fo"k; lph

		i"B
I.	विषय	1
II.	अपेक्षित रोपण सामग्री	1
III.	परीक्षण करना	2-3
IV.	विधियां और पर्यवेक्षण	3
V.	किस्मों का समूहीकरण	3-4
VI.	गुण और चिह्न	4-5
VII.	गुण–तालिका	6-9
VIII.	गुण–तालिका की व्याख्या	10-13
IX.	कार्यबल का विवरण	14
X.	डीयूएस परीक्षण केन्द्र	14

CONTENTS

		Page
I.	Subject	15
II.	Planting Material Required	15
III.	Conduct of Tests	15-16
IV.	Methods and Observations	16-17
V.	Grouping of Varieties	17
VI.	Characteristics and Symbols	17-18
VII.	Table of Characteristics	19-21
VIII.	Explanation on the Table of Characteristics	22-25
X.	Working Group Details	25
XI.	DUS testing centres	25

xkHkh ljlkk ¼czfLldk uSil ,y-½

I. fo"k;

परीक्षण के ये दिशानिर्देश गोभी सरसों (*ब्रैसिका नैपस* एल.) की समस्त किस्मों, संकरों, पराजीनियों तथा पैतृक वंशक्रमों पर लागू होंगे।

II. vifs{kr lkexh

1. पौधा किस्म और कृषक अधिकार संरक्षण अधिनियम (पीपीवी और एफआर अधिनियम) 2001 के तहत पंजीकरण के लिए किस्म का नाम रखने संबंधी परीक्षण में अनुप्रयोग के लिए जरुरी बीज सामग्री की मात्रा और गुणवत्ता कितनी, कहां और कब होगी इसका निर्णय पौधा किस्म और कृषक अधिकार संरक्षण प्राधिकरण (पीपीवी और एफआरए) द्वारा किया जाएगा। आवेदक द्वारा भारत के अलावा किसी भी अन्य देश की इस प्रकार की बीज सामग्री को प्रस्तुत करते समय यह सुनिश्चित किया जाएगा कि संबंधित देश के कानून एवं विनियमों के तहत सीमा शुल्क और संगरोध संबंधी निर्धारित आवश्यकताओं का पालन किया गया है। आवेदक द्वारा प्रदान की जाने वाली बीज की न्यूनतम मात्रा प्रत्याशी किस्म या संकर के मामले में 500 ग्रा. तथा संकर के पैतृक वंशक्रम के मामले में 250 ग्रा. होगी। इन बीजों की प्रत्येक लॉट को पैक, सीलबंद व उचित प्रकार से लेबलीकृत किया जाएगा और इसके 10 समान भार वाले पैकेट बनाए जाएंगे तथा इन्हें एक लॉट में प्रस्तुत किया जाएगा। पैतृक वंशक्रमों को एक पैकेट में पैक किया जाएगा।

2. प्रस्तुत किए गए बीज में कम से कम 85 प्रतिशत अंकुरण, 98 प्रतिशत भौतिक शुद्धता, सर्वोच्च आनुवंशिक शुद्धता, समरुपता, स्वच्छता और पादप स्वच्छता संबंधी मानक होने चाहिए। इसके अतिरिक्त भंडारण संबंधी सुरक्षा की आवश्यकताओं को पूरा करने के लिए बीज में नमी की मात्रा 8 प्रतिशत से अधिक नहीं होनी चाहिए। आवेदक को बीज के साथ–साथ प्रस्तुतीकरण की तिथि से अधिक से अधिक एक माह की अवधि के दौरान किए गए अंकुरण परीक्षण के प्रमाणित आंकड़े प्रस्तुत करने चाहिए।

3. बीज सामग्री का किसी भी प्रकार के रासायनिक अथवा जैवभौतिक उपचार न किया जाए।

III. ijh{k.k djuk

1. डीयूएस परीक्षण की न्यूनतम अवधि सामान्यतः कम से कम दो स्वतंत्र समान वृद्धि चक्र होगी।

2. परीक्षण सामान्य तौर पर कम से कम दो स्थानों पर किया जाना चाहिए। यदि इन स्थानों पर देखने से प्रत्याशी किस्म का कोई अनिवार्य गुण दृष्टिगोचर न हो, तो किस्म की किसी अन्य उपयुक्त परीक्षण स्थल पर जांच की जानी चाहिए अथवा आवेदक के अनुरोध पर विशेष परीक्षण प्रोटोकॉल अपनाए जाने चाहिए।

3. खेत परीक्षण फसल की सामान्य बढ़वार संबंधी अनुकूल स्थितियों और समस्त परीक्षण विशिष्टताओं की अभिव्यंजकता के तहत किए जाएं। प्लॉटों का आकार इतना होना चाहिए कि पौधों को या पौधों के भागों को मापन और पर्यवेक्षण के लिए खड़े पौधों के पर्यवेक्षण संबंधी बिना किसी पूर्वाग्रह के प्लॉट से आसानी से निकाला जा सके और ऐसा पौधों या फसल की बढ़वार की अंतिम अवस्था तक किया जा सके। प्रत्येक परीक्षण में लगभग 700 पौधे लिए जाएंगे। इनके लिए प्लॉट का आकार और रोपाई अंतराल तीनों प्रतिकृतियों में निम्न विशिष्टता के अनुसार रखा जाएगा। पर्यवेक्षण और मापन के लिए अलग प्लॉट का इस्तेमाल तभी किया जा सकता है जब उनके लिए एक समान पर्यावरण स्थितियां रखी गई हों। सभी प्रतिकृतियों के लिए परीक्षण स्थल की एक समान पर्यावरणीय स्थितियां होनी चाहिए।

