

2018 Fall

Computational Statistics HW#4

182STG18 이하경

Description

E-M 알고리즘은 반복적인 계산을 통해 데이터가 불완전한 경우, 또는 추가적인 관측되지 않는 변수를 필요로 w 하는 경우 등에서 모수의 MLE 를 효과적으로 추정할 수 있는 방법이다. MLE 는 다른 추정치들에 비해 분산이 작으며 sample 의 크기가 커질수록 실제 값에 수렴하는 Consistency 와 Asymptotic Normality 등의 성질을 가지고 있어 MLE 의 값을 추정할 수 있다면 다른 추정치들을 사용하는 것보다 효과적이다. E-M 알고리즘은 log-likelihood 의 조건부 기댓값을 계산하는 'Expectation' Step 과 이를 최대화하는 추정치를 계산하는 'Maximization' Step 으로 이루어지며, 추정치의 값이 변하지 않을 때까지 두 Step 을 반복하여 업데이트한다.

본 과제에서는 Gaussian Mixture Model, Bivariate Normal with missing values, Regression with missing Y's, Multinomial with Complex Cell Structure 총 4 가지 예제에서 E-M 알고리즘을 각각 직접 구현해보고 최적의 MLE 를 추정해본다.

[Problem 1] GMM (Gaussian Mixture Model) - 1-dimensional & 2-class

Goal $X_i \sim (\mathrm{iid}) \sum_{k=1}^2 \pi_k \phi_k$ 으로 두 개의 정규분포 $\phi(\mu_1, \sigma_1)$, $\phi(\mu_2, \sigma_2)$ 의 혼합분포에서 추출된 sample 일 때 모수들과 cluster proportion π 의 MLE 와 각 X_i 의 class membership \hat{Y}_i 를 E-M 알고리즘을 이용해 추정해보려고 한다.

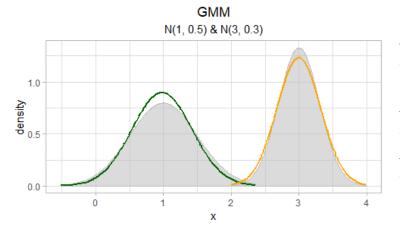
먼저 두 개의 정규분포 $\phi_1(1,0.5)$, $\phi_2(3,0.3)$ 으로 가정하고 ϕ_1 에서 300 개, ϕ_2 에서 700 개의 sample 을 뽑아 총 1000 개의 X_i 를 생성하고 EM 알고리즘을 이용해 MLE $\hat{\theta}=(\hat{\pi},\;\widehat{\mu_1},\;\widehat{\mu_2},\;\widehat{\sigma_1},\;\widehat{\sigma_2})$ 과 class membership \hat{Y} 을 추정하고 결과를 실제 값과 비교해보았다.

- ① 초기값 $\pi=0.5$ 으로, μ_1 과 μ_2 는 Xi 중 임의로 두 개를 선택하여 지정하고 σ_1 과 σ_2 의 초기값으로는 X의 sample standard deviation 으로 지정한다.
- ② (E-step) Bayes Theorem 을 이용하여 $E[Y|\theta,X] = P(Y=1|\theta,X)$ 을 계산한다.
- ③ (M-step) E[Y|θ, X] ≥ 0.5일 경우 Y=1, E[Y|θ, X] < 0.5일 경우 Y=0 으로 하여 모수의 추정치를 update 한다.
- ④ Error = $|\pi^{(k)} \pi^{(k-1)}| < \epsilon = 10^{-10}$ 을 만족할 때까지 ②와 ③을 반복한다.

