.ethz.ch>
data(Prostate)
# Aufqabe 13
# Koeffizientenvektor von verschiedenen Regressionsverfahren
\# beta_a = (0,0,-2,3) \# Lasso
# lasso selektiert Variablen, dh sie werden aus dem Modell ausgeschlossen
\# beta_b = (3,1,-3,4) \# NNLS
# mit NNLS negative Werte bei korrelierten Variablen
\# beta_c = (2,0.2,-2,2) \# Ridge
# Ridge deckelt Variablen (keine Variable ist 0!)
# beta_d= (3,1,0,4) # OLS
# klassische Regression
# Aufgabe 14
# Prostate. Betrachte alle Variablen mit lpsa als Response
# A
# Funktion ridge.regression berechnet Koeffizientenvektor fuer Ridge Regression
ridge.regression <- function(x,y,lambda){ # x=erklaerende Variablen, y=response
  betas <- solve(t(x)%*%x + lambda*diag(8)) %*% t(x)%*%y
  return (betas)
}
# Ridge Regression mit lamda=1 mit Intercept
library('glmnet')
```

```
## Warning: package 'glmnet' was built under R version 3.3.3
## Loading required package: Matrix
## Loading required package: foreach
## Warning: package 'foreach' was built under R version 3.3.3
## Loaded glmnet 2.0-10
library('car')
## Warning: package 'car' was built under R version 3.3.3
set.seed(3094)
head(Prostate)
        lcavol lweight age
                                 lbph svi
                                                1cp gleason pgg45
                                                                        lpsa
## 1 -0.5798185 2.769459 50 -1.386294 0 -1.386294
                                                          6 0 -0.4307829
## 2 -0.9942523 3.319626 58 -1.386294 0 -1.386294
                                                         6
                                                               0 -0.1625189
                                      0 -1.386294
                                                         7
## 3 -0.5108256 2.691243 74 -1.386294
                                                             20 -0.1625189
## 4 -1.2039728 3.282789 58 -1.386294 0 -1.386294
                                                          6
                                                               0 -0.1625189