4. परीक्षण प्लॉट डिजाइन :

कतारों की संख्या	:	6
कतार लंबाई	:	6 मी.
कतार से कतार की दूरी	:	45 सें.मी.
पौधे से पौधे की दूरी	:	15 सें.मी.
पौधों की कुल अपेक्षित संख्या	:	720
प्रतिकृतियों की संख्या	:	3

5. मेड़ के पास की कतारों वाले पौधों के पर्यवेक्षण रिकॉर्ड नहीं किए जाने चाहिए।

6. पीपीवी और एफआर प्राधिकरण विशेष परीक्षण के लिए अतिरिक्त परीक्षण प्रोटोकॉल निर्धारित करेगा।

IV. fof/k;k vkj i;o{k.k

1. गुणों की तालिका (अनुभाग VII देखें) में वर्णित गुणों का उपयोग डीयूएस के लिए किस्मों तथा संकरों के परीक्षण हेतु किया जाएगा।

2. विशिष्टता और स्थायित्व के मूल्यांकन के लिए कम से कम 60 पौधों या 60 पौधों के भागों से पर्यवेक्षण किए जाएंगे और जिन्हें 3 समान प्रतिकृतियों में बांटा जाएगा (प्रत्येक प्रतिकृति 20 पौधे)।

3. गुणों की समरूपता के मूल्यांकन के लिए सम्पूर्ण प्लॉट (पौधों के समूहों या पौधों के भागों के एक पर्यवेक्षण द्वारा दृष्टव्य मूल्यांकन के लिए) 2 प्रतिशत के जनसंख्या मानक के पैतृक वंशक्रमों को लिया जाएगा। इसकी स्वीकार्यता संभाव्यता किस्मों और संकरों के लिए कम से कम 95 प्रतिशत तथा जनसंख्या मानक 5 प्रतिशत के साथ कम से कम 95 प्रतिशत स्वीकार्य संभाव्यता होनी चाहिए। 700 पौधों के नमूना आकार के मामले में ऑफ टाइपों की संख्या पैतृक वंशक्रमों में 10 प्रतिशत और किस्मों व संकरों के मामले में 25 प्रतिशत से अधिक नहीं होनी चाहिए।

4. रंग संबंधी गुणों के मूल्यांकन के लिए रॉयल हॉर्टीकल्चरल सोसायटी (आरएचएस) नवीनतम रंग के चार्ट का उपयोग किया जाए।

5. जब तक अन्यथा न इंगित किया गया हो, पत्ती के सभी पर्यवेक्षण पूर्ण विकसित पत्तियों पर कलिका बनने और पुष्प निकलने के बीच की अवधि में की जानी चाहिए।

V. fdLek dk legdj.k

1. विशिष्टताओं के मूल्यांकन में सुविधा के लिए डीयूएस परीक्षण हेतु प्रत्याशी किस्मों को समूहों में बांटा जाएगा। वे गुण जो अनुभव से ज्ञात किए गए होंगे और भिन्न नहीं होंगे अथवा एक किस्म

में बहुत कम भिन्न होंगे तथा जो सम्पूर्ण किस्मों में अपनी विभिन्न अवस्थाओं में समान रूप से व्याप्त होंगे, समूहीकरण के उद्देश्य से उपयुक्त माने जाएंगे।

2. तोरिया की किस्मों के समूहीकरण के लिए निम्न गुणों का उपयोग किया जाएगाः

i) पत्ती : पालि की संख्या (गुण 4)

ii) पुष्प : पुष्पन का समय (गुण 8)

iii) पौधा : मुख्य प्ररोह की लंबाई (गुण 12)

iv) फली : प्रति फली बीजों की संख्या (गुण 20)

VI. x|.k vkj fpgu

1. विशिष्टता, एकरूपता तथा स्थायित्व का आकलन करने के लिए गुण तालिका (अनुभाग VII) में दिए गए गुणों और उनकी अवस्थाओं का इस्तेमाल किया जाए।

2. डिजिटल डेटा प्रोसेसिंग के प्रयोजन हेतु विभिन्न गुणों की अभिव्यक्ति की प्रत्येक अवस्था हेतु टिप्पणियों (1 से 9) का उपयोग किया जाए ।

3. शीर्षक :

(*) प्रत्येक बढ़वार मौसम में सभी परीक्षणाधीन किस्मों के पर्यवेक्षित गुणों का उपयोग किस्मों के विवरण में शामिल किया जाना चाहिए। इसका अपवाद तभी हो जब पूर्व गुणों की अभिव्यक्ति, परीक्षण क्षेत्र की पर्यावरणीय स्थितियों या पूर्ववर्ती समांगी गुणों द्वारा संभव न हो। अपवाद की ऐसी स्थिति में उचित स्पष्टीकरण दिया जाना चाहिए।

(+) अनुभाग VIII में दिए गए गुणों की व्याख्या देखें। यह नोट किया जाए कि कुछ गुणों के लिए पौधे के जिन भागों का पर्यवेक्षण किया जाना है उनका विवरण स्पष्टता हेतु व्याख्या या चित्र (चित्रों) द्वारा किया गया है न कि रंग संबंधी विविधता दर्शाने के लिए।