Result

	π	$\widehat{\mu_1}$	$\widehat{\mu_2}$	$\widehat{\sigma_1}$	$\widehat{\sigma_2}$
MLE	0.294	0.9784	2.9999	0.4450	0.3238
True	0.3	1	3	0.5	0.3

niter	comp.time
3	0.002



반복 수 3 회만에 값이 빠르게 수렴하였고, 추정된 분포의 모수들을 확인해보았을 때실제 값과 꽤 근접하게 추정된 것을 알 수있었다. 그래프에서 어두운 영역으로 표시된 부분은 실제 혼합 분포의 density 이며, 굵은 선으로 표시된 분포는 각각 MLE 로 추정된모수들의 정규 분포이다. ϕ_1 은 scale 이실제에 비해 조금 더 작게 추정되었으며,



 ϕ_2 는 조금 더 크게 추정되어 더 완만한 형태를 띄고 있다.

	Estimated \widehat{Y}			
True Y	0	1		
0	699	1		
1	7	293		

실제 가정한 class membership 과 추정된 값을 비교해볼 때 총 1000 개의 X_i 중 두 정규분포의 density 가 겹치는 구간에서의 8 개를 제외한 992 개가 올바르게 추정되었으며 오분류율은 0.8%으로 매우 작다.

[Problem 2] Bivariate Normal with Missing Values

Data w1 (complete) & w2 (missing w29, w210)

w1	8	11	16	18	6	4	20	25	9	13
w2	10	14	16	15	20	4	18	22	NA	NA

Goal 이변량 정규분포의 관측치 중 한쪽에 결측 값이 존재하는 경우, E-M 알고리즘과 이변량 정규분포의 성질을 이용해 각 결측 값의 조건부 기댓값을 계산하고 MLE $(\widehat{\mu_1}, \widehat{\mu_2}, \widehat{\sigma_{11}}, \widehat{\sigma_{12}}, \widehat{\sigma_{22}})$ 을 추정한다. 이 경우 w1 은 완전 데이터이므로 $\widehat{\mu_1}, \widehat{\sigma_{11}}$ 의 값은 알고리즘 반복 시에도 변하지 않는다.

- ① 모수의 초기값을 각각 결측이 존재하는 관측치를 제외하고 구한 평균과 분산의 값으로 지정한다.
- ② (E-step) $E[w_{29}|w_{19}]$, $E[w_{210}|w_{110}]$, $E[w_{29}^2|w_{19}]$, $E[w_{210}^2|w_{110}]$ 총 4개의 조건부 기댓값을 계산한다.
- ③ (M-step) 위에서 구한 기댓값을 이용해 충분통계량 T_2 와 T_{12} , T_{22} 를 각각 update 한다.
- ④ Error = $\left|\widehat{\,\mu_2}^k \widehat{\,\mu_2}^{k-1}\right| < \epsilon = 10^{-10}$ 을 만족할 때까지 ②와 ③을 반복한다.

Result

	$\widehat{\mu_1}$	$\widehat{\mu_2}$	$\widehat{\sigma_{11}}$	$\widehat{\sigma_{12}}$	$\widehat{\sigma_{22}}$
MLE	13	14.6152	40.2	20.8852	26.7541

niter	comp.time
17	0.0136

반복 수 17 회 만에 Error 가 10^{-10} 밑으로 수렴하였다. 여러 번 반복해서 계산하였을 때 추정치가 계속 동일하였으므로 타당하게 추정되었다고 판단하였다. 따라서 추정된 $\mathbf{w}=(w_1,w_2)$ 의 이변량 정규분포는 $N_2\left(\hat{\mu}=(13,14.615)',\,\hat{\Sigma}=\begin{bmatrix}40.2\\20.885\end{bmatrix}$ 이고, 이 때 \mathbf{w} 1 과 \mathbf{w} 2 사이의 상관계수의 추정치는 $\hat{\rho}=\frac{\delta_{12}}{\sqrt{\delta_{11}\delta_{22}^2}}=0.6368$ 이다.

[Problem 3] Regression with missing Y's

<u>Goal</u> 회귀분석에서 반응변수 Y 에 결측(missing)이 존재하는 경우, E-M 알고리즘을 이용해 각 결측 값의 기댓값을 추정하고 최적의 회귀 모형을 찾는다.