## 5 0.7514161 3.432373 62 -1.386294 0 -1.386294
                                                          6
                                                               0 0.3715636
## 6 -1.0498221 3.228826 50 -1.386294 0 -1.386294
                                                          6
                                                               0 0.7654678
x <- as.matrix(cbind(Prostate$lcavol,Prostate$lweight,Prostate$age,Prostate$lbph,Prostate$svi,Prostate$
y <-Prostate$1psa
# normale Kleinste Quadrate Regression
fit <- lm(lpsa ~ lcavol+lweight+age+lbph+svi+lcp+gleason+pgg45, data = Prostate)
coef(fit)
   (Intercept)
                     lcavol
                                 lweight
                                                              1bph
## 0.669399027 0.587022881 0.454460641 -0.019637208 0.107054351
                                 gleason
           svi
                        lcp
                                                pgg45
## 0.766155885 -0.105473570 0.045135964 0.004525324
# Ridge Regression mit Formel
fit_ridge <- glmnet(x,y,alpha=0,lambda=1)</pre>
coef(fit_ridge)
## 9 x 1 sparse Matrix of class "dgCMatrix"
##
## (Intercept) 0.372751241
## V1
               0.265541585
## V2
               0.304906825
## V3
              -0.001522060
## V4
               0.052750345
               0.450367595
## V5
## V6
               0.078077224
## V7
               0.085434261
## V8
               0.002663404
```

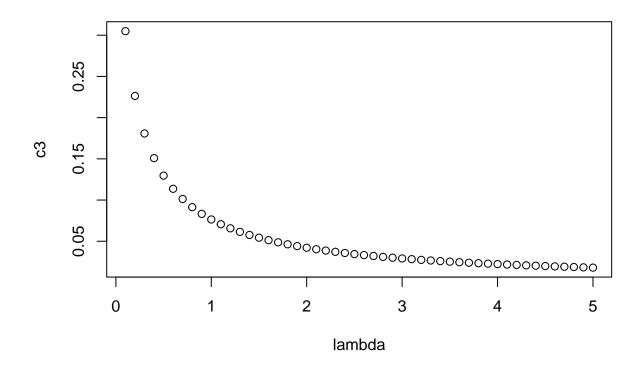
```
# Ridge Regression mit eigener Formel aus A
ridge.regression(x,y,1)
##
                 [,1]
## [1,] 0.574305826
## [2,] 0.482906681
## [3,] -0.016413660
## [4,] 0.094677837
## [5,] 0.696494891
## [6,] -0.089504475
## [7,] 0.107515164
## [8,] 0.003388734
# Interpretation
# Die betas sind bei Ridge mit Formel und OLS kaum unterschiedlich
# Ein Multiplizieren mit der Einheitsmatrix (lambda=1 -> 1*E=E) veraendert
# die Koeffizienten nicht besonders (Kein Bias)
# C
# Ridge Regression mit Intercept. Lambda im Interval [0.1,50] in Schritten von je 0.1
# Plot Koeffizienten in Abhaengigkeit von lambda
# Einfluss der Regularisierung (unterschiedl. Verhalten von sci,lavclo)
lambda <- seq(0.1,5,0.1)