4. पौधे की वृद्धि और बढ़वार के दौरान प्रत्येक गुण के पर्यवेक्षण के लिए इष्टतम अवस्था को गुणों की तालिका के सातवें कॉलम में दशमलव कोड संख्या से दर्शाया गया है। इन दशमलव कोड संख्याओं से सम्बद्ध बढ़वार अवस्थाओं का वर्णन निम्नानुसार है :

c<okj voLFkkvksa d fy, n'keyo dkM

कोड	बढ़वार अवस्था
00	शुष्क बीज
50	कली खिलना
60	फूल निकलना
62	अंतिम छोर पर कुछ खिली कलियां
79	अंतिम छोर पर फली के सभी बीज गहरे रंग के
85	परिपक्वता
90	ऊपरी फली में बीजों में भूरे क्षेत्र
100	कटाई के पश्चात

5. गुण–तालिका के कॉलम 8 में दिये गए गुणों के मूल्यांकन का प्रकार निम्नानुसार है :

,eth : पौधे के समूह या पौधे के किसी भाग की एकल पर्यवेक्षण द्वारा माप

,e,l : अनेक एकल पौधों या पौधों के किसी भाग की माप

ohth : पौधे के समूहों या पौधों के किसी भाग का एकल पर्यवेक्षण द्वारा दृष्टिगत मूल्यांकन

oh,l : एकल पौधे या पौधों के किसी भाग का पर्यवेक्षण द्वारा दृष्टिगत मूल्यांकन

VII. x|.kk dh rkfydk

Ø-l|-	x|.k	voLFkk	fVIi.kh	mnkgj.k fdLe|	i;|o{k.k dh voLFkk	e|Y;kdu dk i|dkj
1	2	3	4	5	6	7
1. (+)	पत्ती : रोमिलता	अनुपस्थित	1	जीएसएल 1, जीएसएल 2	50-60	वीएस
		विरल	3	शीतल		
		सघन	5	–		
2. (*)	पत्ती : रंग	हल्का हरा	1	–	50-60	वीजी
		मध्यम हरा	2	–		
		गहरा हरा	3	जीएसएल 1, जीएसएल 2		
3. (*) (+)	पत्ती : पालि	अनुपस्थित	1	–	50-60	वीएस
		उपस्थित	9	जीएसएल 1, जीएसएल 2		
4. (*)	पत्ती : पालियों की संख्या	अल्प (≤ 5)	3	–	50-60	एमएस
		मध्यम (6 – $\leq$8)	5	टेरी (0ई) आर 03		
		उच्च (> 8)	7	शीतल		
5. (*) (+)	पत्ती : कोरों के खांचे	सम्पूर्ण	1	–	50-60	वीएस
		दांतुएदार	2	–		
		दंतुर	3	जीएसएल 1, जीएसएल 2		
6.	पत्ती : लंबाई (सें.मी.)	छोटी (≤ 30)	3	टेरी (00) आर 9903	50-60	एमएस
		मझोली (31$\leq$ –35)	5	शीतल		
		लंबी (>35)	7	नीलम		
7.	पत्ती : चौड़ाई (सें. मी.)	संकरी (≤ 10)	3	टेरी (00) आर 9903	50-60	एमएस
		मझोली (10-12)	5	शीतल		
		चौड़ी (> 12)	7	नीलम		

8 (*)	पुष्प : पुष्पन का समय (कम से कम एक खिले फूल सहित 50% पौधे)	अगेती (≤50 दिन)	3	टेरी (00) आर 9903	50-60	एमजी
		मध्यम (51 - ≤60 दिन)	5	टेरी (0ई) आर 03		
		पछेती (> 60 दिन)	7	शीतल, नीलम		
9. (*)	पुष्प : पंखुड़ी का रंग	सफेद	1	–	60-62	वीजी
		हल्का पीला	2	ओसीएन 3		
		पीला	3	जीएसएल 1, जीएसएल 2		
		नारंगी	4	–		
10.	पुष्प : पंखुड़ी की लंबाई (सें.मी.)	छोटी (<1.2)	3	–		
		मझोली (1.2-1.5)	5	जीएसएल 1		
		लंबी (>1.5)	7	नीलम		
11.	पुष्प : पंखुड़ी की चौड़ाई (सें.मी.)	संकरी (<0.6)	3	जीएसएल 1, शीतल	60-62	एमएस
		मध्यम (0.6-0.7)	5	जीएसएल 2		
		चौड़ी (>0.7)	7	नीलम		
12. (*)	पौधा : मुख्य प्ररोह की लंबाई (सें.मी.)	छोटा (< 40)	3	–	79	एमएस
		मझोला (41- ≤50)	5	जीएसएल 2		
		लंबा (51 - ≤ 60)	7	टेरी (0ई) आर 03		
		अति लंबा (> 60)	9	–		
13. (*)	पौधा : ऊंचाई (सें. मी.)	छोटा (< 120)	3	टेरी (0ई) आर 03	79	एमएस
		मझोला (121- ≤140)	5	जीएसएल 1		
		लंबा (141 - ≤160)	7	–		
		अति लंबा (> 160)	9	–		

14. (*) (+)	फली : लंबाई (सें.मी.)	छोटी (< 4.5)	3	–	85	एमएस
		मझोली (4.5-5.5)	5	टेरी (0ई) आर 03		
		लंबी (> 5.5)	7	जीएसएल 1, जीएसएल 2		
15.	फली : नोंक की लंबाई	छोटी (<0.8)	3	–	85	एमएस
		मझोली (0.8 – ≤1.2)	5	शीतल		
		लंबी (> 1.2)	7	टेरी (0ई) आर 03		
16. (*)	फली : मुख्य प्ररोह पर संख्या	बहुत कम (≤ 40)	3	–	85	एमएस
		कम (41 - ≤50)	5	नीलम		
		मध्यम (51 - <60)	7	जीएसएल 1		
		अनेक (> 60)	9	–		
17. (+)	फली : मुख्य प्ररोह पर घनत्व	कम (<1.2)	3	जीएसएल 2	85	एमएस
		मध्यम (1.2- 1.5)	5	जीएसएल 1		
		उच्च (>1.5)	7	नीलम		
18. (*) (+)	फली : मुख्य प्ररोह का कोण	संकरा	1	–	85	एमएस
		अर्ध–संकरा	2	–		
		खुला हुआ	3	जीएसएल 1, जीएसएल 2		
19. (*) (+)	फली : बनावट	चिकनी	1	जीएसएल 1, जीएसएल 2	85	वीएस
		खुरदरी	9	–		
20. (*)	फली : प्रति फली बीजों की संख्या	बहुत कम (≤12)	3	–	85	एमएस
		कम (13-≤16)	5	नीलम		
		मध्यम (17-≤20)	7	जीएसएल 1		
		अनेक (> 20)	9	–		