Data. UCI Machine Learning Repository - Wine Quality Data Set (Red)

Υ	Quality (Score between 0-10)	n	1599
v	fixed acidity, volatile acidity, citric acid, residual sugar, chlorides, free sulfur dioxide,	_	11
^	total sulfur dioxide, density, pH, sulphates, alcohol	р	''

총 1599 가지 포르투갈 Vinho Verde 의 레드 와인의 물리·화학적인 11 가지 속성을 값으로 가지는 설명변수들과 0 에서 10 까지의 정수형으로 된 와인 품질의 점수 데이터를 이용하였다.

먼저 1599 개의 관측치 중 10%에 해당하는 159 개의 행을 임의로 선택하여 반응변수 Quality 의 값을 결측으로 바꾸었다. 이후 다음의 순서에 따라 E-M 알고리즘을 구현하였다.

- ① 결측된 Y들의 초기값으로 나머지 Y값들의 평균인 $\overline{Y} = 5.6257$ 을 지정한다.
- ② (E-step) 가능한 설명변수들을 이용해 회귀 모형 Y = f(X) 을 적합하여 Y 값을 예측한다. 이 경우 모형 적합에는 Stepwise Regression 방법과 Random Forest 방법을 이용하였다.
- ③ (M-step) 위의 모형에서 추정된 Ŷ으로 결측치였던 Y 값들을 update 한다.
- ④ Ŷ 값이 변하지 않을 때까지 ②와 ③을 반복한다.

* Error = mean
$$\frac{\left|\widehat{Y}_{l}^{k} - \widehat{Y}_{l}^{k-1}\right|}{\widehat{Y}_{l}^{k-1}}$$

Result 1. 모형 별 실제 MSE 와 EM 알고리즘을 이용한 최종 MSE 비교

Mathad	ı	MSE	Mean sq. of	
Method	comlplete data	final model in EM	true $Y - \widehat{Y}(EM)$	niter
Stepwise	0.4174	0.3748	0.4347	5 ($\epsilon = 10^{-10}$)
Random Forest 1	0.3174	0.2878	0.2988	1000 (maxiter)
Random Forest 2	0.3174	0.2884	0.3062	$30 \ (\epsilon = 7 \cdot 10^{-3})$

먼저 159 개의 Y 를 missing 처리하지 않은 원래 데이터로 stepwise regression 과 random forest 모형을 적합한 결과를 저장하고, missing 처리 후 E-M 알고리즘을 이용해 추정한 결과와 비교하였다. Random Forest의 경우 tree의 수는 500 개로 설정하였다.

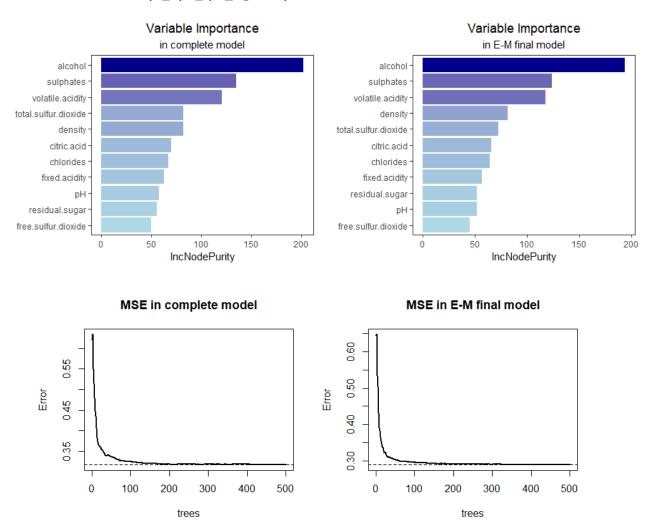
전체적으로 Stepwise 모형에서의 MSE 보다 Random Forest 모형의 MSE 가 더 작게 계산되었다. 각 방법별로 E-M 알고리즘을 거친 결과, 알고리즘을 통해 추정된 각 결측치들의 최종 \hat{Y} 과 실제 \hat{Y} 값의 차이의 제곱의 평균을 확인해보면 실제 MSE 보다 감소된 값을 확인할 수 있다. stepwise 의 경우 반복 수 5 회 만에 Error 가 10^{-10} 보다 작은 값으로 수렴하였다. 랜덤 포레스트의 경우 초기 threshold $\epsilon=10^{-10}$ 으로 하였을 때 최대 반복 수 1000 에 도달할 때까지 Error 가 0.007 밑으로 떨어지지 않았다. 하지만 반복 수 1000 회부터 모든 Error 가 1000 에서 1000 등 벗어나지 않는 것을 확인하고 threshold 값을 1000 로 조정한 뒤 결과를 다시 한 번 확인하였을 때 최대 반복 수에 도달한 결과와 큰 차이는 발생하지 않았다.