c <- list()
for (i in 1:length(lambda)){
  fit_ridge <- glmnet(x,Prostate$lpsa,alpha=0,lambda=i)</pre>
  c[[i]] <- coef(fit_ridge)</pre>
}
c1 <- c()
c2 <- c()
c3 <- c()
c4 < -c()
c5 <- c()
c6 <- c()
c7 < -c()
c8 <- c()
c9 <- c()
for (i in 1:length(lambda)){
  c1 <- append(c1,c[[i]][1])</pre>
  c2 <- append(c2,c[[i]][2])</pre>
  c3 <- append(c3,c[[i]][3])</pre>
  c4 <- append(c4,c[[i]][4])
  c5 <- append(c5,c[[i]][5])
  c6 <- append(c6,c[[i]][6])</pre>
  c7 <- append(c7,c[[i]][7])
  c8 <- append(c8,c[[i]][8])
  c9 <- append(c9,c[[i]][9])</pre>
plot(lambda,c1)
```



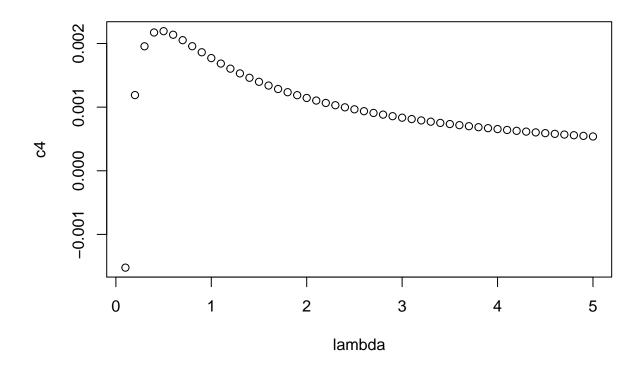
plot(lambda,c2)



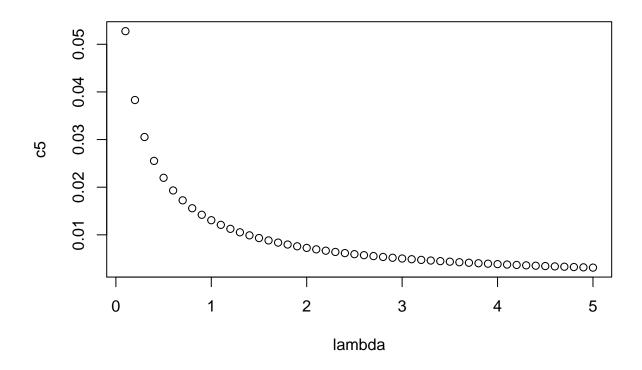
plot(lambda,c3)



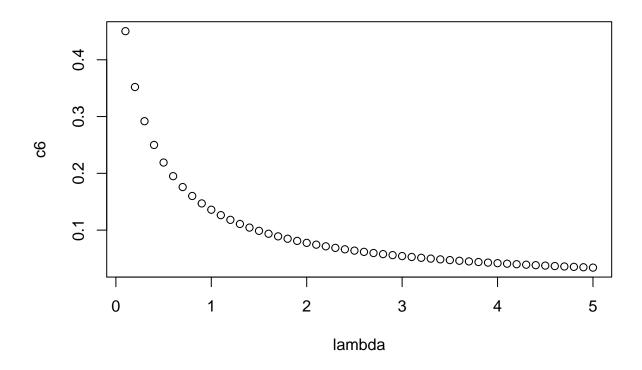
plot(lambda,c4)



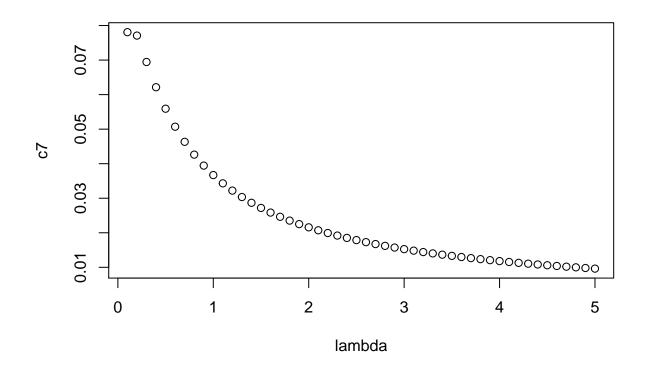
plot(lambda,c5)



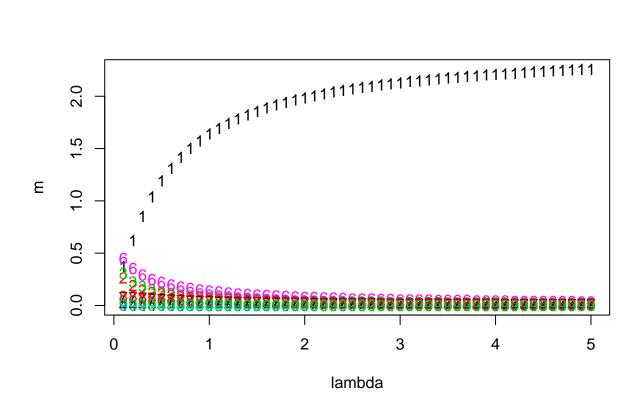
plot(lambda,c6)



plot(lambda,c7)



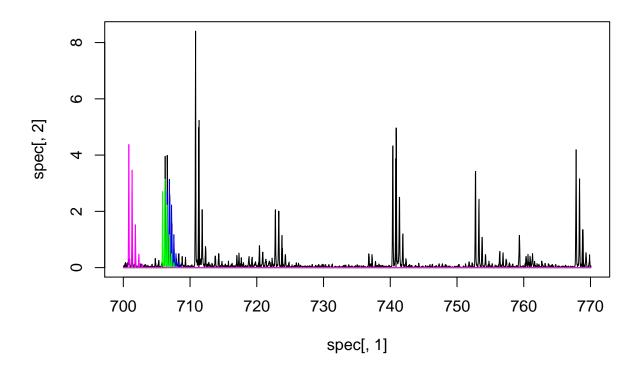
```
m <- cbind(c1,c2,c3,c4,c5,c6,c7,c8,c9)
matplot(lambda,m, xlab='lambda')</pre>
```



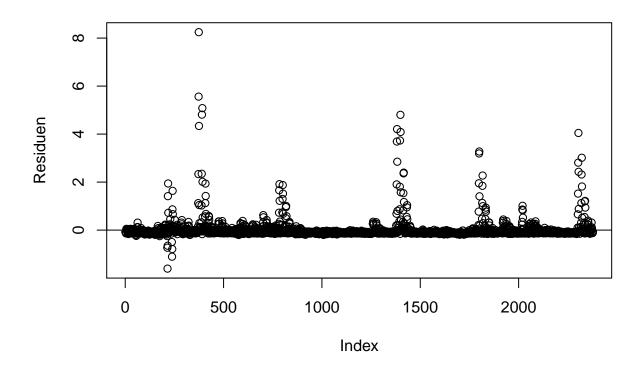
```
# 1 im matplot, bzw c1 ist der Intercept. Mit wachsendem lamba nimmt dieser zu
# Der Einfluss der anderen Variablen nimmt ab. Dh die klassische Regression ist nah
# an der Mittelwertsgerade
# D
\# RSSQ = sum((Y-Yquer)^2)
# (Y-Yquer) sind die Residuen
# Yquer = X*Beta
# (wobei X die Designmatrix und Beta der Vektor mit den Beta-Koeffizienten (aus 14A) ist)
ridge.rssq <- function(x,y,lambda){</pre>
  beta <- ridge.regression(x,y,lambda)</pre>
  yquer <- x%*%beta
  residuen <- y-yquer
 rssq <- sum((residuen)^2)</pre>
  return (rssq)
}
rssq_fr1 <- ridge.rssq(x,y,0.00000008)
rssq_fr2 <- ridge.rssq(x,y,0.1)
rssq_fr3 <- ridge.rssq(x,y,10)</pre>
rssq_fr4 <- ridge.rssq(x,y,100)
fit_ols <- lm(lpsa ~ lcavol+lweight+age+lbph+svi+lcp+gleason+pgg45, data = Prostate)</pre>
rssq_ols <- sum(resid(fit_ols)^2)</pre>
rssq_fr1
```