21. (*) (+)	परिपक्वता अवधि	अगेती (≤120 दिन)	3	–	90	एमजी
		मध्यम (121≤160 दिन)	5	टेरी (0ई) आर 03		
		पछेती (141-≤160 दिन)	7	जीएसएल 1, जीएसएल 2		
		अति पछेती (> 160 दिन)	9	–		
22. (*)	बीज : बीज का रंग	पीला	1	–	100	वीजी
		लालिमायुक्त भूरा	2	जीएसएल 1, शीतल		
		भूरा	3	जीएससी 5		
		गहरा भूरा	4	जीएसएल 2		
		काला	5	–		
23. (*)	बीज :आकार (1000 बीजों का भार)	छोटा (<3.5 ग्रा.)	3	जीएसएल 1,	100	एमजी
		मझोला (3.5 -4.0 ग्रा.)	5	–		
		मोटा (>4.0 ग्रा.)	7	–		
24. (*) (+)	बीज : तेल अंश (%)	निम्न (<38)	3	जीएसएल 1	100	एमजी
		मध्यम (38 – <42)	5	जीएसएल 2		
		उच्च (42- 46)	7	शीतल		
		अति उच्च (>46)	9	–		

VIII. x|.k rkfydk dh 0;k[;k

x|.k 1- iÙkh % jkfeyrk

पत्ती रोमिलता में पत्ती की निचली सतह का पर्यवेक्षण किया जाना चाहिए।

1
vu|ifLFkr

3
foj y

5
l?ku

x|.k 3- iÙkh % ikfy

पालियों की अनुपस्थिति या उपस्थिति का पर्यवेक्षण कली बनने से पुष्प निकलने की अवस्था के बीच पूर्ण विकसित पत्ती पर किया जाना चाहिए। पत्रदल के भागों को तब पालि माना जाता है जब उनकी लंबाई पत्ती के जुड़ाव बिंदु से पत्ती के डंठल की चौड़ाई के कम से कम बराबर हो और पत्रदल के ऊपरी छोर की लंबाई पालि की लंबाई की कम से कम आधी हो। द्वितीयक पालि (पालियों) की गणना नहीं की जाती है।

x|.k 5- iÙkh % dkjks dk [kkp

कोरों के खांचों का पर्यवेक्षण पत्रदल के ऊपरी एक तिहाई भाग पर किया जाना चाहिए।

1 | 2 | 3
lEi.k | nkr,nkj | nrj

x|.k 14- Qyh % yckbl

फली की लंबाई इसके डंठल से नोक तक होती है। इसका आकलन मुख्य प्ररोह के निचले एक तिहाई भाग से किया जाना चाहिए।

x|.k 17- Qyh % e[; ijkg dk ?kuRo

इसकी गणना मुख्य प्ररोह पर लगी फलियों की संख्या तथा मुख्य प्ररोह की लंबाई के अनुपात के आध ाार पर की जानी चाहिए।

x|.k 18- Qyh % e[; ijkg dk dk.k

फली का कोण मुख्य प्ररोह तथा मुख्य प्ररोह के निचले एक तिहाई भाग पर मौजूद डंठल के बीच का कोण नापते हुए किया जाना चाहिए।

1 | 2 | 3
ldjh | v/k&ldjh | [kyk gq,

x|.k 19- Qyh % cukoV

3 fpduh   5 [kjnjh   7 l|d|fpr

x|.k 21- ifjiDork vof/k

परिपक्वता की अवधि को बुआई की तिथि से उस दिन तक रिकॉर्ड किया जाना चाहिए जब 75 प्रतिशत फलियां पक कर पीली पड़ जाएं।

x|.k 24- ch t % r|y v|'k

तेल अंश का आकलन नियर इन्फ्रारेड रिफलक्टेंस स्पेक्ट्रोस्कोपी (एनआईआरएस) कुमार व साथी, 2003 द्वारा किया जाएगा। शुष्क बीज में तेल अंश का पता काटे गए बीजों से एनआईआर और एनएमआर (बीज को न तोड़ने वाली तकनीक) विधि द्वारा किया जाता है। एनआईआरएस विश्लेषण डिफ्यूस रिफ्लेक्टेंस स्पैक्ट्रोस्कॉपी के सिद्धांत पर आधारित है। इस तकनीक में 0.8–2.5 μm परास की ऊर्जा का मापन किया जाता है जो नमूनों से विसरित होकर परावर्तित होती है। एक समेकित वृत्ताकार डिटेक्टर नमूने से परावर्तित होने वाली लगभग सम्पूर्ण ऊर्जा को नापता है, नमूने से तरंग लंबाई की श्रृंखला पर परावर्तित यह किरणन उसी तरंग लंबाई पर मानक संदर्भ सतह के परावर्तन के नाप पर आधारित होता है। इस विधि में बहुत थोड़ी ऊर्जा शोषित होती है और परावर्तन का कोण आपतन कोण के बराबर होता है। आपाती किरण अल्प दूरी पर नमूने की सतह पर प्रवेश करती है और नमूने में अणुओं के बाण्डों तक कम्पन ऊर्जा को हस्तांतरित करती है। यह ऊर्जा तब हस्तांतरित होती है जब आपाती किरणन की आवर्तता रासायनिक बॉण्ड की आवर्तता (मूलभूत या ओवरटोन) के बराबर होती है। नमूनों की वह श्रृंखला जिसमें निर्धारित मात्रा में सांद्रण होता है, स्कैन की जाती है ताकि विश्लेषित सांद्रण तथा एनआईआर किरणन के अवशोषण के बीच के सह–संबंध का पता लगाया जा सके। गणितीय सह–संबंध