Result 2. Stepwise Regression 의 결과: 선택된 변수들의 회귀 계수와 R²

	complete	EM		complete	EM
(Intercept)	4.4301	4.1010	total sulfur dioxide	-0.0034	-0.0031
alcohol	0.2893	0.2970	chlorides	-2.0178	-1.9794
volatile acidity	-1.0128	-1.0084	рН	-0.4826	-0.4011
sulphates	0.8827	0.7980	free sulfur dioxide	0.0051	0.0047
			AIC	-1380.79	-1553.01
			R ²	36.0%	38.1%

추정된 값들을 확인해보면 실제 Y 값을 이용했을 때와 결측을 가정하고 E-M 알고리즘을 이용해 추정한 Y 의 추정 값을 입력했을 때의 결과가 크게 다르지 않다. 최종 모형에서 선택된 변수의 개수는 7 개로 변수의 종류 또한 동일하였으며 AIC 와 R² 값 모두 실제보다 더 좋은 결과를 나타냈다. 따라서 결측치가 존재하는 경우에도 큰 문제없이 E-M 알고리즘을 이용해 효과적인 추정을 할 수 있음을 알 수 있다.

Result 3. Random Forest 의 결과: 변수 별 중요도와 MSE



Random Forest 방법은 반복수가 최대에 도달할 때까지 수렴한 Error 값이 작지는 않았지만 이 경우 역시 실제 모형과 결과가 거의 동일하였다. 변수의 중요도를 살펴보면 상위 5 개의 변수 중 중요도가 크게 차이 나지 않는 density 와 total sulfur dioxide 의 순서를 제외하고 값들이 거의 비슷한 것을 확인할 수 있다. MSE 의 그래프 역시 거의 동일한 결과를 보이고 있다.



[Problem 4] Multinomial with Complex Cell Structure

	frequency	prob.
0	176	r^2
Α	182	$p^2 + 2pr$
В	60	$q^2 + 2qr$
AB	17	2pq
Total	435	

Goal 혈액형 별 빈도수 자료를 이용해 A, B, O 유전자(gene)에서 P(A) = p, P(B) = q, P(0) = r 의 MLE $\hat{\theta} = (\hat{p}, \hat{q}, \hat{r})$ 을 추정하려고 한다.

$$\begin{split} &\log - \text{likelihood } l(\theta) \\ &= 2n_0 log r + n_A \log(p^2 + 2pr) + n_B \log(q^2 + 2qr) + n_{AB} \log(2pq) \ \rightarrow \ \frac{\partial(\theta)}{\partial \theta} = 0 \end{split}$$

직접 계산할 수 없는 p, q, r 의 MLE 를 계산하기 위해 Comeplete Cell Structure 에서 알려지지 않은 $n_{AA}, n_{AO}, n_{BB}, n_{BO}$ 의 값을 E-M 알고리즘을 이용하여 조건부 기댓값

을 계산하고 MLE 를 추정한다.