```
## [1] 44.29694
rssq_fr2
## [1] 44.2977
rssq_fr3
## [1] 46.48599
rssq_fr4
## [1] 62.09568
rssq_ols
## [1] 44.16313
# Mit kleinen lambdas (kein grosser bias) erhaelt man aehnliche RSSQ-Werte
# wie beim normalen kleinste Quadrate Modell.
# Das ist zu erwarten -> Bias/Variance Tradeoff
# Ein hoeherer Bias fuehrt zu groesseren Residuen
# Aufqabe 15
# Spec
load("C:/Users/Janina/Desktop/FU/4. Semester/Statistik II/Uebungen/spec.rda")
# 1. Spalte: Massenpositionen, 2. Spalte: gemessene Intensitaeten
load("C:/Users/Janina/Desktop/FU/4. Semester/Statistik II/Uebungen/model.rda")
# Jede Spalte: Intensitaeten eines anderen Modells fuer die Massenpositionen im Spektrum
# OLS Regression mit Intensitaeten des Spektrums durch Modelle 200-210 als Variablen erklaert
fit_spec \leftarrow lm(spec[,2] \sim model[,200] + model[,201] + model[,202] + model[,203] + model[,204] + model[,205] + mod
# Modellannahmen ueberpruefen
# Plot des Spektrums
plot(spec[,1],spec[,2],type='l')
# einige Modelle
lines(spec[,1],model[,210]*10,col='blue')
```

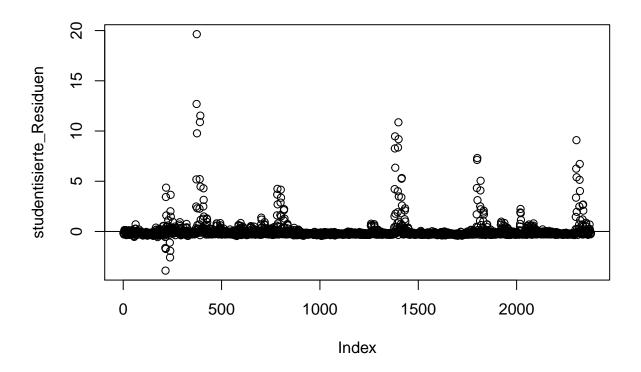
lines(spec[,1],model[,200]\*10,col='red')
lines(spec[,1],model[,208]\*10,col='green')
lines(spec[,1],model[,207]\*10,col='magenta')



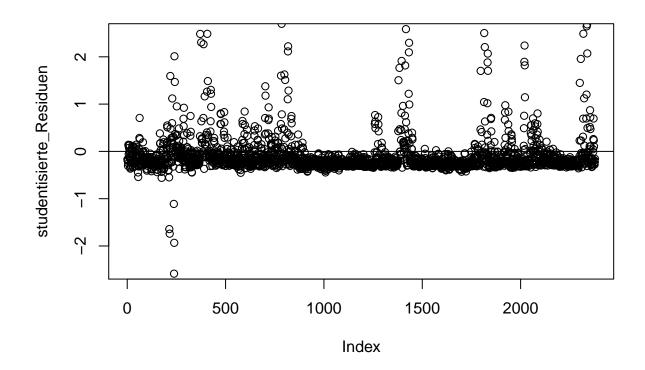
# Diagramm der Residuen
Residuen = fit\_spec\$residuals
plot(Residuen)
abline(0,0)