रूपांतरण से एक समीकरण तैयार किया जा सकता है जिससे विश्लेषित पदार्थ की सांद्रता ज्ञात की जा सकती है। इस विधि में किसी नमूने की तैयारी के दौरान अल्प किरणन प्रवेश की आवश्यकता होती है और इससे तरल एवं ठोस दोनों प्रकार के नमूनों का विश्लेषण किया जा सकता है।

यह ज्ञात है कि कुछ वस्तुएं विशिष्ट तरंग लंबाई पर प्रकाश ऊर्जा को अवशोषित करती हैं। उदाहरण के लिए नमी लगभग अवरक्त प्रकाश के 1.94 μm बैंड को अवशोषित करती है, प्रोटीन 2.18 μm बैंड को तथा तेल 2.31 μm से 2.33 μm तक बैंडों को अवशोषित करता है। किसी नमूने को निकटतम अवरक्त प्रकाश की विशिष्ट तरंग लंबाई से किरणित करने से विश्लेषित की प्रतिशत सांद्रता का अनुमान लगाना संभव है और ऐसा उस परावर्तित ऊर्जा को नापकर किया जा सकता है जो अवशोषित ऊर्जा के विलोमतः समानुपाती होती है।

एक ब्रॉड बैंड वाला टंगस्टेन–हैलोजन लैम्प निकटतम अवरक्त तरंग लंबाइयों में प्रकाश उपलब्ध कराता है। एक लेंस जो लैम्प के नीचे स्थित होता है, प्रकाश को समानांतर किरणों में फोकस करता है। यह प्रकाशपुंज समय–समय पर चौपर व्हील द्वारा अवरोधित होता है जिससे डिटेक्टर को एकांतरिक संकेत मिलते हैं और इस प्रकार पठनों की स्थिरता बढ़ जाती है। चौप किया गया प्रकाश एनआरआई फिल्टरों के माध्यम से गुजरता है जो निकटतम अवरक्त प्रकाश के चुने हुए बैंडों को ही नमूने को किरणि ात करने के लिए गुजरने देते हैं। एक छोटा सा छिद्र बाहर के सभी प्रकाश को रोकता है और केवल फिल्टर किया हुआ व कॉलमनेटिड प्रकाश ही नमूने से होकर गुजर पाता है। कुछ निकटतम अवरक्त प्रकाश नमूने द्वारा अवशोषित हो जाता है और शेष परावर्तित हो जाता है। डिटेक्टर परावर्तित होने वाले विसरित प्रकाश की ऊर्जा को नाप लेता है। डिटेक्टर का संकेत आवर्धित होता है और अगले विश्लेषण के लिए डिजिटल स्वरूप में परिवर्तित हो जाता है।

प्रत्येक फिल्टर के लिए नापी गई परावर्ती ऊर्जा ऐसे यांत्रिक लॉगेरिद्म में परिवर्तित हो जाती है जिसका उपयोग परिशोधन नियतांककों के रूप में किया जाता है जिससे पदार्थ की सांद्रता का अनुमान लगाया जा सकता है। यह समीकरण है :

$$\text{सांद्रता } (\%) = K_A + K_0 \times \text{Log}\,(1/R_0) + K_1 \times \log\,(1/R_1)$$

$$\text{----------} + Kn + \log\,(1/R_n)$$

यहां K_A = परिशोधन के लिए बियास का समायोजन है;

K_0 = प्रथम फिल्टर की स्थिति के लिए गुणांक है

$\text{Log}\,(1/R_0)$ = नापे गए परावर्तन (अवशोषण) का प्रथम यांत्रिक लॉग है

K_1 = पारस्परिक परावर्तन (अवशोषण) के द्वितीय फिल्टर का यांत्रिक लॉगरिद्म है

IX. dk;l cy fooj.k

ये परीक्षण दिषानिर्देष राष्ट्रीय तोरिया–सरसों अनुसंधान केन्द्र, भरतपुर; नोडल अधिकारी, डीयूएस परीक्षण केन्द्र तथा पौधा किस्म और कृषक अधिकार संरक्षण प्राधिकरण द्वारा गठित कार्य बल (2/2006) के परामर्ष से राष्ट्रीय कोर समिति द्वारा विकसित किया गया है।

dk;l cy ¼2@2006½ dk lnL; %

डॉ. वाई एस नेरकर (अध्यक्ष)
डॉ. एस एस नारायणन
डॉ. डी एम हेगड़े
डॉ. पी एस पाठक
डॉ. एच एस सेन
डॉ. आर के चौधरी
डॉ. एस एस बांगा
डॉ. ए के सिंह
डॉ. पी एस भटनागर

ukMy vf/kdkjh

1- डॉ. के.एच.सिंह, वरिष्ठ वैज्ञानिक, राष्ट्रीय सरसों अनुसंधान केन्द्र, भरतपुर

2- डॉ. ए.के.मिश्रा, वरिश्ठ वैज्ञानिक, राश्ट्रीय सरसों अनुसंधान केन्द्र, भरतपुर

X. Mh;w,l ijh{k.k dsUnz dk uke

ukMy Mh;w,l ijh{k.k dsUnz	vU; Mh;w,l ijh{k.k dsUnz
तोरिया–सरसों अनुसंधान निदेशालय, सेवार, भरतपुर–321303	पंजाब कृषि विश्वविद्यालय, लुधियाना

Gobhi Sarson (*Brassica napus* L.)