	frequency	prob.
0	176	r^2
AA	(unobserved)	p^2
AO	(unobserved)	2pr
ВВ	(unobserved)	q^2
во	(unobserved)	2qr
AB	17	2pq
Total	435	

$$\begin{split} lc(\theta) &= 2n_A{}^+ log p + 2n_B{}^+ log q + 2n_O{}^+ log r \\ &* n_A{}^+ = n_{AA} + \frac{1}{2}n_{AO} + \frac{1}{2}n_{AB}, n_B{}^+ = n_{BB} + \frac{1}{2}n_{BO} + \frac{1}{2}n_{AB}, n_O{}^+ = n_O + \frac{1}{2}n_{AO} + \frac{1}{2}n_{BO} \end{split}$$

_ (Log — Likelihood of Multinomial(p, q, r)with frequency $2n_{A}{}^{+}, 2n_{B}{}^{+}, 2n_{O}{}^{+}$ 의 형태로 _ 계산할 수 있음)

- ① unobserved frequency 의 초기값을 각각 $n_{AA}, n_{AO}=0.5n_A, n_{BB}, n_{BO}=0.5n_B$ 로 지정하여 p, q, r 의 초기값을 계산한다.
- ② (E-step) $E[n_{AA}|n_A]$, $E[n_{AO}|n_A]$, $E[n_{BB}|n_B]$, $E[n_{BO}|n_B]$ 를 각각 계산한다.
- ③ (M-step) $\hat{p}=rac{n_A^+}{n_A},\hat{q}=rac{n_B^+}{n_B},\hat{r}=1-\hat{p}-\hat{q}$ 의 값을 update 한다.
- ④ \hat{p} 의 값이 변하지 않을 때까지 반복한다.

\widehat{p}	q	\hat{r}	niter	comp.time
0.2704	0.0940	0.6356	11	0.0107

반복 수 11 회 만에 값이 빠르게 수렴하였다. 추정된 P(A), P(B), P(O) 의 값을 확인해볼 때 P(O) > P(A) > P(B) 의 순서로 값이 크다. 따라서 주어진 A, B, AB, O의 Cell Structure 에서 O유전자의 출현빈도가 가장 높으며 B유전자의 출현빈도가 가장 낮음을 예상할 수 있다.

Discussion

위의 4 가지 예제를 통해 다양한 E-M 알고리즘을 R 에서 실제로 구현해보고 추정 값을 구하였다. 2 번과 3 번 예제와 같이 데이터에 결측이 존재하는 경우에도 문제없이 추정이 가능하였고, 특히 실제 데이터가 확인 가능했던 3 번의 경우는 결측을 가정하지 않고 실제 데이터를 이용하였을 때의 예측 회귀 모형의 결과와 E-M 알고리즘을 이용한 결과가 거의 동일하였다. 1 번과 4 번의 예제처럼 MLE 계산을 위해 알려지지 않은 값의 존재를 가정하고 계산해야 하는 경우에도 안정적으로 MLE의 값을 추정할 수 있었다. 따라서 위와 같이 log-likelihood를 최대화하는 MLE를 직접적으로 계산할 수 없을 때 Expectation과 Maximization의 반복적인 계산을 통해 이를 추정할 수 있도록 하는 효과적인 알고리즘이라는 것을 깨달을 수 있었다.