```
# Diagramm der studentisierten Residuen
studentisierte_Residuen = rstudent(fit_spec)
plot(studentisierte_Residuen)
abline(0,0)
```

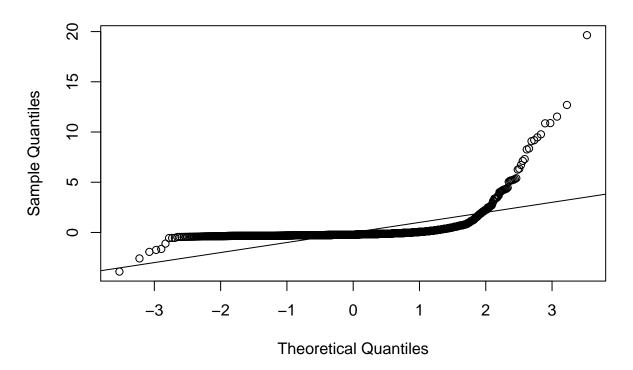


# 95% der Residuen muessen zwischen 2 und -2 sein plot(studentisierte\_Residuen,ylim=c(-2.5,2.5)) abline(0,0)



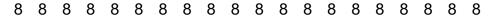
```
# Auswertung: Es gibt einflussreiche Ausreisser im Bereich 5-20 bei den Residuen,
# allerdings liegen die meisten (~95%) im Bereich -2,2.
# Die Residuen haeufen sich an einigen Stellen -> systematischer Fehler erkennbar
# --> Unabhaegigkeit ist nicht gegeben
# QQ-Plot zur Ueberpruefung der Verteilungsannahme
qqnorm(studentisierte_Residuen)
abline(0,1)
```

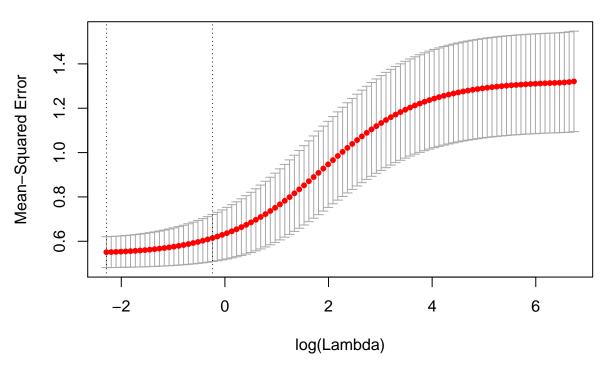
## Normal Q-Q Plot