I. Subject

These test guidelines shall apply to all varieties, hybrids, transgenics and parental lines of gobhi sarson (*Brassica napus* L.).

II. Seed material required

1. The Protection of Plant Varieties and Farmers' Rights Authority (PPV & FRA) shall decide when, where and in what quantity and quality of the seed material are required for testing a variety denomination applied for registration under the Protection of Plant Varieties and Farmers' Rights (PPV & FR) Act, 2001. Applicants submitting such seed material from a country other than India shall make sure that all customs and quarantine requirements stipulated under relevant national legislations and regulations are complied with. The minimum quantity of the seed to be provided by the applicant shall be 500 gram in the case of the candidate variety or hybrid and 250 gram for each of the parental line of the hybrid. Each of these seed lots shall be packed, sealed and properly labeled with details in ten equal weighing packets and submitted in one lot. Parental lines should be packed separately in one packet.

2. The seed submitted shall have at least 85 % germination, 98 % physical purity, highest genetic purity, uniformity, sanitary and phytosanitary standards. In addition, the moisture content of the seed shall not exceed 8 % to meet the safe storage requirement. The applicant shall also submit along with the seed, a certified data on germination test made not more than one month prior to the date of submission.

3. The seed material submitted shall not have been subjected to any chemical or biophysical treatment.

III. Conduct of tests

1. The minimum duration of DUS tests shall normally be at least two independent similar growing seasons.

2. The test shall normally be conducted at least at two test locations. If any essential characteristics of the candidate variety are not expressed for visual observation at these locations, the variety shall be considered for further examination at another appropriate test site or under special test protocol on expressed request of the applicant.

3. The field test shall be carried out under conditions favouring normal growth and expression of all test characteristics. The size of the plots shall be such that plants or parts of plants could be removed for measurement and observation without prejudicing the observations on the standing plants until the end of the growing period. Each test shall include about 700 plants, in the plot size and planting space specified below across three replications. Separate plots for observation and for measurement can only be used if they have been subjected to similar environmental conditions. All the replications shall be sharing similar environmental conditions of the test location.

4. Test plot design

i. Number of rows	:	6
ii. Row length	:	6 m
iii. Row to row distance	:	45 cm
iv. Plant to plant distance	:	15 cm
v. Expected total number of plants	:	720
vi. Number of replications	:	3

5. Observations should not be recorded on plants in border rows.

6. Additional test protocol for special purpose shall be established by the PPV & FR Authority.

IV. Methods and observations

1. The characteristics described in the Table of characteristics (see section VII) shall be used for the testing of varieties, inbred lines and hybrids for their DUS.

2. For the assessment of Distinctiveness and Stability, observations shall be made on 60 plants or parts of 60 plants, which shall be equally divided among 3 replications (20 plants per replication).

3. For the assessment of Uniformity of characteristics on the plot as a whole (visual assessment by a single observation of a group of plants or parts of plants), of parental lines a population standard of 2 % with an acceptance probability of at least 95 % and for varieties and hybrids, a population standard of 5 % with an acceptance probability of at least 95 % shall be applied. In the case of a sample size of 700 plants the number of off-types should not exceed 10 in parental lines and 25 in varieties and hybrids.

4. For the assessment of all colour characteristics, the latest Royal Horticultural Society (RHS) colour chart shall be used.

5. Unless otherwise indicated, all observations on the leaf shall be made on the fully developed leaves in between bud formation and flower initiation.

V. Grouping of varieties

1. The candidate varieties for DUS testing shall be divided into groups to facilitate the assessment of Distinctiveness. Characteristics, which are known from experience not to vary, or to vary only slightly within a variety and which in their various states are fairly evenly distributed across all varieties in the collection are suitable for grouping purpose.

2. The following characteristics shall be used for grouping gobhi sarson varieties:

i)	Leaf	:	Number of lobes (Characteristic 4)
ii)	Flower	:	Time of flowering (Characteristic 8)
iii)	Plant	:	Main shoot length (Characteristic 12)
iv)	Siliqua	:	Number of seeds per siliqua (Characteristic 20)

VI. Characteristics and symbols

1. To assess Distinctiveness, Uniformity and Stability, the characteristics and their states as given in the Table of characteristics (Section VII) shall be used.

2. Note (1 to 9), shall be used to describe the state of each character for the purpose of digital data processing.

3. Legend:

(*) Characteristics that shall be observed during every growing season on all varieties and shall always be included in the description of the variety, except when the state of expression of any of these characters is rendered impossible by a preceding phenological characteristic or by the environmental conditions of the testing region. Under such exceptional situation, adequate explanation shall be provided.

(+) See explanation on the Table of characteristics in section VIII. It is to be noted that for certain characteristics, the plant parts on which observations to be taken are given in the explanation of figure(s) for clarity and not for colour variation.