[Appendix] R Code

```
# 1) GMM
       mygmm <- function(x, E=10^{(-10)})
            niter = 0; maxiter = 1000; error = 1
       # initial values
            n = length(x)
            prop = 0.5
            set.seed(0)
            mu = sort(sample(x, 2)); mu1 = mu[1]; mu2 = mu[2]
            sd1 = sd(x); sd2 = sd(x)
       # E-M
            while (error >= E & niter <= maxiter)
            { prop0 <- prop ; mu10 <- mu1 ; mu20 <- mu2 ; sd10 <- sd1 ; sd20 <- sd2
                    Ey = c() ; y = c()
                    for (i in 1:n)
                    \{ \ Ey[i] < -\text{ prop0*dnorm}(x[i], \ mu10, \ sd10) \ / \ ( \ prop0*dnorm}(x[i], \ mu10, \ sd10) \ + \ (1-prop0)*dnorm}(x[i], \ mu20, \ sd20) \ ) \} 
                         y[i] <- round(Ey[i])
                    prop <- sum(y)/n
                    mu1 <- sum(y*x)/sum(y) ; mu2 <- sum((1-y)*x)/sum(1-y)
                    sd1 <- \ sqrt(sum(y*(x-mu1)^2)/sum(y)) \ ; \ sd2 <- \ sqrt(sum((1-y)*(x-mu2)^2)/sum(1-y))
                    error <- abs(prop - prop0)
                    niter <- niter + 1
                   print(paste("error =", error, "niter = ", niter, sep = " "))
            }
            output <- list(y=y, prop=prop, mu1=mu1, mu2=mu2, sd1=sd1, sd2=sd2)
            return(output)
       set.seed(100)
       x1 < -c(rnorm(300, mean = 1, sd = 0.5), rnorm(700, mean = 3, sd = 0.3)) # (true value) prop=0.3; mu1=1; sd1=0.5; mu2=3; sd2=0.3) # (true value) prop=0.3; mu1=1; sd1=0.5; mu2=3; sd2=0.3; mu3=0.3; mu3=
       ex1 <- mygmm(x1); ex1
       system.time( for (i in 1:10) mygmm(x1, E=10^-10))
       ggplot() + theme_light() + labs(x = "x", y = "density", title = "GMM", subtitle = "N(1, 0.5) & N(3, 0.3)") + (1.5) & N(3, 0.3) & N(3, 0.
            theme(plot.title = element_text(hjust = 0.5), plot.subtitle = element_text(hjust = 0.5), legend.position = "") +
            scale_color_manual("", values = c(real = "gray", n1 = "darkgreen", n2 = "orange")) +
            scale_fill_manual("", values = c(real = "gray", n1 = "darkgreen", n2 = "orange")) +
            geom_area(aes(x1[1:300], dnorm(x1[1:300], 1, 0.5), fill = "real", alpha = 0.5, color = "real")) +
            geom_area(aes(x1[301:1000], dnorm(x1[301:1000], 3, 0.3), fill = "real", alpha = 0.5, color = "real")) +
            geom\_line(aes(x1[1:300], dnorm(x1[1:300], ex1$mu1, ex1$sd1), color = "n1"), size = 1) +
            geom_line(aes(x1[301:1000], dnorm(x1[301:1000], ex1$mu2, ex1$sd2), color = "n2"), size = 1)
       true.y = c(rep(1, 300), rep(0, 700))
       table(true.y, ex1$y)
```

```
data2 < -data.frame(w1 = c(8, 11, 16, 18, 6, 4, 20, 25, 9, 13),
                      w2 = c(10, 14, 16, 15, 20, 4, 18, 22, NA, NA))
  myem2 <- function(E=10^{(-10)})
    w1 = data2$w1 ; w2 = data2$w2 ; n = nrow(data2)
  # initial values
    T1 = sum(w1) ; T2 = sum(w2[1:8])
    T11 = sum(w1*w1); T12 = sum(w1[1:8]*w2[1:8]); T22 = sum(w2[1:8]*w2[1:8])
    mu1 = T1/n ; mu2 = T2/n
    sig11 = (T11-T1*T1/n) / n; sig12 = (T12-T1*T2/n) / n; sig22 = (T22-T2*T2/n) / n
    rho = sig12 / sqrt(sig11*sig22)
    niter = 0
    maxiter = 1000
    error = 1
    while (error >= E & niter <= maxiter)
    { T12_0 <- T12 ; T22_0 <- T22
     mu2_0 <- mu2; sig12_0 <- sig12; sig22_0 <- sig22; rho_0 <- rho
    # E-step
      Ew29 <- mu2 + sig12/sig11*(w1[9]-mu1)
      Ew29sq < - Ew29^2 + sig22*(1-rho^2)