```
# Die Kurve des QQ Plot verlaeuft nicht annaehernd wie die 45° Gerade, sondern ist sigmoidal/zeitweise
# --> Normalverteilungsannahme ist nicht erfuellt

# B
cv.ridge <- cv.glmnet(x,Prostate$lpsa,alpha=0,family='gaussian',nfolds=5,type.measure = 'mse')
plot(cv.ridge)</pre>
```





```
cv.ridge$lambda.min
```

```
## [1] 0.1015911
```

```
# Ridge mit Funktion
#coef_ridge <- coef(cv.ridge,s=cv.ridge$lambda.min)
#coef_ridge
# Ridge mit Formel
ridge.regression(x,y,cv.ridge$lambda.min)</pre>
```

```
## [1,] 0.577937337

## [2,] 0.494495068

## [3,] -0.017424927

## [4,] 0.096636528

## [5,] 0.765330428

## [6,] -0.105663944

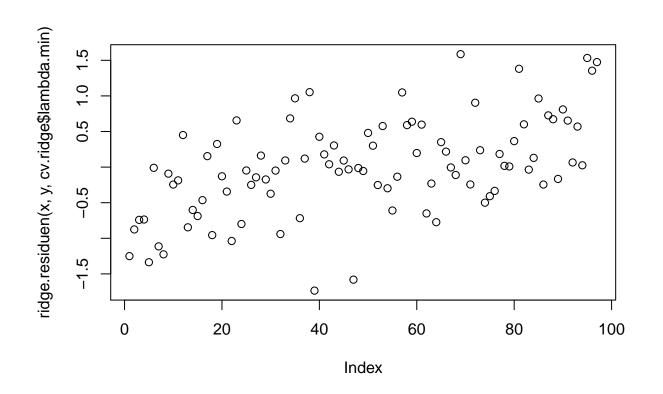
## [7,] 0.107385443

## [8,] 0.003413167
```

```
# Vergleich zu A
coef(fit_spec)
```

```
## (Intercept) model[, 200] model[, 201] model[, 202] model[, 203]
```

```
## 1.411516e-01 -1.056176e+15 -3.986848e+15 -2.029329e+09 -9.266460e+10
    model[, 204] model[, 205] model[, 206] model[, 207] model[, 208]
  7.018765e+09 -1.621127e+02 -1.350758e+02 3.693110e-01 -8.604124e-01
## model[, 209] model[, 210]
   1.318088e+01 -1.963061e+00
sum(resid(fit_spec)^2)
## [1] 485.4734
ridge.rssq(x,y,cv.ridge$lambda.min)
## [1] 44.29773
# -> Die Ridge Regression liefert deutlich kleinere Residuen
# Hilfsfunktion fuer Residuen
ridge.residuen <- function(x,y,lambda){</pre>
  beta <- ridge.regression(x,y,lambda)</pre>
  yquer <- x%*%beta
  residuen <- y-yquer
  return (residuen)
```



plot(ridge.residuen(x,y,cv.ridge\$lambda.min))

```
# Ohne studentisierte Residuen und QQ Plot sieht man, dass durch den Bias
# die Residuen jetzt eine 'normalisierte' Varianz haben
# Aufgabe 16
# A
# Lasso-Loesung fuer das Regressionsproblem mit Intercept. Betrachtet werden 15 zuerst gewaehlte Kovari
library(lars)
## Warning: package 'lars' was built under R version 3.3.2
## Loaded lars 1.2
methods(class='lars')
## [1] coef
               plot
                       predict print
                                       summary
## see '?methods' for accessing help and source code
#x <- cbind(model[,200], model[,201], model[,202], model[,203], model[,204], model[,205], model[,206], model[,
cv.lasso <- cv.glmnet(model,spec[,2],alpha=0,family='gaussian',nfolds=5,type.measure = 'mse')
cv.lasso$lambda.min
## [1] 0.06564805
coef lasso <- coef(cv.lasso,s=cv.lasso$lambda.min)</pre>
#coef_lasso
cut_coef_lasso <- coef_lasso[1:15]</pre>
cut_coef_lasso
## [1] 7.501762e-02 -1.032803e+14 1.178309e+15 -4.872256e+14 3.034790e+14
## [6] -2.161775e+15 -5.686823e+14 -1.167007e+15 1.051981e+14 1.583342e+15
## [11] -7.874317e+13 -5.366963e+12 -3.508703e+15 1.256692e+15 1.366577e+14
\#cv.lars(model,spec[,2],5,plot.it=FALSE,type='lasso',trace=TRUE)
# B
# AIC und BIC Kriterium mit Formel
\# AIC = n*log(RSS)+2*df(lambda)
\# BIC = n*log*(RSS)+log(n)*df(lambda)
# fuer alle Modelle, die schrittweise mit Lasso berechnet wurden von 1 bis max 15 Einflussvariablen
# df(lambda) = summe von j=1 bis p (d_j^2/(d_j^2+lambda))
# C
# AIC und BIC visualisieren, vergleichen der jew ausgewaehlten Modelle
# Welches Modell aufgrund des AIC/BIC?
# -> Ein Modell ist umso geeigneter, je kleiner AIC/BIC ist
```