4. A decimal code number in the sixth column of table of characteristics indicates the optimum stage for the observation of each characteristic during the growth and development of plant. The relevant growth stages corresponding to these decimal code numbers are described below:

Decimal code for the growth stages:

Code	Growth stage
00	Dry seed
50	Bud formation
60	Flower initiation
62	Few buds are open on terminal raceme
79	All seeds of siliquae on terminal raceme are dark
85	Maturation
90	Seeds in upper siliquae show brown areas
100	After harvest

5. Type of assessment of characteristics indicated in column seventh of table of characteristics is as follows:

MG: Measurement by a single observation of a group of plants or parts of plants

MS: Measurement of a number of individual plants or parts of plants

VG: Visual assessment by a single observation of a group of plants or part of plants

VS: Visual assessment by observations of individual plants or parts of plants

VII. Table of Characteristics

S. No.	Characteristics	States	Notes	Example varieties	Stage of observation (Code No.)	Type of assessment
1	2	3	4	5	6	7
1. (+)	Leaf: Hairiness	Absent	1	GSL 1, GSL 2	50-60	VS
		Sparse	3	Sheetal		
		Dense	5	-		
2. (*)	Leaf: Colour	Light green	1	-	50-60	VG
		Medium green	2	-		
		Dark green	3	GSL 1, GSL 2		
3. (*) (+)	Leaf: Lobes	Absent	1	-	50-60	VS
		Present	9	GSL 1, GSL 2		
4. (*)	Leaf: Number of lobes	Low (≤ 5)	3	-	50-60	MS
		Medium (6 – ≤8)	5	TERI (0E) R 03		
		High (> 8)	7	Sheetal		
5. (*) (+)	Leaf: Dentation of margin	Entire	1	-	50-60	VS
		Dentate	2	-		
		Serrate	3	GSL 1, GSL 2		
6.	Leaf : Length (cm)	Short (≤30)	3	TERI (00) R 9903	50-60	MS
		Medium (31-≤35)	5	Sheetal		
		Long (> 35)	7	Neelam		
7.	Leaf: Width (cm)	Narrow (≤10)	3	TERI (00) R 9903	50-60	MS
		Medium (10 –12)	5	Sheetal		
		Broad (> 12)	7	Neelam		
8. (*)	Flower: Time of flowering (50% of the plant with at least one open flower)	Early (≤50 days)	3	TERI (00) R 9903	60-62	MG
		Medium (51 ≤60 days)	5	TERI (0E) R 03		
		Late (> 60 days)	7	Sheetal, Neelam		

9. (*)	Flower: Colour of petals	White	1	-	60-62	VG
		Light yellow	2	OCN 3		
		Yellow	3	GSL 1, GSL 2		
		Orange	4	-		
10.	Flower: Length of petals (cm)	Short (<1.2)	3	-	60-62	MS
		Medium (1.2-1.5)	5	GSL 1		
		Long (>1.5)	7	Neelam		
11.	Flower: Width of petals (cm)	Narrow (<0.6)	3	GSL 1, Sheetal	60-62	MS
		Medium (0.6-0.7)	5	GSL 2		
		Broad (>0.7)	7	Neelam		
12. (*)	Plant: Main shoot length (cm)	Short (≤ 40)	3	-	79	MS
		Medium (41- ≤50)	5	GSL 2		
		Long (51 - ≤60)	7	TERI (0E) R 03		
		Very long (>60)	9	-		
13. (*)	Plant : Height (cm)	Short (< 120)	3	TERI (0E) R 03	79	MS
		Medium (121-≤140)	5	GSL 1		
		Tall (141 -≤160)	7	-		
		Very tall (> 160)	9	-		
14. (*) (+)	Siliqua: Length (cm)	Short (< 4.5)	3	-	85	MS
		Medium (4.5-5.5)	5	TERI (0E) R 03		
		Long (> 5.5)	7	GSL1, GSL 2		
15.	Siliqua: Length of beak (cm)	Short (<0.8)	3	-	85	MS
		Medium (0.8 – ≤1.2)	5	Sheetal		
		Long (> 1.2)	7	TERI (0E) R 03		
16. (*)	Siliqua: Number on main shoot	Very few (≤ 40)	3	-	85	MS
		Few (41 - ≤50)	5	Neelam		
		Medium (51 - ≤60)	7	GSL 1		
		Many (> 60)	9	-		

17. (+)	Siliqua: Density on main shoot	Low (<1.2)	3	GSL 2	85	MS
		Medium (1.2 - 1.5)	5	GSL 1		
		High (>1.5)	7	Neelam		
18. (*) (+)	Siliqua: Angle with main shoot	Appressed	1	-	85	VG
		Semi appressed	2	-		
		Open	3	GSL 1, GSL 2		
19. (*) (+)	Siliqua : Texture	Smooth	1	GSL 1, GSL 2	85	VS
		Undulated	9	-		
20. (*)	Siliqua: Number of seeds per siliqua	Very few (≤12)	3	-	85	MS
		Few (13-≤16)	5	Neelam		
		Medium (17-≤20)	7	GSL 1		
		Many (> 20)	9	-		
21. (*) (+)	Maturity period	Early (≤120 days)	3	-	90	MG
		Medium (121 -≤140 days)	5	TERI (0E) R 03		
		Late (141-≤160 days)	7	GSL 1, GSL 2		
		Very late (> 160 days)	9	-		
22. (*)	Seed: Seed colour	Yellow	1	-	100	VG
		Reddish brown	2	GSL 1, Sheetal		
		Brown	3	GSC 5		
		Dark brown	4	GSL 2		
		Black	5	-		
23. (*)	Seed: Size (Weight of 1000 seeds)	Small (<3.5 g)	3	GSL 1	100	MG
		Medium (3.5-4.0g)	5	-		
		Bold (>4.0g)	7	-		
24. (*) (+)	Seed: Oil content (%)	Low (<38)	3	GSL 1	100	MG
		Medium (38 – <42)	5	GSL 2		
		High (42- 46)	7	Sheetal		
		Very high (>46)	9	-		

VIII. Explanation on the Table of Characteristics

Characteristic 1. Leaf: Hairiness

Leaf hairiness should be observed on lower side of the leaf.