      Ew210 <- mu2 + sig12/sig11*(w1[10]-mu1)
      Ew210sq <- Ew210^2 + sig22*(1-rho^2)
      T2 <- sum(w2[1:8]) + Ew29 + Ew210
      T12 <- sum(w1[1:8]*w2[1:8]) + w1[9]*Ew29 + w1[10]*Ew210
      T22 <- sum(w2[1:8]*w2[1:8]) + Ew29sq + Ew210sq
    # M-step
      mu2 = T2/n
      sig12 = (T12-T1*T2/n) / n; sig22 = (T22-T2*T2/n) / n
      rho = sig12 / sqrt(sig11*sig22)
      error <- abs(mu2 - mu2_0)
      niter <- niter + 1
      print(paste("error =", error, "niter = ", niter, sep = " "))
    }
    output = data.frame(Ew29, Ew210, mu1, mu2, sig11, sig12, sig22)
    return(output)
  myem2(E=10^{-10})
  system.time( for (i in 1:100) myem2() )
# 3) Reg. model w/ missing Y's
  red <- read.csv("D:/STAT/CS/HW4/winequality-red.csv", sep = ";")
  white <- read.csv("D:/STAT/CS/HW4/winequality-white.csv", sep = ";")
  step.true <- step(Im(quality \sim 1, red), direction = "both",
                     scope = list(lower=lm(quality ~ 1, red), upper=lm(quality ~ ., red)))
  summary(step.true)
```

```
rf.true \, < - \, randomForest(quality \, \sim \, ., \, red) \; ; \; rf.true \\
  set.seed(100)
  empty <- sort(sample(nrow(red), nrow(red)*0.1))</pre>
  true.y <- red[empty, 12]
  red[empty, 12] <- NA
# stepwise reg.
  myem3.1 <- function(E=10^{(-10)})
  # initialize
    red[empty, 12] <- mean(as.numeric(red[, 12]), na.rm = T)
    niter = 0
    maxiter = 1000
    error = 1
    while(error >= E & niter <= maxiter)
    { yhat_0 <- red[empty, 12]
    # model fitting
      fit <- step(Im(quality \sim 1, red), direction = "both", trace = 0,
                    scope = list(lower=lm(quality \sim 1, red), upper=lm(quality \sim ., red)))
      yhat <- fitted(fit)[empty]
      red[empty, 12] <- yhat
      error <- mean( abs(yhat-yhat_0) / yhat_0 )
      niter <- niter + 1
      print(paste("error =", error, "niter = ", niter, sep = " "))
    return(list(fit = fit, yhat = yhat))
  ex3.1 <- myem3.1()
  summary(ex3.1$fit)
  mean((ex3.1\$yhat - true.y)^2)
  red[empty, 12] <- NA
  # random forest
  myem3.2 <- function(E=10^{(-10)})
  {
  # initial
    red[empty, 12] <- mean(as.numeric(red[, 12]), na.rm = T)
    niter = 0
    maxiter = 1000
    error = 1
    while(error >= E & niter <= maxiter)
    { yhat_0 <- red[empty, 12]
     # model fitting
      set.seed(100)
      fit <- \ randomForest(quality \sim \ ., \ red)
```

```
yhat <- fit$predicted[empty]
                  mse <- min(fit$mse)
                  red[empty, 12] <- yhat
                  error <- mean( abs(yhat-yhat_0) / (yhat_0) )
                  niter <- niter + 1
                  print(paste("error =", error, "niter = ", niter, sep = " "))
           }
           return(list(fit = fit, yhat = yhat))
      ex3.2 <-myem3.2()
      ex3.2 <- myem3.2(0.007)
      mean((ex3.2$yhat-true.y)^2)
      par(mfrow = c(1, 2))
      plot(rf.true, lwd = 2, main = "MSE in complete model")
      abline(h = min(rf.true\$mse), lty = 2)
      plot(ex3.2$fit, lwd = 2, main = "MSE in E-M final model")
      abline(h = min(ex3.2\$fit\$mse), lty = 2)
      importance <- data.frame(variable = rownames(ex3.2$fit$importance), IncNodePurity = ex3.2$fit$importance)
      qrf2 <- qqplot(importance, aes(reorder(variable, IncNodePurity), y = IncNodePurity, fill = IncNodePurity)) +