1
Absent

3
Sparse

5
Dense

Characteristic 3. Leaf: Lobes

Absence or presence of lobes should be observed on the fully developed leaf between bud formation to flower initiation stage. Parts of the leaf blade are considered as lobes if their length is at least equivalent to the width of the leaf petiole at their point of attachment and if the upper notch of the blade has at least half the length of the lobe itself. Secondary lobe(s) are not counted.

Characteristic 5. Leaf: Dentation of margin

Dentation of leaf should be observed on upper one-third part of the leaf blade.

1
Entire

2
Dentate

3
Serrate

Characteristic 14. Siliqua: Length

Siliqua length between pedicel and beak should be measured at lower one third portion of main shoot.

Characteristic 17. Siliqua: Density on main shoot

It should be computed as a ratio between number of siliquae born on main shoot and main shoot length.

Characteristic 18. Siliqua: Angle with main shoot

Siliqua angle should be observed between main shoot and pedicel at lower one third portion of main shoot.

1
Appressed

2
Semi-appressed

3
Open

Characteristic 19. Siliqua: Texture

1
Smooth

9
Undulated

Characteristic 21. Maturity period

Maturity duration should be recorded as days from date of sowing to when 75 % of siliqua turn yellowish.

Characteristic 24. Seed: Oil content

Oil content of the seed shall be estimated by the Near Infrared Reflectance Spectroscopy (NIRS) following Kumar *et. al*. 2003. Oil content of dry seed is determined using NIR & NMR (Non destructive techniques) from the harvested seeds. Near infrared reflectance spectroscopy (NIRS) analysis is a technique based on the principle of diffuse reflectance spectroscopy. This technique utilizes measurements of energy in the 0.8-2.5 μm range which is diffusely reflected from the samples. An integrating sphere detector measures almost all energy reflected from the sample. The reflected radiation from the sample at a series of wavelength is followed by measurements of reflectance of a standard reference surface at the same wavelengths. The reflectance from the sample is reported relative to the standard reflector. In this method, little radiation is absorbed and the angle of reflectance is equal to the angle of incidence. The incident radiation penetrates the surface of sample a small distant and can transfer vibrational energy to the bonds of the molecules in the sample. The energy is transferred when the frequency of the incident radiation is the same as the frequency (Fundamental or overtone) of the chemical bond. A series of sample that contain known amounts of a given concentration are scanned to find correlation between the analyte concentration and the absorption of NIR radiation. With a mathematical correlation transform, an equation can be developed to determine the concentration of analyte. The method requires little, if any sample preparation and can handle both the liquid and solid samples.

It is known that certain constituents absorb light energy at specific wavelengths. For instance, moisture absorbs the maximum at 1.94 μm band of near infrared light, protein adsorbs at 2.18 μm band and oil between 2.31 μm and 2.33 μm bands. By irradiating a sample with specific wavelength of near infrared light, it is possible to predict the per cent concentration of analyte by measuring the energy reflected which is inversely proportional to the energy absorbed.

A broad band tungsten-halogen lamp provides light rich in near infrared wavelengths. A lens, located below the lamp focuses the light into parallel rays. The light beam is periodically interrupted by the chopper wheel to provide an alternating signal to the detector and thus enhance the stability of the readings. The chopped light is passed through NIR filters, which allow only the selected bands of near infrared light to pass through them irradiate the sample. An aperture block all outside light and allow only the filtered, columnated light to pass through the sample. Some of the near infrared light is absorbed by the sample and the rest is reflected. The detector measures the energy of the diffused light being reflected. The detector signal is amplified and converted into digital form for further processing.

The measured reflectance energy, for each filter, is converted to a machine logarithm that is used along with the calibration constants to predict concentration of the constituent. The equation is

Concentration (%) = $K_A + K_0$ x Log $(1/R_0) + K_1$ x log $(1/R_1)$

----------+ Kn + log $(1/R_n)$

Where, K_A is the bias adjustment for the calibration

K_0 is the coefficient for the first filter position

Log $(1/R_0)$ is the first machine log of the measured reflectance (absorption)

K_1 is the second filter's machine logarithm of the reciprocal reflectance (absorption)

IX. Working Group details:

These test guidelines developed by the National Core Committee in consultation with the, Director, Directorate of Rapeseed-Mustard Research, Bharatpur, the Nodal Officer, DUS test centre and Task Force (2/2006) constituted by the PPV&FR Authority.

The Members of the Task Force (2/2006)

Dr. Y. S. Nerkar	Chairman
Dr. S. S. Narayanan	
Dr. D. M. Hegde	
Dr. P. S. Pathak	
Dr. H. S.Sen	
Dr. R. K.Chowdhury	
Dr. S. S. Banga	
Dr. A. K. Singh	
Dr. P. S. Bhatnagar	

Nodal Officer:

1. Dr. K.H Singh, Senior Scientist, DRMR, Bharatpur(Rajasthan)
2. Dr. A.K Misra, Senior Scientist, DRMR, Bharatpur(Rajasthan)

X. Name of DUS Test Centre:

Nodal DUS Test Centre	Other DUS Test Centres
Directorate of Rapeseed-Mustard Research, Sewar, Bharatpur-321303, Rajasthan	PAU, Ludhiana