                               theme\_test() + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), plot.subtitle = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + theme(plot.title = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + the element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + the element\_text(hjust = element\_text(hjust = 0.5), legend.position = "") + the element\_text(hjust = element\_te
                               scale_fill_gradient(low = "lightblue", high = "darkblue") +
                               coord_flip() + labs(x = "", title = "Variable Importance", subtitle = "in E-M final model") +
                               geom\_bar(stat = "identity", position = "dodge"); grf2
      importance <- data.frame(variable = rownames(rf.true$importance), IncNodePurity = rf.true$importance)
      grf1 <- ggplot(importance, aes(reorder(variable, IncNodePurity), y = IncNodePurity, fill = IncNodePurity)) +
           theme_test() + theme(plot.title = element_text(hjust = 0.5), plot.subtitle = element_text(hjust = 0.5), legend.position = "") +
           scale_fill_gradient(low = "lightblue", high = "darkblue") +
           coord\_flip() + labs(x = "", title = "Variable Importance", subtitle = "in complete model") + labs(x = "", title = "Variable Importance", subtitle = "in complete model") + labs(x = "", title = "Variable Importance", subtitle = "in complete model") + labs(x = "", title = "Variable Importance", subtitle = "in complete model") + labs(x = "", title = "Variable Importance", subtitle = "in complete model") + labs(x = "", title = "Variable Importance", subtitle = "in complete model") + labs(x = "", title = "Variable Importance", subtitle = "in complete model") + labs(x = "", title = "Variable Importance", subtitle = "in complete model") + labs(x = "", title = "Variable Importance", subtitle = "in complete model") + labs(x = "", title = "Variable Importance", subtitle = "in complete model") + labs(x = "", title = "Variable Importance", subtitle = "", title = "Variable Importance", subtitle = "", title = "Variable Importance", subtitle = "", title = "", title = "Variable Importance", subtitle = "", title = "", title = "Variable Importance", subtitle = "", title = ""
           geom_bar(stat = "identity", position = "dodge"); grf1
      grid.arrange(grf1, grf2, ncol = 2)
# 4) multinomial with complex cell structure
      data4 <- data.frame(type = c("O", "A", "B", "AB"),
                                                                      freq = c(176, 182, 60, 17)
      myem4 <- function(E=10^{(-10)})
      {
           n = 435
           no = 176; na = 182; nb = 60; nab = 17
           # initial values
           naa = 0.5*na; nao = 0.5*na; nbb = 0.5*nb; nbo = 0.5*nb
           p = (naa + 0.5*nao + 0.5*nab) / n ; q = (nbb + 0.5*nbo + 0.5*nab) / n ; r = 1-p-q
           niter = 0
           maxiter = 1000
            error = 1
```

```
while (error >= E & niter <= maxiter)
{ p_0 <- p ; q_0 <- q
# E-step
    naa <- na*(p^2/(p^2+2*p*r)) ; nao <- na*(2*p*r/(p^2+2*p*r))
    nbb <- nb*(q^2/(q^2+2*q*r)) ; nbo <- nb*(2*q*r/(q^2+2*q*r))
# M-step
    p = (naa + 0.5*nao + 0.5*nab) / n ; q = (nbb + 0.5*nbo + 0.5*nab) / n
    error <- abs(p - p_0)
    niter <- niter + 1

    print(paste("error =", error, "niter = ", niter, sep = " "))
}

output <- data.frame(p, q, r = 1-p-q)
    return(output)
}

myem4()
system.time( for (i in 1:100 ) myem4() )</pre>
```